



This is a digital copy of a book that was preserved for generations on library shelves before it was carefully scanned by Google as part of a project to make the world's books discoverable online.

It has survived long enough for the copyright to expire and the book to enter the public domain. A public domain book is one that was never subject to copyright or whose legal copyright term has expired. Whether a book is in the public domain may vary country to country. Public domain books are our gateways to the past, representing a wealth of history, culture and knowledge that's often difficult to discover.

Marks, notations and other marginalia present in the original volume will appear in this file - a reminder of this book's long journey from the publisher to a library and finally to you.

### Usage guidelines

Google is proud to partner with libraries to digitize public domain materials and make them widely accessible. Public domain books belong to the public and we are merely their custodians. Nevertheless, this work is expensive, so in order to keep providing this resource, we have taken steps to prevent abuse by commercial parties, including placing technical restrictions on automated querying.

We also ask that you:

- + *Make non-commercial use of the files* We designed Google Book Search for use by individuals, and we request that you use these files for personal, non-commercial purposes.
- + *Refrain from automated querying* Do not send automated queries of any sort to Google's system: If you are conducting research on machine translation, optical character recognition or other areas where access to a large amount of text is helpful, please contact us. We encourage the use of public domain materials for these purposes and may be able to help.
- + *Maintain attribution* The Google "watermark" you see on each file is essential for informing people about this project and helping them find additional materials through Google Book Search. Please do not remove it.
- + *Keep it legal* Whatever your use, remember that you are responsible for ensuring that what you are doing is legal. Do not assume that just because we believe a book is in the public domain for users in the United States, that the work is also in the public domain for users in other countries. Whether a book is still in copyright varies from country to country, and we can't offer guidance on whether any specific use of any specific book is allowed. Please do not assume that a book's appearance in Google Book Search means it can be used in any manner anywhere in the world. Copyright infringement liability can be quite severe.

### About Google Book Search

Google's mission is to organize the world's information and to make it universally accessible and useful. Google Book Search helps readers discover the world's books while helping authors and publishers reach new audiences. You can search through the full text of this book on the web at <http://books.google.com/>



*Handbuch der Botanik*  
herausgegeben von A. Schenk ...  
August Schenk



3 2044 107 237 372

LIBRARY OF THE GRAY HERBARIUM  
HARVARD UNIVERSITY

Text  
Sch 2 h



Harvard College Library

FROM THE  
SUBSCRIPTION FUND,  
BEGUN IN 1858.

26 Aug. 1890.

DEPOSITED  
IN THE  
BIOLOGICAL LABORATORY



Gen. Bot.











○  
ENCYKLOPÆDIE

DER

NATURWISSENSCHAFTEN

HERAUSGEGEBEN

VON

PROF. DR. W. FÖRSTER, PROF. DR. A. KENNGOTT,  
PROF. DR. A. LADENBURG, DR. ANT. REICHENOW,  
PROF. DR. SCHENK, GEH. SCHULRATH DR. SCHLÖMILCH,  
PROF. DR. W. VALENTINER, PROF. DR. A. WINKELMANN,  
PROF. DR. G. C. WITTSTEIN.

---

I. ABTHEILUNG.

I. THEIL:

HANDBUCH DER BOTANIK

HERAUSGEGEBEN

VON

PROFESSOR DR. A. SCHENK.

---

BRESLAU,

VERLAG VON EDUARD TREWENDT.

1890.

o

# HANDBUCH DER BOTANIK

HERAUSGEGEBEN

VON

PROFESSOR DR. A. SCHENK.

UNTER MITWIRKUNG

VON

PROF. DR. DETMER zu JENA, PROF. DR. DRUDE zu DRESDEN,  
PROF. DR. FALKENBERG zu ROSTOCK, PROF. DR. A. B. FRANK zu BERLIN,  
PROF. DR. GOEBEL zu MARBURG, PROF. DR. HABERLANDT zu GRAZ,  
DR. HERMANN MÜLLER (†), PROF. DR. E. PFITZER zu HEIDELBERG,  
PROF. DR. SADEBECK zu HAMBURG, DR. A. ZIMMERMANN zu TÜBINGEN,  
PROF. DR. W. ZOPF zu HALLE.

---

MIT 217 ABBILDUNGEN UND EINER TAFEL.

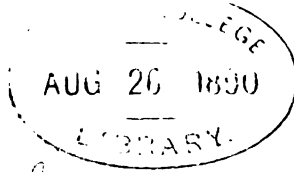
VIERTER BAND.

---

*5'* **BRESLAU,**  
VERLAG VON EDUARD TREWENDT.  
1890.



~~V. 935~~  
~~Bot 358.79~~



*Subscription fund.*  
*IV.*

Das Recht der Uebersetzung bleibt vorbehalten.

# Inhaltsverzeichniss.

## I. Die fossilen Pflanzenreste

von Prof. Dr. A. SCHENK.

|   | Seite |  | Seite |
|---|-------|--|-------|
| Einleitung . . . . .                              | 1     | Reste deren Structur bekannt, das Aeussere |       |
| Erhaltung der Pflanzenreste . . . . .             | 2     | jedoch unbekannt ist . . . . .             | 192   |
| Leitbündelverlauf der Farne . . . . .             | 6     | Angiospermen . . . . .                     | 200   |
| Leitbündelverlauf der Gymnospermen . . . . .      | 9     | Monocotylen . . . . .                      | 200   |
| Leitbündelverlauf der Angiospermen . . . . .      | 10    | Liliifloren . . . . .                      | 202   |
| Incrustation, Versteinerung, Verkohlung . . . . . | 13    | Enantioblasten . . . . .                   | 203   |
| Thallophyten . . . . .                            | 16    | Spadicifloren . . . . .                    | 203   |
| Pilze . . . . .                                   | 16    | Glumifloren, Scitamineen . . . . .         | 206   |
| Algen . . . . .                                   | 16    | Helobieen . . . . .                        | 206   |
| Bacillariaceen . . . . .                          | 17    | Rhizocaulon Saporta . . . . .              | 207   |
| Dasycladeen . . . . .                             | 19    | Dicotylen . . . . .                        | 207   |
| Florideen . . . . .                               | 21    | Amentaceen . . . . .                       | 210   |
| Fucoideen . . . . .                               | 22    | Urticinen . . . . .                        | 213   |
| Characeen . . . . .                               | 23    | Piperaceen . . . . .                       | 214   |
| Bryinen . . . . .                                 | 23    | Centrospermen . . . . .                    | 214   |
| Farne . . . . .                                   | 23    | Polycarpicae . . . . .                     | 215   |
| Aphlebia-Bildungen . . . . .                      | 24    | Nymphaeaceen . . . . .                     | 216   |
| Uebersicht der Gruppen der Farne . . . . .        | 26    | Rhoeadini . . . . .                        | 217   |
| Marattiaceen . . . . .                            | 27    | Cistifloren . . . . .                      | 217   |
| Botryopterideen . . . . .                         | 35    | Columniferen . . . . .                     | 217   |
| Ophioglossaceen . . . . .                         | 36    | Gruinales . . . . .                        | 219   |
| Leptosporangiate Farne . . . . .                  | 37    | Terebinthineen . . . . .                   | 219   |
| Hymenophyllaceen . . . . .                        | 37    | Coriariaceen . . . . .                     | 222   |
| Blattbau, Blattstiele, Stämme der fossilen        |       | Aesculinen . . . . .                       | 222   |
| Farne . . . . .                                   | 43    | Frangulinen . . . . .                      | 227   |
| Heterospore Filicinae . . . . .                   | 51    | Tricoccae . . . . .                        | 232   |
| Marsiliaceen, Salviniaceen . . . . .              | 51    | Umbellifloren . . . . .                    | 233   |
| Equisetaceen . . . . .                            | 53    | Saxifragineen . . . . .                    | 238   |
| Lycopodiaceen, Selaginellen, Isoëten . . . . .    | 56    | Opuntiaceen . . . . .                      | 243   |
| Heterospore Lycopodinen . . . . .                 | 60    | Passifloren . . . . .                      | 243   |
| Lepidodendreen . . . . .                          | 60    | Myrtifloren . . . . .                      | 243   |
| Sigillariaceen . . . . .                          | 79    | Leguminosen . . . . .                      | 251   |
| Stigmaria . . . . .                               | 90    | Thymelineen . . . . .                      | 254   |
| Sphenophylleen . . . . .                          | 100   | Hysterophyten . . . . .                    | 257   |
| Calamariaceen . . . . .                           | 106   | Ericaceen . . . . .                        | 258   |
| Gymnospermen . . . . .                            | 141   | Primulinen . . . . .                       | 260   |
| Cordaiteen . . . . .                              | 141   | Diospyrinen . . . . .                      | 261   |
| Cydadeen . . . . .                                | 148   | Contorten . . . . .                        | 263   |
| Medulloseen . . . . .                             | 155   | Tubifloren . . . . .                       | 265   |
| Coniferen . . . . .                               | 160   | Labiatifloren . . . . .                    | 265   |
| Gnetaceen . . . . .                               | 184   | Rubiaceen . . . . .                        | 266   |
| Reste von zweifelhafter Stellung und un-          |       | Aggregaten . . . . .                       | 268   |
| bekannter Structur . . . . .                      | 185   |  |       |

**II. Die Pilze**

von Professor Dr. W. ZOPF.

Seite

|                     |     |
|---------------------|-----|
| Einleitung. . . . . | 271 |
|---------------------|-----|

**Abschnitt I.**

|  |     |
|--|-----|
| Morphologie der Vegetationsorgane . . . . .      | 273 |
| 1. Das typische Mycelium . . . . .               | 273 |
| 2. Sprossmycelien . . . . .                      | 277 |
| 3. Saugorgane, Haft- und Kletterorgane . . . . . | 279 |
| 4. Schlingenmycelien . . . . .                   | 287 |
| 5. Sclerotien . . . . .                          | 288 |
| 6. Mycelstränge, Mycelhäute . . . . .            | 292 |

**Abschnitt II.**

|   |     |
|---|-----|
| Fructificationsorgane . . . . .   | 297 |
| A. Exosporen- oder Conidienfructification . . . . .   | 299 |
| I. Modi der Exosporen- oder Conidienbildung und Beschaffenheit der Conidien . . . . .                         | 299 |
| II. Formen der conidienbildenden Organe . . . . .   | 306 |
| 1. Der fädige Conidienträger . . . . .  | 306 |
| 2. Das Conidienbündel . . . . .   | 316 |
| 3. Das Conidienlager . . . . .  | 318 |
| 4. Die Conidienfrucht . . . . .   | 324 |
| B. Endosporen- oder Sporangienfructification . . . . .  | 331 |
| 1. Der fädige Sporangienträger . . . . .  | 332 |
| 2. Sporangienlager . . . . .  | 336 |
| 3. Sporangienfrüchte . . . . .  | 336 |
| 1. Bau der fertigen Schlauchfrüchte . . . . .   | 336 |
| 2. Entwicklungsgang der Sporangienfrüchte . . . . .   | 340 |
| C. Zygosporienfructification . . . . .  | 341 |
| D. Gemmen (Brutzellen, Chlamydosporen) . . . . .  | 346 |
| E. Monomorphie, Dimorphie, Pleomorphie . . . . .  | 348 |
| F. Mechanische Einrichtungen zur Befreiung der Sporen. . . . .  | 349 |
| 1. Einrichtungen zur Ablösung der Conidien von ihren Trägern und unter einander . . . . .                     | 349 |
| 2. Einrichtungen zur Abschleuderung von Conidien, Sporangien und fruchtförmigen Organen . . . . .             | 351 |
| 3. Einrichtungen zur Befreiung der Endosporen aus den Sporangien der Phycomyceten . . . . .                   | 356 |
| 4. Einrichtungen zur Herausschleuderung (Ejaculation) der Sporen aus den Schläuchen der Ascomyceten . . . . . | 357 |
| 5. Einrichtungen zur Herausbeförderung der Conidien aus den Conidienfrüchten . . . . .                        | 364 |
| 6. Einrichtungen zur Befreiung der Schlauchsporen nicht ejaculirender Schlauchpilze . . . . .                 | 364 |

**Abschnitt III.****Morphologie der Zelle und Gewebe.****I. Zellbau**

|   |     |
|---|-----|
| A. Membran . . . . .                      | 365 |
| 1. Verdickungen . . . . .                 | 365 |
| 2. Faltungen . . . . .                    | 368 |
| 3. Differenzirungen . . . . .             | 368 |
| 4. Chemische Beschaffenheit . . . . .     | 369 |
| 5. Physikalische Beschaffenheit . . . . . | 371 |
| B. Plasma . . . . .                       | 372 |
| C. Zelltheilung . . . . .                 | 377 |

II. Zellbildung.

A. Freie Zellbildung . . . . . 380

B. Zelltheilung . . . . . 382

III. Verbindung der Zellen zu Systemen (Gewebe).

1. Zellfäden . . . . . 383

2. Zellflächen. . . . . 383

3. Zellkörper . . . . . 384

4. Hyphengewebe . . . . . 384

5. Fusionsbildungen (Fusionsgewebe) . . . . . 385

Abschnitt IV.

Physiologie A. Chemismus der Pilze . . . . .

I. Die chemischen Bestandtheile . . . . . 386

A. Die anorganischen Bestandtheile . . . . . 387

B. Die organischen Bestandtheile . . . . . 392

I. Kohlehydrate . . . . . 392

II. Pflanzensäuren . . . . . 397

III. Aromatische Säuren . . . . . 401

A. Gerbsäuren . . . . . 401

B. Flechtensäuren . . . . . 401

IV. Fette . . . . . 408

V. Aetherische Oele. . . . . 408

VI. Harze . . . . . 409

VII. Farbstoffe . . . . . 413

I. Gelbe oder gelbrothe Fettfarbstoffe (Lipochrome) . . . . . 414

II. Gelbe oder gelbrothe Farbstoffe von nicht lipochromartiger Natur . . . . . 418

III. Rothe Farbstoffe . . . . . 422

IV. Grüne Farbstoffe . . . . . 428

V. Blaue bis blaugrüne Farbstoffe . . . . . 429

VI. Violette Farbstoffe . . . . . 430

VII. Braune Farbstoffe . . . . . 430

VIII. Combinationen der Farbstoffe mit einander und mit anderen

Substanzen . . . . . 430

IX. Verbreitung der Farbstoffe . . . . . 432

X. Umwandlung der Farbstoffe . . . . . 432

VIII. Glycoside. . . . . 433

IX. Pflanzenbasen (Alkalofide) . . . . . 433

X. Gallenstoffe . . . . . 436

XI. Eiweisstoffe . . . . . 436

II. Die Nährstoffe . . . . . 438

1. Die anorganischen Nährstoffe . . . . . 439

2. Die organischen Nährstoffe . . . . . 440

3. Mengenverhältnisse und Combination der Nährstoffe . . . . . 441

4. Reaction des Nährgemisches . . . . . 443

III. Stoffumwandlung, Speicherung, Ausscheidung. . . . . 444

A. Stoffumwandlung . . . . . 444

B. Reservestoffe . . . . . 446

C. Zur Ausscheidung kommende Stoffwechselprodukte . . . . . 446

1. Fermente (Encyme) . . . . . 446

A. Invertirende Fermente . . . . . 447

B. Stärkelösende Fermente . . . . . 448

C. Paramylon lösende Fermente . . . . . 449

D. Cellulose lösende Fermente . . . . . 449

E. Peptonisirende Fermente . . . . . 449

F. Fettsplaltende Fermente . . . . . 450

G. Chitinlösende Fermente . . . . . 450

|   | Seite |
|---|-------|
| 2. Harzartige Körper und ätherische Oele . . . . .                                    | 451   |
| 3. Farbstoffe und Chromogene . . . . .  | 452   |
| 4. Ausscheidung von Eiweiss und Pepton . . . . .                                      | 453   |
| 5. Ausscheidung von Zucker . . . . .  | 454   |
| 6. Ausscheidung von Oxalsäure . . . . .   | 454   |
| 7. Ausscheidung von anderen Säuren . . . . .  | 455   |
| 8. Ausscheidung von Ammoniak . . . . .  | 455   |
| 9. Ausscheidung von Wasser . . . . .  | 456   |
| D. Athmung, Gährung, Spaltungen des Nährmaterials, Wärme- u. Lichtentwicklung         | 456   |
| I. Athmung . . . . .  | 456   |
| II. Gährung . . . . .   | 458   |
| 1. Spaltungsgährung . . . . .   | 459   |
| 2. Oxydationsgährung . . . . .  | 463   |
| III. Spaltungen des Nährmaterials . . . . .   | 464   |
| IV. Wärmeentwicklung . . . . .  | 464   |
| V. Lichtentwicklung . . . . .   | 465   |
| E. Einfluss äusserer Kräfte auf Vegetation, Fructification u. sonstige Lebensvorgänge | 469   |
| 1. Licht . . . . .  | 469   |
| 2. Temperatur . . . . .   | 471   |
| 3. Mechanische Bewegung . . . . .   | 473   |
| 4. Luftdruck . . . . .  | 474   |
| F. Bewegungserscheinungen . . . . .   | 474   |
| 1. Heliotropische Richtungsbewegungen . . . . .                                       | 474   |
| 2. Hydrotropische Richtungsbewegungen . . . . .                                       | 477   |
| 3. Geotropische Richtungsbewegungen . . . . .   | 478   |
| 4. Durch Contactreiz verursachte Richtungsbewegungen . . . . .                        | 478   |
| 5. Rheotropismus . . . . .  | 480   |
| 6. Richtungsbewegungen in Folge chemischer Reize . . . . .                            | 481   |
| 7. Richtungsbewegungen in Folge elektrischer Reize . . . . .                          | 482   |
| 8. Nutationsbewegungen . . . . .  | 483   |
| 9. Hygroskopische Bewegungen . . . . .  | 483   |
| G. Lebensthätigkeit und Leben schädigende Agentien . . . . .                          | 484   |
| A. Extreme Temperaturen . . . . .   | 484   |
| B. Wasserentziehung . . . . .   | 487   |
| C. Insolation . . . . .   | 489   |
| D. Gifte . . . . .  | 489   |
| E. Mechanische Mittel zur Abtödtung . . . . .   | 495   |

## Abschnitt V.

### Biologie.

|   |     |
|---|-----|
| 1. Saprophytismus . . . . .   | 497 |
| 2. Parasitismus . . . . .   | 498 |
| A. Uebertragung infectiöser Pilzkeime . . . . .   | 498 |
| B. Mittel und Wege der Infection . . . . .  | 499 |
| C. Wahl des Wirthes. Wahl der Organe . . . . .  | 501 |
| D. Wirkungen des Pilzparasitismus auf den Pflanzen- und Thierkörper . . . . .                   | 504 |
| 1. Hypertrophische Wirkungen . . . . .  | 504 |
| 2. Metamorphosirende Wirkungen . . . . .  | 505 |
| 3. Erzeugung von Neubildungen . . . . .   | 505 |
| 4. Pseudomorphosen und Mummificationen . . . . .  | 506 |
| 5. Destruirende Wirkungen . . . . .   | 506 |
| E. Uebersicht der durch Pilze hervorgerufenen Krankheiten des Menschen und der Thiere . . . . . | 507 |
| I. Krankheiten der Wirbellosen . . . . .  | 507 |

|   |     |
|---|-----|
| II. Krankheiten der Wirbelthiere . . . . .  | 519 |
| 1. Fische . . . . .   | 519 |
| 2. Vögel . . . . .  | 520 |
| 3. Säugethiere . . . . .  | 523 |
| 4. Mensch . . . . .   | 526 |
| F. Kampf der thierischen Zellen und Gewebe mit den eingedrungenen<br>Pilzzellen . . . . . | 530 |
| 3. Symbiotismus oder Symbiose. . . . .  | 534 |
| 4. Feinde der Pilze . . . . .   | 539 |
| 1. der Kopfschimmel . . . . .   | 539 |
| 2. der Saprolegniaceen . . . . .  | 540 |
| 3. der Rostpilze . . . . .  | 541 |
| 4. der Hyphomyceten . . . . .   | 542 |
| 5. der Ascomyceten . . . . .  | 543 |
| A. der Becherpilze . . . . .  | 543 |
| B. der Pyrenomyceten . . . . .  | 544 |
| C. der Tuberaceen . . . . .   | 545 |
| D. der Flechten . . . . .   | 545 |
| 6. der Basidiomyceten . . . . .   | 548 |
| 5. Lebensdauer. . . . .   | 551 |

## Abschnitt VI.

|   |     |
|---|-----|
| Systematik und Entwicklungsgeschichte . . . . . | 552 |
| I. Phycomyceten. . . . .                        | 552 |
| Gruppe I. Chytridiaceen . . . . .               | 553 |
| Familie I. Olpidiaceen . . . . .                | 554 |
| 1. <i>Olpidium</i> A. BRAUN . . . . .           | 555 |
| 2. <i>Olpidopsis</i> (CORNU) . . . . .          | 555 |
| Familie II. Rhizidiaceen . . . . .              | 557 |
| 1. <i>Rhizophidium</i> SCHENK . . . . .         | 558 |
| 2. <i>Polyphagus</i> NOWAKOWSKI . . . . .       | 559 |
| Familie III. Cladochytrieen . . . . .           | 561 |
| 1. <i>Cladochytrium</i> NOWAKOWSKI . . . . .    | 561 |
| 2. <i>Physoderma</i> WORONIN . . . . .          | 561 |
| Gruppe II. Oomyceten . . . . .                  | 562 |
| Familie I. Saprolegniaceen . . . . .            | 563 |
| 1. <i>Achlya</i> NEES . . . . .                 | 566 |
| 2. <i>Saprolegnia</i> NEES . . . . .            | 566 |
| 3. <i>Dictyuchus</i> LEITGEB. . . . .           | 568 |
| 4. <i>Leptomitus</i> AGARDTH . . . . .          | 568 |
| Familie II. Ancylisteen PFITZER . . . . .       | 569 |
| 1. <i>Lagenidium</i> RABENHORST . . . . .       | 570 |
| Familie III. Peronosporéen . . . . .            | 573 |
| 1. <i>Pythium</i> PRINGSHEIM . . . . .          | 575 |
| 2. <i>Cystopus</i> LÉVEILLÉ . . . . .           | 576 |
| 3. <i>Phytophthora</i> DE BARY. . . . .         | 578 |
| 4. <i>Peronospora</i> CORDA . . . . .           | 580 |
| Gruppe III. Zygomyceten (Zygosporeen) . . . . . | 582 |
| Familie 1. Mucoraceen . . . . .                 | 583 |
| 1. <i>Mucor</i> MICHELI . . . . .               | 583 |
| 2. <i>Phycomyces</i> KZE. et SCHMIDT . . . . .  | 585 |
| 3. <i>Rhizopus</i> EHRENBERG . . . . .          | 586 |
| 4. <i>Thamnidium</i> LINK . . . . .             | 587 |
| 5. <i>Sporodinia</i> LINK . . . . .             | 587 |
| 6. <i>Mortierella</i> COEMANS . . . . .         | 588 |
| 7. <i>Pilobolus</i> TODE . . . . .              | 589 |

|   | Seite |
|---|-------|
| Familie 2. Chaetocladiaceen . . . . .                           | 589   |
| 1. <i>Chaetocladium</i> BREFELD. . . . .                        | 590   |
| Familie 3. Piptocephalideen BREF. . . . .                       | 590   |
| 1. <i>Piptocephalis</i> DE BARY et WOR. . . . .                 | 591   |
| 2. <i>Syncephalis</i> VAN TIEGH. et MON. . . . .                | 591   |
| Familie 4. Entomophthoreen BREFELD. . . . .                     | 592   |
| 1. <i>Empusa</i> COHN . . . . .                                 | 593   |
| 2. <i>Entomophthora</i> FRES. . . . .                           | 593   |
| II. Mycomyceten. Scheitelzellpilze . . . . .                    |       |
| Gruppe I. Basidiomyceten . . . . .                              | 594   |
| Ordnung I. Protobasidiomyceten BREF. . . . .                    | 596   |
| Familie 1. Pilacreen BREF. . . . .                              | 596   |
| 1. <i>Pilacre</i> . . . . .                                     | 598   |
| Familie 2. Auriculariaceen TULASNE . . . . .                    | 598   |
| 1. <i>Auricularia</i> BULLIARD . . . . .                        | 598   |
| Familie 3. Tremellineen, Zitter-, Gallertpilze . . . . .        | 599   |
| 1. <i>Tremella</i> . . . . .                                    | 599   |
| 2. <i>Exidia</i> . . . . .                                      | 601   |
| Familie 4. Dacryomyceten . . . . .                              | 601   |
| 1. <i>Dacryomyces</i> NEES . . . . .                            | 603   |
| Ordnung II. Hymenomyceten FRIES . . . . .                       | 603   |
| Familie 1. Hypochnaceen . . . . .                               | 604   |
| 1. <i>Hypochnus</i> (EHRENB.) . . . . .                         | 605   |
| 2. <i>Tomentella</i> (PERS.) . . . . .                          | 605   |
| 3. <i>Exobasidium</i> WOR. . . . .                              | 605   |
| 4. <i>Corticium</i> (PERS.) . . . . .                           | 608   |
| Familie 2. Thelephoreen . . . . .                               | 608   |
| 1. <i>Thelephora</i> . . . . .                                  | 610   |
| 2. <i>Stereum</i> (PERS.) . . . . .                             | 610   |
| 3. <i>Cyphella</i> FRIES . . . . .                              | 611   |
| 4. <i>Craterellus</i> PERS. . . . .                             | 611   |
| Familie 3. Clavariaceen . . . . .                               | 612   |
| 1. <i>Typhula</i> FR. . . . .                                   | 612   |
| 2. <i>Clavaria</i> VAILL. . . . .                               | 612   |
| Familie 4. Hydnaceen, Stachelschwämme . . . . .                 | 612   |
| <i>Hydnum</i> . . . . .   | 614   |
| Familie 5. Polyporeen FR. Löcherschwämme . . . . .              | 614   |
| 1. <i>Merulius</i> HALL. . . . .                                | 616   |
| 2. <i>Polyporus</i> . . . . .                                   | 620   |
| 3. <i>Heterobasidium</i> BREF. . . . .                          | 620   |
| 4. <i>Ptychogaster</i> CORDA . . . . .                          | 621   |
| 5. <i>Fistulina</i> BULL . . . . .                              | 622   |
| 6. <i>Boletus</i> DILL. . . . .                                 | 622   |
| 7. <i>Daedalea</i> PERS. . . . .                                | 623   |
| Familie 6. Agaricineen, Blätterschwamm . . . . .                | 623   |
| 1. <i>Nyctalis</i> FR. . . . .                                  | 627   |
| 2. <i>Coprinus</i> PERS . . . . .                               | 628   |
| 3. <i>Lactarius</i> FR. . . . .                                 | 630   |
| 4. <i>Russula</i> PERS. . . . .                                 | 630   |
| 5. <i>Agaricus</i> L. . . . .                                   | 630   |
| 6. <i>Amanita</i> PERS. . . . .                                 | 632   |
| <i>Oidium lactis</i> . . . . .                                  | 632   |
| Ordnung III. Gastromyceten . . . . .                            | 632   |
| Familie 1. Hymenogastreen, Trüffelähnliche Bauchpilze . . . . . | 635   |
| 1. <i>Rhizopogon</i> FR. . . . .                                | 636   |
| 2. <i>Hymenogaster</i> VITT. . . . .                            | 636   |

|   | Seite             |
|---|-------------------|
| Familie 2. Sclerodermeen, Hartboviste . . . . . | 636               |
| 1. <i>Scleroderma</i> PERS. . . . .             | 636               |
| 2. <i>Polysaccum</i> DC. . . . .                | 638               |
| Familie 3. Lycoperdaceen . . . . .              | 642 <sup>1)</sup> |
| 1. <i>Bovista</i> PERS. . . . .                 | 638               |
| 2. <i>Lycoperdon</i> TOURN. . . . .             | 640               |
| 3. <i>Geaster</i> MICH. . . . .                 | 641               |
| 4. <i>Tylostoma</i> PERS. . . . .               | 643               |
| 5. <i>Sphaerobolus</i> TODE . . . . .           | 644               |
| Familie 4. Nidularieen FR. . . . .              | 647               |
| 1. <i>Crucibulum</i> TUL. . . . .               | 648               |
| Ordnung IV. Phalloideen. . . . .                | 649               |
| Gruppe II. Uredineen oder Rostpilze . . . . .   | 653               |
| 1. <i>Puccinia</i> PERS. . . . .                | 659               |
| 2. <i>Uromyces</i> LINK. . . . .                | 661               |
| 3. <i>Phragmidium</i> LINK. . . . .             | 662               |
| 4. <i>Triphragmium</i> LINK . . . . .           | 662               |
| 5. <i>Gymnosporangium</i> HEDW. . . . .         | 662               |
| 6. <i>Calyptospora</i> KÜHN . . . . .           | 664               |
| 7. <i>Melampsora</i> CAST. . . . .              | 666               |
| 8. <i>Coleosporium</i> LÉV. . . . .             | 667               |
| 9. <i>Chrysomyxa</i> UNG. . . . .               | 667               |
| 10. <i>Cronartium</i> FR. . . . .               | 667               |
| 11. <i>Endophyllum</i> LÉV. . . . .             | 667               |
| Gruppe III. Ustilagineen. Brandpilze . . . . .  | 668               |
| 1. <i>Ustilago</i> PERS. . . . .                | 674               |
| 2. <i>Tilletia</i> TUL. . . . .                 | 675               |
| 3. <i>Entyloma</i> DE BARY . . . . .            | 676               |
| 4. <i>Urocystis</i> RABENH. . . . .             | 677               |
| 5. <i>Tuburcinia</i> (FR.) . . . . .            | 678               |
| Gruppe IV. Ascomyceten . . . . .                | 678               |
| Ordnung I. Gymnoasceen . . . . .                | 680               |
| Familie 1. Saccharomyceten. Hefepilze . . . . . | 681               |
| 1. <i>Saccharomyces</i> . . . . .               | 690               |
| 2. <i>Monospora</i> . . . . .                   | 705               |
| Familie 2. <i>Exoasci</i> . . . . .             | 707               |
| <i>Exoascus</i> . . . . .                       | 708               |
| Familie 3. <i>Gymnoasci</i> . . . . .           | 709               |
| 1. <i>Eremascus</i> . . . . .                   | 709               |
| 2. <i>Gymnoascus</i> . . . . .                  | 709               |
| 3. <i>Ctenomyces</i> . . . . .                  | 710               |
| Ordnung II. Perisporiaceen . . . . .            | 710               |
| Familie 1. Erysipheen . . . . .                 | 711               |
| 1. <i>Sphaerotheca</i> . . . . .                | 712               |
| 2. <i>Podosphaera</i> . . . . .                 | 712               |
| 3. <i>Erysiphe</i> . . . . .                    | 712               |
| 4. <i>Microsphaera</i> . . . . .                | 712               |
| 5. <i>Uncinula</i> . . . . .                    | 712               |
| 6. <i>Phyllactinia</i> . . . . .                | 712               |
| Familie 2. Aspergilleen . . . . .               | 712               |
| 1. <i>Aspergillus</i> . . . . .                 | 713               |
| 2. <i>Penicillium</i> . . . . .                 | 717               |

<sup>1)</sup> Leider, trotz meiner Korrektur, vom Setzer nicht auf die richtige Seite (638) gebracht.



|  | Seite |
|--|-------|
| Familie 3. Tuberaceen . . . . .                  | 719   |
| 1. <i>Tuber</i> . . . . .                        | 719   |
| 2. <i>Elaphomyces</i> . . . . .                  | 720   |
| Ordnung III. Sphaeriaceen . . . . .              | 722   |
| Familie 1. Sphaerieen . . . . .                  | 723   |
| 1. <i>Chaetomium</i> . . . . .                   | 723   |
| 2. <i>Sordaria</i> . . . . .                     | 725   |
| 3. <i>Fumago</i> . . . . .                       | 725   |
| Familie 2. Hypocreaceen . . . . .                | 727   |
| 1. <i>Cordyceps</i> . . . . .                    | 727   |
| 2. <i>Claviceps</i> . . . . .                    | 729   |
| Familie 3. Xylarieen . . . . .                   | 731   |
| 1. <i>Xylaria</i> . . . . .                      | 732   |
| 2. <i>Ustulina</i> . . . . .                     | 733   |
| Familie 4. Hysteriaceen . . . . .                | 734   |
| 1. <i>Hysterium</i> . . . . .                    | 734   |
| Ordnung 4. Discomyceten, Scheibenpilze . . . . . | 735   |
| Familie 1. Pezizaceen . . . . .                  | 737   |
| 1. <i>Ascodesmis</i> . . . . .                   | 737   |
| 2. <i>Pyronema</i> . . . . .                     | 738   |
| 3. <i>Ascobolus</i> . . . . .                    | 738   |
| 4. <i>Peziza</i> . . . . .                       | 740   |
| 5. <i>Sclerotinia</i> . . . . .                  | 740   |
| 6. <i>Cenangium</i> . . . . .                    | 743   |
| 7. <i>Dermatea</i> . . . . .                     | 743   |
| Familie 2. Helvellaceen . . . . .                | 743   |
| 1. <i>Geoglossum</i> . . . . .                   | 744   |
| 2. <i>Spathulea</i> . . . . .                    | 744   |
| 3. <i>Verpa</i> . . . . .                        | 744   |
| 4. <i>Helvella</i> . . . . .                     | 744   |
| 5. <i>Morchella</i> . . . . .                    | 744   |

## Anhang.

|  |     |
|--|-----|
| Pilze, die in dem natürlichen System nicht untergebracht werden können . . . . . | 745 |
| 1. <i>Torula</i> . . . . .   | 746 |
| 2. <i>Mycoderma cerevisiae</i> . . . . .   | 747 |
| 3. <i>Monilia candida</i> . . . . .  | 747 |
| 4. <i>Monilia albicans</i> . . . . .   | 748 |
| 5. <i>Dematium pullulans</i> . . . . .   | 750 |
| 6. <i>Oidium Schönleini</i> . . . . .  | 751 |
| 7. <i>Oidium Quinckeum</i> . . . . .   | 751 |
| 8. <i>Oidium tonsurans</i> . . . . .   | 752 |
| 9. <i>Hormodendron cladosporioideae</i> . . . . .                                | 753 |
| 10. <i>Cladosporium herbarum</i> . . . . .                                       | 753 |
| 11. <i>Septosporium bifurcum</i> . . . . .                                       | 753 |
| 12. <i>Stachybotrys atra</i> . . . . .   | 754 |
| 13. <i>Arthrobotrys oligospora</i> . . . . .                                     | 755 |

|  |     |
|--|-----|
| Druckfehlerverzeichnis . . . . .       | 756 |
| Verzeichniss der Abbildungen . . . . . | 757 |
| Namen- und Sachregister . . . . .      | 759 |

# Die fossilen Pflanzenreste

VON

Prof. Dr. Schenk.

## Einleitung.

Die Reste untergegangener Vegetationsformen haben von Seiten der Botaniker bisher bei weitem weniger Berücksichtigung erfahren, als sie es verdienten und dies von Seiten der Zoologen hinsichtlich der thierischen Reste geschah. Wurde überhaupt einmal von ihnen Notiz genommen, so beschränkte man sich in der Regel auf eine kritiklose Wiederholung und Aufzählung der Angaben anderer, nur selten enthielten systematische Arbeiten kritische Untersuchungen der Reste einzelner Gruppen, wie von ENGLER für *Rhus*, von PAX für *Acer*, oder Lehrbücher besprachen ausnahmsweise die den Archegoniaten und Gymnospermen angehörigen, nicht mehr existirenden Gruppen, wie dies in GÖBEL's specieller Morphologie der Fall ist. Der Grund der Vernachlässigung der im Laufe der Zeit auf dem Gebiete der Phytopalaeontologie gewonnenen Resultate lag nahe. Einmal ist die Untersuchung fossiler Reste mit unzweifelhaften Schwierigkeiten verknüpft, sodann steht das Resultat der Untersuchung nicht immer im Verhältniss zu dem Aufwande an Zeit und Kraft, es konnte in vielen Fällen der Natur des Objectes entsprechend ein zweifelhaftes, ein unvollständiges sein oder die Untersuchung führte überhaupt zu keinem Resultate. Ferner ist nicht in Abrede zu stellen, dass ein grosser Theil der Pflanzenreste von vornherein den Charakter des Zweifelhafteu trägt und vielleicht denselben für immer tragen wird, endlich musste die häufig kritiklose Behandlung, welche die Pflanzenreste von Seiten der Palaeontologen erfuhren, Botaniker, welche ihnen allenfalls Aufmerksamkeit schenken, von einem näheren Eingehen abschrecken. Auch ein rein äusserliches Verhältniss, obwohl an sich verkehrt, dennoch ganz allgemein acceptirt, mag seinen Einfluss ausgeübt haben; beinahe überall ist die Palaeontologie als Anhängsel an die Geognosie und Geologie geknüpft und bilden pflanzliche wie thierische Reste den Bestandtheil solcher Sammlungen, wobei die pflanzlichen Reste nicht selten die Rolle des Aschenbrödel übernehmen. Wenn nun auch unter den fossilen Resten des Pflanzenreiches vieles Zweifelhafte, ja geradezu Unbrauchbares sich befindet und für vieles dies der bleibende Zustand sein kann, so haben doch die bisherigen Untersuchungen zu Resultaten geführt, welche die Aufmerksamkeit und das Interesse der Histologen, Morphologen, Systematiker und Pflanzengeographen verdienen und es rechtfertigen, der Besprechung fossiler

Pflanzenreste einen Platz in Hand- und Lehrbüchern der Botanik anzuweisen. Es wird dem botanischen Theile der Palaeontologie selbst der grösste Gewinn erwachsen, wenn ihm von Seiten der Botaniker eine grössere Aufmerksamkeit wie bisher geschenkt wird.

Als Begründer der Phytopalaeontologie muss BRONGNIART angesehen werden, ihren weiteren Ausbau in der von BRONGNIART angebahnten und bis zu seinem Lebensende verfolgten Richtung fortgeführt zu haben, ist das Verdienst GÖPPERT's, UNGER's, sodann ETTINHAUSEN's, SCHIMPER's, WILLIAMSON's, SAPORTA's, HEER's, RENAULT's, STUR's, SOLMS', und schliesslich darf ich wohl meiner selbst gedenken.<sup>1)</sup>

### Erhaltung der Pflanzenreste.

Frägt man zunächst, welche Theile untergegangener Vegetationsformen erhalten wurden, so sind es ziemlich alle Glieder des Pflanzenkörpers, welche den verschiedenen, auf sie wirkenden Einflüssen Widerstand leistend, auf uns gekommen sind: Wurzeln, Stammorgane, die verschiedenen Blattformen incl. der Blüthen-theile, Früchte, im Allgemeinen um so sicherer und reichlicher als zunächst ihr Bau, in weiterer Folge die Beschaffenheit der Gesteine, dann die Vorgänge während des und nach dem Einschlusse es gestatteten. Dass gegenüber den Einwirkungen, welchen die Pflanzen bei ihrem Untergange ausgesetzt waren, alle Theile des Pflanzenkörpers, welche in ihrem Baue durch die Entwicklung der mechanischen Strukturelemente bevorzugt waren, hinsichtlich ihrer Erhaltung im Vortheil waren, ist ohne weitere Auseinandersetzung verständlich, wie auch, dass jene Gewebe, welche in anderer Funktion thätig waren, hinsichtlich ihrer Widerstandsfähigkeit den mechanischen Gewebeelementen gleich oder nahestehend für die Erhaltung gleich günstige Bedingungen boten. Belege dafür sind die fossilen Stämme aller Art, welche z. Th. die Bezeichnung versteinerte Wälder führen; die zahlreichen fossilen Blätter, deren Erhaltung wesentlich durch die Cuticula und Cuticularschichten der Epidermis bedingt ist. Im Allgemeinen darf es deshalb nicht überraschen, dass Stammtheile, Bastgewebe, Frucht- und Samenschalen, Cuticularbildungen, derbwandige Epidermisbildungen, verkalkte oder verkieselte Gewebe häufiger sich erhielten, als solche Theile, deren Gewebe aus dünnwandigen Elementen bestanden, wie Blüthen, Bildungsgewebe, parenchymatische Gewebe. Indess auch solche Gewebe konnten sich zum Theile unter gewissen äusseren Einwirkungen, je nach den bei der Fossilifikation stattfindenden Vorgängen in zuweilen wunderbarer Schönheit erhalten.

Die pflanzlichen Reste, wie sie auf uns gekommen sind, geben in den seltensten Fällen ein vollständiges Bild einer untergegangenen Pflanzenform, weil selten im Zusammenhange erhalten. In überwiegender Mehrzahl liegen die Reste zertrümmert, ohne Zusammenhang, Verschiedenes vermengt vor und sind wir genöthigt, auf etwa nachweisbare, verwandtschaftliche Beziehungen zu noch lebenden Pflanzenformen gestützt, einen Zusammenhang herzustellen, ein nicht immer erfolgreiches Verfahren. Am wenigsten lässt sich ein günstiges Resultat erwarten, wenn Zusammenvorkommendes ohne Weiteres als zusammengehörig betrachtet wird. Wenn zwei oder mehr verschiedene Pflanzentheile zusammen vorkommen,

<sup>1)</sup> Aus der Literatur erwähne ich nur: BRONGNIART, tableau des genres des plantes fossiles; histoire des végétaux fossiles; RENAULT, Cours de Botanique fossile. Tom. I—IV; Paris 1881—1885, Graf zu SOLMS-LAUBACH, Einleitung in die Phytopalaeontologie. Leipzig 1887, mit reicher Literaturangabe,

so beweist dies in der Regel gar nichts ausser der Thatsache, dass sie zusammen vorkommen. Dass sie auch zusammen gehören, kann nur dadurch bewiesen werden, dass bei Vergleichung mit einer verwandten lebenden Form sich eine Uebereinstimmung in irgend einer bestimmten Richtung ergibt, so z. B. zwischen Blättern und Früchten, welche eine derartige Vermuthung unterstützen.

Sind nun die Pflanzenreste meist in Trümmern auf uns gekommen, erschwert dieser Erhaltungszustand ihre Untersuchung, steigert er die Unsicherheit ihrer Erkenntniss, so wird diese Unsicherheit noch erhöht durch den Zustand der erhaltenen Reste, deren ursprünglicher Zustand Veränderungen erfahren kann, wodurch die betreffenden Pflanzentheile für eine sichere Erkenntniss unbrauchbar werden. In diesem Falle können Reste, weil z. B. einzelne Gewebeparthien zu Grunde gegangen sind, nie vollständige Aufschlüsse gewähren; so wird man bei Steinfrüchten und Samen wegen des Fehlens mancher Theile das Vorhandensein von Eiweiss, wie der Embryonen nur in besonderen Fällen — z. B. bei der Verkieselung die richtige Stellung — ermitteln, in den meisten dagegen nicht. In noch höherem Maasse gilt alles dies für die Blüthen, welche bei der in der Regel zarten Beschaffenheit ihrer Gewebe ohnedies wenig widerstandsfähig waren, und bei denen bei der meist dicht gedrängten Stellung ihrer einzelnen Kreise die Kenntniss des Erhaltenen durch Verschiebung und Uebereinanderlagerung erschwert oder unmöglich gemacht wird, ganz abgesehen von Einzelheiten, welche wie z. B. bestimmte Formen von Nectarien, Haarbildungen, das Innere hohler Blütenkronen, die Stellung und Form von Samenknospen sich der Beobachtung entziehen, während bei Blüthen lebender Formen keine wesentlichen Schwierigkeiten existiren, also selbst im günstigsten Falle die Kenntniss einer fossilen Blüthe unvollständig ist.

Denn die Charakterisirung und demnach die Bestimmung der lebenden Formen ist zunächst für die grösseren Abtheilungen auf entwicklungsgeschichtliche und physiologische Vorgänge, auf die Vorgänge, welche in den Geschlechtsorganen sich abspielen und im Ei nach der Befruchtung eintreten, gegründet. Alle diese Vorgänge kennen wir bei den lebenden Formen durch directe Beobachtung, bei den fossilen Pflanzen dagegen sind von keiner einzigen Form die Vorgänge durch unmittelbare Beobachtung in ihrer Totalität bekannt, wir kennen bei den fossilen Archegoniaten z. B. die Sporangien, die Sporen, Mikro- und Macrosporen, bei den fossilen Gymnospermen kennen wir in einzelnen Fällen dieselben Organe, bei den fossilen Angiospermen dagegen nicht, sondern nur die accessorischen Organe der Blüthe und zuweilen theilweise das Androeceum nebst dem Gynaeceum. Gruppiren wir die untergegangenen Pflanzenformen dennoch in derselben Weise wie die lebenden, so ist es für die weitaus grösste Mehrzahl nicht die ununterbrochene Reihe der morphologisch-physiologischen Thatsachen, welche uns dazu bestimmt, sondern es sind Schlüsse, welche wir aus einzelnen analogen Thatsachen ziehen, wozu wir denn auch berechtigt sind. Strukturverhältnisse der Axenorgane sind in zweiter Linie maassgebend für Charakteristik der Hauptgruppen. In Hinsicht auf dies Moment bewegen wir uns auf einem relativ mehr gesicherten Boden, insofern es sich um den Bau der Axenorgane selbst handelt, in welcher Beziehung aber diese mit anderen Resten stehen, dies bleibt vielfach eine ungelöste Frage. Beispielsweise mögen erwähnt sein die Farnstämme, die Coniferenstämme, die mono- und dicotylen Stämme, für deren Zusammenhang mit anderen Resten derselben Hauptgruppen wir in einzelnen wenigen Fällen eine

mehr oder weniger begründete Vermuthung, selten aber eine Thatsache aussprechen können.

Für die Unterscheidung kleinerer Gruppen, wie Familien, Gattungen benutzen wir für die lebenden Pflanzenformen ebenfalls die an den geschlechtlichen Vorgängen beteiligten Organe. Wie wenig steht uns in dieser Hinsicht für die fossilen Pflanzen zur Disposition und in den Fällen, wo geeignete Erhaltungszustände uns vorliegen, hängt die Deutung nicht selten von subjectiven Anschauungen ab. Verhältnissmässig bieten Archegoniaten und Gymnospermen viel zur Beobachtung geeignetes Material, wie vieles ist aber auch in diesen beiden Gruppen noch hinsichtlich der Familien und Gattungen der Aufklärung bedürftig. Dass Monocotylen und Dicotylen existirt haben, dass einzelne Gattungen aus diesen beiden grossen Reichen vorhanden waren, dass solche sich bis in die Jetztzeit erhalten haben, können wir mit Bestimmtheit aussprechen, wie gering auch gegenüber der Gesamtzahl der Reste ihre Anzahl sein mag. Für jene Arten, welche für Verbreitung, wie für die historische Entwicklung der jetzt die Erdoberfläche bedeckenden Vegetationsformen mit zu den wichtigsten gehören, fehlen uns die entscheidenden Reste beinahe gänzlich, und was davon etwa erhalten ist, kann zum Theile den verschiedensten Deutungen unterliegen. Ich erinnere beispielshalber an die Gruppe der Thallophyten, der Farne.

So ist man denn genöthigt, zu Organen für die Charakteristik seine Zuflucht zu nehmen, welche die Systematik entweder gar nicht oder nur bei der Beschreibung der Art berücksichtigt, die Form und den Leitbündelverlauf der Blätter, welch' letzterer für die fossilen Farne von BRONGNIART, für die lebenden Farne von PRESL zur Unterscheidung der Gattungen verwendet, von METTENIUS richtig als untergeordnetes Merkmal benutzt wurde. Das gleiche Strukturverhältniss hat bei den Gymnospermen, den Monocotylen und Dicotylen durch ETTINGSHAUSEN zwar eine eingehende Darstellung erfahren, in der Systematik ist es kaum von einem anderen als von DRUDE für seine Gruppe der Dictyoneuræ (vergl. d. Handbuch III, 2. pag. 335) als diagnostisches Merkmal verwendet worden und selbst der Versuch, den Leitbündelverlauf der Blätter für die Gruppierung der Arten innerhalb einer Gattung zu verwenden, ist meines Wissens nicht gemacht worden. Auch die Frage, ob die Form der Blätter und ihre Flächenausdehnung in einer bestimmten Beziehung zum Leitbündelverlauf steht, ist eingehend nicht untersucht, so nahe es liegt, dass bei der physiologischen Bedeutung, welche der Leitbündelverlauf für das Blatt hat, zwischen beiden eine bestimmte Beziehung existirt. Dennoch gründet sich die Gliederung der fossilen Reste in einzelne Gattungen, die Uebertragung der Gattungsnamen lebender Pflanzen auf fossile Reste auf die angebliche Identität des Leitbündelverlaufes der Gattungen bei beiden, neben diesem auf die Form des Blattes. Allerdings sind wir bisweilen im Stande, unter besonders günstigen Umständen erhaltene Blüthen für die Untersuchung verwenden zu können, zuweilen gilt dies auch für die Früchte, immer ist es jedoch nur eine geringe Zahl, welche in diesem Sinne benutzt werden kann, überwiegend sind jene Reste, für welche uns nur Blattform und Leitbündelverlauf zur Disposition stehen.

Unter solchen Verhältnissen ist dann wohl die Frage berechtigt, in wieweit Leitbündelverlauf und Blattform wirklich einen diagnostischen Werth haben und einen durchgreifenden Charakter für eine grössere oder kleinere Gruppe abgeben können. Greifen wir auf Geradewohl eine Familie aus der Reihe der Dicotylen heraus, z. B. die Juglandaceen, so wird der Leitbündelverlauf von SCHIMPER bei

*Juglans*, *Carya*, *Pterocarya* und *Engelhardtia*, also für die Familie als gefiedert bezeichnet, bei *Juglans* die Seitennerven abstehend, leicht nach aufwärts gekrümmt, längs des Randes durch die Krümmung verbunden (camptodrom), Tertiärnerven quer unter rechtem Winkel austretend, sehr genähert, mit zwischen ihnen liegendem doppelten Maschennetz, bei *Carya* wird der Leitbündelverlauf schlechtweg camptodrom genannt, bei *Pterocarya* bilden Secundär- und Tertiärnerven ein lockeres Maschennetz, bei *Engelhardtia* sind die Leitbündel fiederig, der Mittelnerv ziemlich stark, die Secundärnerven zart, camptodrom, anastomosirend. Die einzelnen Arten der vier Gattungen werden hinsichtlich des Leitbündelverlaufes durch Charaktere unterschieden, welche zum Theil jenen des Gattungsscharakters widersprechen, theils mit ihnen übereinstimmen. Ergänzt werden sie durch die Angabe der Form der Blätter, durch Angaben über Blütenstände und Früchte. Es ist nun kein Zweifel, dass drei der genannten Gattungen und vielleicht auch *Pterocarya* existirt haben, wie dies durch die Früchte bewiesen wird. Die Angaben über die Form der Blätter können vielleicht auf Juglandaceenblätter führen, wird man aber durch die Angaben über den Leitbündelverlauf die Blätter als Juglandaceenblätter erkennen, die einzelnen Gattungen unterscheiden? Als ein anderes Beispiel sei *Koelreuteria* genannt. Gehören die mit diesem Namen belegten Blattfragmente wirklich dieser Gattung an oder einer anderen mit gleicher Theilung der Blattfläche und gleichem Leitbündelverlaufe? Letzterer ist bei den fossilen Blattresten schlecht erhalten, ungewiss ist es, ob es Fiederblätter sind oder nicht. So interessant die Sicherheit der Bestimmung in diesem Falle wäre, vorhanden ist sie nicht, weil alles fehlt, was die Bestimmung sichern kann. Was uns zu einem einigermaassen befriedigenden Schlusse führen kann, entnehmen wir der heutigen Verbreitung der Pflanze, welche jener von *Ginkgo* analog ist. Die Begründung von Gattungen und Arten ruht bei den fossilen Resten auf sehr schwachen Füßen, die Zahl der wirklich gut begründeten Gattungen ist eine gegenüber der Schaar des Beschriebenen sehr kleine. Dergleichen Beispiele lassen sich zahlreich anführen. Dass unter solchen Verhältnissen die Botaniker meist gar keine Notiz von den Pflanzenresten nehmen, kann nicht überraschen, wenn ausserdem jammervolle Pflanzenreste nach Gattungen und Arten beschrieben, Dinge, deren Bestimmung ganz unmöglich, als sicher bestimmt hingestellt, zuweilen die wunderlichsten morphologischen Meinungen behauptet werden. Um sich von der Unhaltbarkeit der meisten Gattungsdiagnosen fossiler Blätter zu überzeugen, ist es gar nicht immer nöthig, über ein grosses Vergleichsmaterial zu verfügen, wenn freilich die Benutzung eines solchen grosse Vortheile mit sich bringt. Was den Blattbestimmungen einige Sicherheit verleiht, das ist gerade die Möglichkeit viel zu vergleichen und wird deshalb die eingehende Beschäftigung mit irgend einer Familie für dergleichen Untersuchungen den grössten Gewinn bringen. Die sicherste Basis werden aber immer, wenn es der Bau gestattet, Früchte und Blüthentheile von analogen Strukturverhältnissen sein; durch solche können wir mit absoluter Sicherheit z. B. die Existenz von Birken, von Erlen, Malpighiaceen im Tertiär nachweisen und können auch hinsichtlich der Blätter auf die richtige Spur geführt werden.

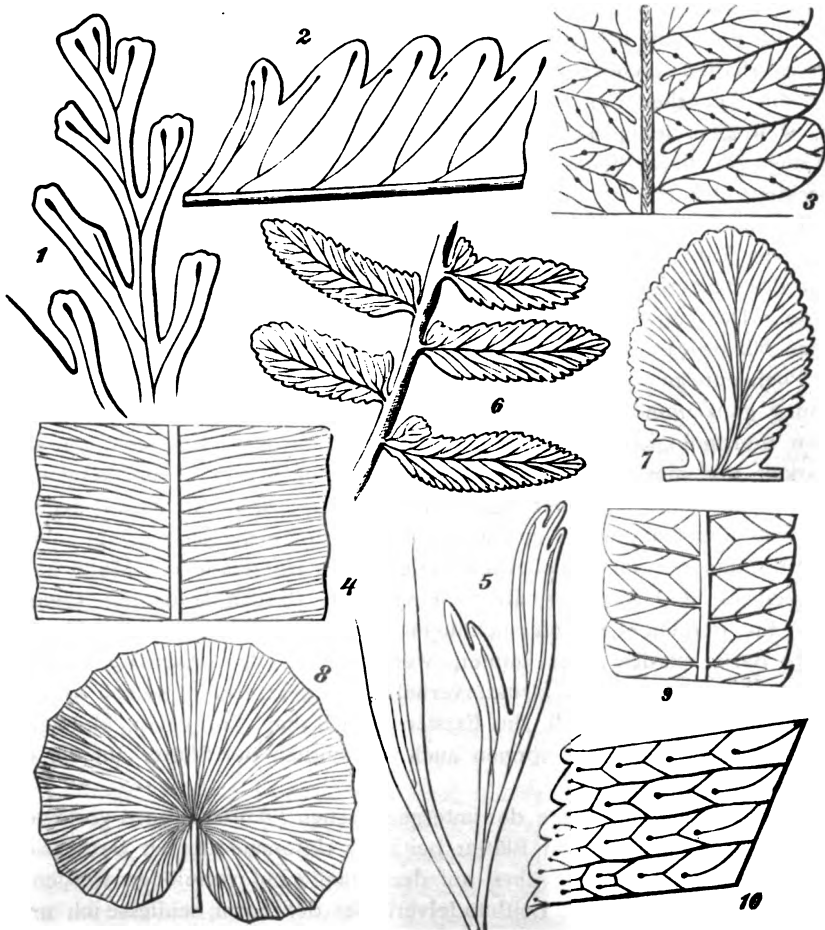
Da, wie einmal die Reste der untergegangenen Pflanzenformen vorliegen, der Leitbündelverlauf der fossilen Blätter bei ihrer Untersuchung zu berücksichtigen ist, so kann ein näheres Eingehen auf denselben nicht vermieden werden. Hinsichtlich der Darstellung des Leitbündelverlaufes der Farne schliesse ich mich der Darstellung von METTENIUS (*Filices horti Lips.* Lipsiae 1852) an, da für die zahl-

reichen, den Farnen angereichten Reste, deren Sporangien uns unbekannt sind, die Gruppierung nach dem Verlaufe der Leitbündel noch lange Zeit Anwendung finden wird. Ändert sich die Stellung solcher Reste, sei es dass die Sporangien aufgefunden oder die Reste überhaupt einer anderen Gruppe zugewiesen werden müssen, so wird dem Leitbündelverlauf dieselbe Bedeutung zufallen, wie bei den lebenden Farnen, er wird zu einem untergeordneten Merkmale innerhalb der Gattung. Auch in der Gruppe der Cycadeen wird man des Leitbündelverlaufes nicht entbehren können, da wir auch bei diesen auf Blattreste vorwiegend angewiesen sind. Wie ich schon anderwärts Gelegenheit hatte zu erwähnen, darf man nicht erwarten, die Grenzen zwischen den einzelnen Formen des Verlaufes der Leitbündel scharf gezogen zu finden. Ueberall finden Uebergänge statt.

### Leitbündelverlauf der Farne.

1. *Nervatio Caenopteridis*: Das Blatt oder der Blattabschnitt von einem einzigen Leitbündel durchzogen (Fig. 1).

2. *Nervatio Ctenopteridis*: Die einfachen Secundärnerven verbleiben in dieser Ausbildung durch die ganze Blattfläche, oder einfach oder doppelt gabelnd (Fig. 2).



3. *Nervatio Pecopteridis*: Aus den Verzweigungen erster Ordnung (Secundärnerven) entspringen die Leitbündel zweiter Ordnung (Tertiärnerven) in fiederiger Anordnung, einfach, gabelnd oder wiederholt gabelnd (Fig. 3).

4. *Nervatio Taeniopteridis*: Die Verzweigungen erster und zweiter Ordnung (Secundär- und Tertiärnerven) treten unter nahezu rechtem Winkel aus, verlaufen gegen den Rand gerade (Fig. 4).

5. *Nervatio Sphenopteridis*: Die Leitbündel treten unter sehr spitzem Winkel aus, verlaufen gerade nach dem Rande (Fig. 5).

6. *Nervatio Eupteridis*: Die Leitbündel treten in einem, die Mitte zwischen spitzem und rechtem Winkel haltenden Winkel aus und verlaufen gerade gegen den Rand (Fig. 6).

7. *Nervatio Neuropteridis*: Die Leitbündel treten unter spitzem Winkel aus und verlaufen in einem gegen den Mittelnerven convexen Bogen gerade gegen den Rand (Fig. 7).

8. *Nervatio Cyclopteridis*: Die Leitbündel treten unmittelbar aus dem Blattstiele, meist sich gabelig verästelnd, in die Blattfläche ein (Fig. 8).

Die Leitbündel können nun unter sich in Verbindung treten durch Anastomosen, Verzweigungen, welche aus den Leitbündeln verschiedenen Grades entspringen und die Möglichkeit geben, die Thätigkeit der Leitbündel innerhalb der ganzen Blattfläche gleichmässig zu vertheilen.

Zu den einfachsten Fällen der Verbindung durch Anastomosen gehören die Verbindung zweier seitlicher, aus dem unteren Ende des in der Mitte der Blätter verlaufenden Leitbündels entspringender Aeste, mit dem oberen Theile desselben oder des Mittelleitbündels mit dem am Rande verlaufenden. Complicirter sind die nachstehenden Fälle, welche, wenn auch nicht gerade ausschliesslich, so doch in der Mehrzahl der Fälle den in der Fläche mehr entwickelten Blattformen angehören und dadurch ebenfalls einen Fingerzeig hinsichtlich der Function der Leitbündel geben.

Treten aus dem in der Mitte des Blattes verlaufenden Leitbündel die Secundärleitbündel fiederförmig aus, vereinigen sich die aus ihnen entspringenden tertiären Leitbündel des unteren secundären Leitbündels mit den entsprechenden tertiären des oberen secundären unter spitzem Winkel, so entsteht die *nervatio Goniophlebii* (Fig. 10).

Die *nervatio Goniopteridis* (Fig. 9) entsteht, wenn das erste unterste Tertiärleitbündel des oberen Secundärleitbündels frei endet, das unterste erste Tertiärleitbündel des unteren Secundärleitbündels mit dem zweiten Tertiärleitbündel des nächstfolgenden oberen Secundärleitbündels unter spitzem Winkel sich vereinigt. Der freie Tertiärnerv wird dadurch in eine Masche eingeschlossen. Aeste (Strahlen, METTENIUS) können aus den Vereinigungsstellen austreten.

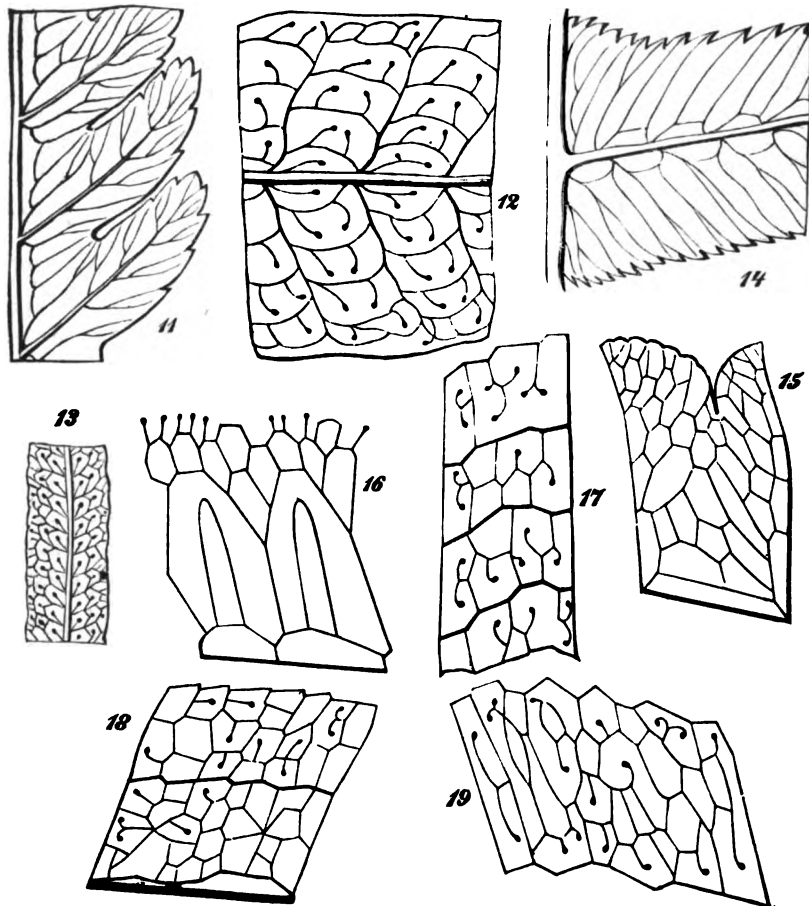
Treten aus den fiederförmig angeordneten Secundärleitbündeln gabelnde Tertiärleitbündel aus, deren untere Zweige zu einem Bogen sich verbinden, während die oberen Zweige als Strahlen frei enden, so entsteht die *Nervatio Pleocnemiae* (Fig. 11); die *Nervatio Cyrtophlebiae* (Fig. 12) entsteht, wenn das erste unterste Tertiärleitbündel des nächst oberen Secundärleitbündels frei endet, der Bogen durch Vereinigung der unteren Zweige des untersten ersten Tertiärleitbündels mit dem oberen des zweiten gebildet wird.

Diese vier unter sich verwandten und analogen Grundformen erhalten durch Combinationen und Variationen eine grosse Mannigfaltigkeit.

Gabeln die secundären Leitbündel nach ihrem Austritte, bleibt der vordere



Zweig ungetheilt und frei, während der hintere einmal oder wiederholt gabelt; anastomosirt der vordere Ast der zweiten Gabelung mit dem hinteren Ast der entsprechenden Gabelung des nächst höheren Secundärleitbündels, so entsteht die *Nervatio Marginariae* (Fig. 13), von welcher sich die *Nervatio Doodyae* (Fig. 14) dadurch unterscheidet, dass das Secundärleitbündel in zwei gleich starke, spreitzende Zweige sich theilt, welche sich mit den entsprechenden Zweigen des nächst höheren Secundärleitbündels vereinigen und aus der Vereinigungsstelle einen Strahl gegen den Rand aussenden, oder sie gabeln wiederholt oder mehrfach, und durch Vereinigung



(B. 574.)

Fig. 11—19.

der vordersten und hintersten Zweige der beiden Secundärleitbündel entstehen die Anastomosen. Strahlen gegen den Rand werden so viele abgegeben, als anastomosirende Gabelungen vorhanden sind.

Die *Nervatio Sageniae* (Fig. 15) entsteht, wenn bei wenig getheilten oder ganzrandigen Blättern die Strahlen der *Pleocnemia*-Maschen anastomosiren, von ihnen und den Verzweigungen der oberen Tertiärleitbündel zwei oder mehr Reihen von *Doodya*-Maschen längs der Secundärleitbündel gebildet werden. Vereinigt sich die *Nervatio Goniopteridis*, *Pleocnemiae* oder *Marginariae* mit der der *Doodyae*, indem die secundären oder tertiären Leitbündel, nachdem sie einen vorderen und hinteren Zweig abgegeben, sich in gabelnde Schenkel wie bei *N. Doodyae* auflösen, so schliessen

die entsprechenden untersten Tertiärleitbündel Rippenmaschen ab, aus den Kanten des von ihnen gebildeten Bogens treten zwei und mehr Strahlen hervor, innerhalb der Maschen der zweiten Reihe frei endend. Gebildet werden diese Maschen durch die Anastomose der in Folge der Gabelung des Endes der Secundärnerven gebildeten Zweige, die Strahlen der Maschen der zweiten Reihe bilden an der äusseren Hälfte des Blattes das Netz von *Doodya*. METTENIUS bezeichnet sie als *N. Phlebodii* (Fig. 16).

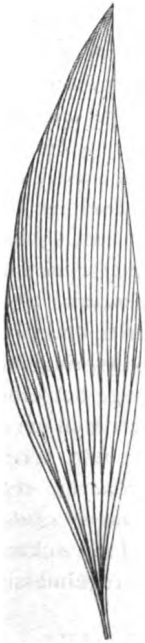
Eine weitere Gruppe von Formen des Leitbündelverlaufes entsteht, wenn vom äusseren Bogen der Maschen Zweige nach innen gegen die Mittelrippe in den Raum der nächst inneren Masche abgehen, von FEE Anhänge genannt, diese Bezeichnung von METTENIUS acceptirt. Die Anhänge werden in den Rippenmaschen zuerst entwickelt und erreichen dort einen höheren Grad der Ausbildung als in den äusseren, selten sind sie in den äusseren vorhanden und fehlen den inneren. An einzelnen Exemplaren sind die Anhänge reichlicher, an anderen seltener; sie verharren entweder in ihrer ursprünglichen Anlage oder gabeln einmal, mehrmals, spreizen ihre Schenkel, krümmen diese nach beiden Seiten und aussen gegen den Bogen, aus dem sie entstanden. Zuweilen bilden ihre Zweige kleine unregelmässige Maschen innerhalb der primären Maschen oder legen sich an die Seiten der letzteren an. In die Rippenmaschen ragen diese hinteren Zweige als freie Anhänge herab, zwei bis drei, entweder sind sie sämtlich oder mit Ausnahme eines einzigen, in zwei Zweige sich gabelnden, durch ihre Ausbildung einfache, einzelne Zweige, selten ragt in die äusseren Maschen bei der Ausbildung von zwei bis fünf Anhängen ein einzelner Anhang frei herab, in der Regel gehen sie mit den von den nächst inneren entspringenden Strahlen Anastomosen ein, und ebenso kommt in der Regel in Maschen, deren äusserer Bogen einen einzigen Anhang, deren innerer Bogen einen einzigen Strahl abgibt, durch Abschluss derselben, der Abschluss secundärer Maschen zu Stande. METTENIUS unterscheidet in dieser Gruppe die *Nervatio Doodya appendiculata*, *N. Phlebodii appendiculata*, *N. Sageniae appendiculata*, *N. Goniopteridii appendiculata*, *N. Pleocnemiae appendiculata*, welche nach der Ausbildung der primären secundären Maschen in drei Untergruppen zerfällt: *N. Anaxeti* (Fig. 17), durch die rippenförmig vorspringenden Secundärnerven und die beinahe gleich starke Ausbildung aller Zweige derselben; so dass die primären Maschen kaum stärker als die secundären und tertiären hervortreten; *N. Drynariae* (Fig. 18), rippenförmig vortretende secundäre und tertiäre Leitbündel von bedeutender Stärke, deutliches Hervortreten der primären, regelmässige Bildung der secundären und tertiären Maschen; *N. Drynariae irregularis* (Fig. 19), die stärker ausgebildeten secundären und tertiären Leitbündel mit zickzackförmigem Verlauf, die stärker vortretenden primären Maschen ein unregelmässiges Netz secundärer und tertiärer Maschen einschliessend.

Die den Rand des Blattes erreichenden Leitbündel und Strahlen bilden bei dem verschiedenartigsten Leitbündelverlaufe zuweilen intramarginale Anastomosen, sie biegen sich mit ihrem vorderen Ende gegen die Spitze des Blattes und legen sich an das nächst vordere Leitbündel mit ihrem Ende an.

### Leitbündelverlauf der Gymnospermen.

Weniger mannigfach ist der Leitbündelverlauf bei den Gymnospermen, zunächst bei den Coniferen, entsprechend der grossen Anzahl von Blättern mit geringer Flächenentwicklung. Die Blätter sind beinahe ausnahmslos sogen. einnervige, ein einziger, in der Mittellinie des Blattes verlaufender, zuweilen zwei dicht zusammenliegende

(Kiefern) Leitbündel, als ein einziger erscheinend, durchzieht das Blatt. Im fossilen Zustande können auch Harzgänge, unter der Epidermis liegende Bastbündel, vertiefte Zonen, welche Spaltöffnungen führen, wie z. B. *Sciadopitys*, das Aussehen von Leitbündeln erzeugen, wie letzteres HEER für ein paar grönländische *Abies*-Arten passirte. Nur die mikroskopische Untersuchung ist im Stande, solche Strukturverhältnisse aufzuklären, wenn nicht, wie dies bei den lebenden Kiefern der Fall, das Vorkommen von Baststrängen unter der Epidermis ein so allgemeines ist, dass es auch für die untergegangenen Formen dieser Gruppe als gültig angenommen werden darf. Einen gänzlich abweichenden Leitbündelverlauf, sowohl bei der einzigen noch existirenden, als auch zum Theile wenigstens bei den fossilen, mit der lebenden Form vereinigten Formen, hat *Ginkgo* L. (*Salisburia*), welcher sich an die Cyclopterisnervatur der Farne anschliesst. Die Leitbündel verlaufen in der Blattoberfläche fächerförmig. Erreicht wird dies dadurch, dass ein rechter und linker Ast längs des entsprechenden Blattgrundes verläuft und während seines Verlaufes wiederholt gabelnde Aeste in die betreffenden Blatthälften sendet. Die Mitte des Blattes wird von zwei stärkeren Bündeln aus versehen, aus welchen ebenfalls mehrfach gabelnde Bündel ausgehen. Alle Bündel enden an dem oberen Blattrande, welchen eine aus dickwandigen Zellen bestehende Leiste begrenzt. Bei den schmalblättrigen kantigen *Araucarien* ist nur ein Leitbündel in der Mittellinie des Blattes vorhanden, bei den flachblättrigen *Araucarien* mehrere Leitbündel, ebenso bei *Cunninghamia*, bei *Dammara* mehrere wiederholt gabelnde, bei den blattähnlichen Zweigen von *Phyllocladus* gefiedert.



(B. 575.) Fig. 20.

*Bowenia spectabilis*  
HOOKER. Fiederblatt.

Auch bei den Cycadeen (vergl. BORNEMANN, Lettenkohle Thüringens) ist die Mannigfaltigkeit des Verlaufes der Leitbündel nicht gross. Bei der Mehrzahl der lebenden Gattungen verlaufen die Leitbündel unter sich parallel, einfache und dichotome gemengt, am Rande und in der Spitze endend, ein sogen. Mittelnerv fehlt. Vorhanden ist ein solcher bei *Cycas*, wo er ohne Zweige abzugeben, die Mittellinie des Fiederblattes durchzieht, ferner bei *Stangeria*, bei welcher Gattung er nach beiden Seiten des Mittelnerven Zweige abgiebt, welche unter spitzem Winkel austretend, nach kurzem Verlaufe gabelnd, ähnlich der *nervatio Taeniopteridis* bei den Farnen, schief aufwärts gegen den Rand gerichtet den sogen. Randnerven, eine Zone dickwandiger, gestreckter Zellen erreichen. Bei *Bowenia* (Fig. 20) treten in die einzelnen Blattoberflächen bei jugendlichen Individuen zwei bis drei Leitbündel in die Blattoberfläche ein, gabeln alsbald nach dem Eintritte und enden unter wiederholter Gabelung in verschiedenen Höhen des Blattrandes. Bei fossilen Cycadeenblättern z. B. *Otozamites*, *Sphenozamites*, verlaufen die Leitbündel auch radiär, gegen die Spitze divergirend bei *Glossozamites*.

### Leitbündelverlauf der Angiospermen.

Bei den Monocotylen ist der Verlauf der Leitbündel ebenfalls ziemlich einförmig, da in den meisten Fällen die Leitbündel unter sich parallel und durch Queranastomosen verbunden, das Blatt durchziehen. Man darf sich indess dadurch nicht zu der Ansicht verleiten lassen, parallelnervige Blätter seien stets Monocotylenblätter, denn auch bei den Dicotylen kommt dieser Leitbündelver-

lauf vor und unter den fossilen Pflanzen haben die Blätter der Cordaiten ebenfalls parallele Leitbündel. Wie bei den Coniferen die Baststränge der Blätter das Aussehen von Leitbündeln haben, so auch bei den Monocotylen, was natürlich auch nur durch die mikroskopische Untersuchung zu ermitteln ist. Ein sogen. Mittelnerv fehlt bei den Monocotylen nicht, seine Sichtbarkeit, seine Erhaltung sind nicht selten erhöht durch Bastbelege und stärkere Entwicklung des Parenchyms. Ausserdem kommt der bogenläufige Verlauf der Leitbündel z. B. bei den Smilaceen, Dioscoreen vor, bei abnehmender Entwicklung der Flächenentwicklung des Blattes in den parallelen Verlauf übergehend. Der fiederförmige Verlauf der Leitbündel fehlt bei den Monocotylen nicht, der Mittelnerv giebt in seinem Verlaufe Seitenzweige ab, in Folge dessen seine Stärke gegen die Spitze des Blattes abnimmt, ein Schicksal, welches auch die in die Blattfläche eintretenden Leitbündel bei dem bogenförmigen und parallelen Verlaufe erfahren. Ebenso fehlt der fächerförmige Verlauf nicht.

Bei den Dicotylen ist die Mannigfaltigkeit der Formen des Leitbündelverlaufes am grössten und eignen sie sich deshalb ganz besonders, einen Ueberblick der Gruppierung der verschiedenen Formen zu geben. Was dann etwa in den einzelnen Gruppen der Familien vorkommt, ist ohne Schwierigkeit zu ermitteln.

Für die Bezeichnung der Leitbündel bei den Angaben über ihren Verlauf sind besondere Ausdrücke gebräuchlich, welche zuerst erwähnt sein mögen. Das die Mitte des Blattes durchziehende Leitbündel ist der Mittelnerv, er ist der stärkste von allen und besteht an seinem untersten Theile aus den sämtlichen Elementen des Blattstielleitbündels, giebt aber im weiteren Verlaufe als seitliche Verzweigungen nach beiden Seiten Zweige an die Blattfläche ab, wodurch sein Durchmesser abnimmt. Findet die Sonderung in mehreren Zweigen an der Basis oder auch höher statt, so werden diese Zweige als Primärnerven bezeichnet. Die Verzweigungen der Mittel- und Primärnerven führen die Bezeichnung Secundärnerven, oder Verzweigungen erster Ordnung, bei kurzem Verlaufe unvollständige genannt; die Verzweigungen der Secundärnerven sind die Tertiärnerven oder Verzweigungen zweiter Ordnung, es folgen dann die weiteren Verzweigungen bis  $n$ -ter Ordnung (auch Nervillen genannt). Vermitteln die Tertiärnerven die Verbindung zwischen zwei aufeinanderfolgenden Secundärnerven, so werden sie als Anastomosen bezeichnet, die von ihnen begrenzten Blattflächen als Felder, welche wieder in kleinere Flächen und endlich in Maschen durch die weiteren Verzweigungen zerfallen. Somit bleibt also für die letzten Aeste nur ein sehr kleines Feld der Thätigkeit übrig. Die Verzweigungen aller Art können unter sehr verschiedenen Winkeln austreten, vom rechten bis zu einem stumpfen. Enden die Leitbündel frei in den Spitzen der grösseren oder kleineren Abschnitte der Blätter, so bezeichnet man sie als *craspedodrom* (auch *randläufig*), verbinden sich dagegen zwei aufeinanderfolgende Leitbündel, indem der untere mit dem oberen durch die letzten Tertiärnerven oder Anastomosen in Verbindung tritt oder gabeln die Leitbündel, setzt sich der obere Gabelzweig des unteren Leitbündels mit dem Gabelzweig des oberen in Verbindung, so werden sie *camptodrom* (auch *bogenläufig*) genannt. Der Durchmesser der Leitbündel wird in der Regel um so geringer, als die Zahl der Verzweigungen wächst, doch giebt es zuweilen Ausnahmen, z. B. sind Secundär- und Tertiärleitbündel von gleicher oder nahezu gleicher Stärke. Geben *camptodrom* verbundene Leitbündel aus ihren Schlingen nach aussen Aeste ab, verzweigen diese einmal oder wiederholt, verbinden sie sich zu Schlingen, so werden sie als *brachi-*

dodrome Nerven bezeichnet. Die sogen. *Nervatio reticulata*, auch hypodrome, ist bedingt durch gleichartige Stärke und bedeutende Zahl der Verzweigungen der Leitbündel, *nervatio mixta*, wenn an demselben Blatte campodrome und craspedodrome Leitbündel vorkommen; acrodrom ist der Verlauf der Leitbündel, wenn das unterste Leitbündelpaar unter sehr spitzem Winkel aus dem in der Mitte der Blattfläche verlaufenden austritt.

Die Gliederung des Leitbündelverlaufes lässt sich in nachstehender Weise durchführen.

#### 1. Einnervige Blätter.

Streng genommen nicht sehr häufig. Ein einziges Leitbündel verläuft in der Mitte des Blattes. Meist sendet dasselbe mehr oder weniger seitliche zarte Verzweigungen aus, deren Vorhandensein bei stärkerer Vergrößerung leicht zu ermitteln ist, dem unbewaffneten Auge sich jedoch oft entzieht. Die Blattfläche ist schmal. Im fossilen Zustande kann der Natur der Sache nach kaum mehr als das Mittelleitbündel sichtbar sein.

#### 2. Parallelnervige Blätter.

In die Blattfläche treten zwei, drei und mehr Leitbündel aus dem Blattstiele ein und verlaufen in ihr entweder unter sich parallel oder in sehr schwachem Bogen, in der Spitze des Blattes nicht oder wenig convergirend. Bei geringer oder mässiger Breite der Blattflächen, breiter Blattbasis, den sogen. sitzenden, stengelumfassenden Blättern nicht selten, mit Blättern von Monocotylen zu wechseln. Leitbündel von ungleicher oder gleicher Stärke.

Als Untergruppen lassen sich unterscheiden:

a) Bei Blättern mit breiter oder stengelumfassender Basis, die Blattfläche von gleicher oder ziemlich gleicher Breite durchziehen die Leitbündel die Blattfläche parallel, durch gerade oder schief verlaufende Anastomosen verbunden. Fossil zum Theil von jenem zahlreicher Monocotylen nicht zu unterscheiden, unter den Dicotylen bei den Umbelliferen.

b) Blätter mit verschmälerter Basis sitzend, mit am Blattstiel herablaufender Basis haben nicht selten parallel verlaufende Leitbündel, zuweilen gegen die Spitze convergirend. Die Leitbündel, gleicher Stärke oder der mittlere stärker, als die übrigen.

c) Werden die Blattflächen breiter, verlaufen drei bis sieben oder mehr Leitbündel von der Basis gegen die Spitze, ist die Blattform elliptisch, so erfahren die Leitbündel eine leichte Krümmung, welche um so bedeutender wird, als die Breite des Blattes zunimmt. Der Uebergang zum bogenläufigen Verlauf ist dadurch gegeben. Unter den Monocotylen fehlt dieser Verlauf nicht. Saumläufer, wenn das unterste Paar dicht am Rande verläuft.

#### 3. Blätter mit bogenläufigem Leitbündelverlauf.

Ist das Blatt gestielt oder ungestielt, mit breiter, mehr oder weniger herzförmiger Basis, treten die Leitbündel entweder gesondert in die Blattbasis ein oder geben sie kurz nach dem Eintritte ihre Aeste ab, so verlaufen sie in einem um so stärkeren Bogen als ihr Grund mehr entwickelt ist. Eine Verwechselung mit monocotylen Blättern ist bei fossilen Blättern möglich. Das in der Mitte der Blattfläche verlaufende Leitbündel meist stärker. Saumläufer wie oben.

#### 4. Leitbündel mit strahligem Verlaufe.

Bei schildförmigen, gelappten, fuss- und fingerförmig getheilten, aber auch bei ungetheilten Blättern kommt dieser Verlauf vor.

a) Steht der Blattstiel in der Mitte oder zwischen Rand und Mitte der Blatt-

fläche, so strahlen aus ihm nach allen Richtungen die Leitbündel in die Blattfläche aus, um so gleichmässiger entwickelt, als der Blattstiel der Mitte sich nähert, um so ungleichmässiger, je näher dem Rande, ein prägnanter Beleg für die Beziehungen zwischen der Stärke der Leitbündel und der von ihnen zu besorgenden Blattfläche.

b) Bei der zweiten Form treten aus dem Blattstiele drei bis elf Leitbündel in die Blattfläche oder deren Lappen und Abschnitte ein, die untersten häufig unter rechtem Winkel austretend. Der in der Mitte verlaufende stärker als die übrigen. Saumläufig, wenn das unterste Blatt dicht am Blattrande verläuft.

#### 5. Fächerförmiger Verlauf der Leitbündel.

Aus dem Blattstiele treten meist einfach oder mehrfach gabelnde Leitbündel in die Blattfläche. Strenggenommen zu dem strahligen Verlaufe gehörend. Auch bei den Farnen (*nervatio Cyclopteridis*), bei den Palmen.

#### 6. Fiedernervige Blätter.

Die bei Weitem häufigste Form des Leitbündelverlaufes der Dicotylen. Die Mitte der Blattfläche wird von einem mehr oder weniger starken Leitbündel durchzogen, mit Ausnahme der ungleichseitigen Blätter. Opponirt oder alternierend giebt er während seines Verlaufes nach beiden Seiten Aeste (Secundärnerven), meist im Bogen gegen die Blattränder verlaufend, unter verschiedenem nicht immer gleich bleibenden Winkel austretend, ab, deren Verzweigungen die Zwischenräume (Hauptfelder, HERR) einnehmen. Bei gelappten, hand-, fuss- und fingerförmigen, aber auch ganzrandigen Blättern ist der gefiederte Verlauf der Leitbündel combinirt mit dem strahligen.

Nicht immer ist der Verlauf der Leitbündel mit wünschenswerther Deutlichkeit bei den fossilen Blättern sichtbar. Zum Theile hat dies seinen Grund in der Erhaltung z. B. bei mehr oder weniger grobkörnigem Versteinerungsmaterial, zum Theile hat aber auch die ursprüngliche Beschaffenheit der Blätter ihren Antheil. Bei dicken, fleischigen oder sehr starken lederartigen Blättern ist schon im lebenden Blatte der Leitbündelverlauf nicht gut zu sehen, er kann zuweilen gar nicht zu sehen sein. Derartige Beschaffenheit macht fossile Blätter wenig brauchbar, thatsächlich werden sie aber den verschiedensten Gattungen zugetheilt. Hinsichtlich des diagnostischen Werthes des Leitbündelverlaufes sei ferner bemerkt, dass bei der den Leitbündeln zukommenden physiologischen Funktion Verlauf der Leitbündel, Blattgrösse und Blattform immer in einer gegenseitigen Beziehung stehen müssen. Diese Erwägung allein muss die Erwartung, der Leitbündelverlauf sei ein unter allen Umständen geeignetes Merkmal für die Charakteristik einer Familie oder Gattung, niedrig spannen, er kann es für eine einzelne Art, zuweilen für Artengruppen sein, wobei ich als Beispiel die Gattung *Salix* anführe, deren Glacialformen einen anderen Leitbündelverlauf besitzen, als die übrigen. Wechselt der Leitbündelverlauf innerhalb der Grenzen einer Familie oder Gattung, wie dies thatsächlich der Fall ist, so liegt auf der Hand, dass er bei der Bestimmung fossiler Blätter nur innerhalb einer engen Grenze Werth haben kann.

### Incrustation, Versteinerung, Verkohlung.

Bisher hat uns die Frage, was ist von den untergegangenen Pflanzenformen erhalten worden, und wie weit ist ihre sichere Bestimmung möglich, beschäftigt. Es erübrigt noch zu ermitteln, auf welchem Wege sind sie erhalten worden, welches sind die Vorgänge, welche die Erhaltung eines Theiles derselben möglich machten.

Absichtlich sage ich eines Theiles, denn alle mehr oder weniger gewaltsamen Vorgänge mussten, wenn nicht die gesammte, so doch einen grossen oder grössten Theil der Vegetation einer Localität zerstören, nur langsamer stattfindende Vorgänge, wie die Bildung der Sedimentgesteine, waren geeignet, an bestimmten Localitäten, unter günstigen Umständen die Erhaltung von Pflanzentheilen möglich zu machen, und selbst unter diesen Verhältnissen wird ein Theil seinen Untergang gefunden haben, ganz abgesehen davon, dass wir auch in früheren Erdbildungsperioden Vorgänge annehmen müssen, welche durch Aenderung der Lebensbedingungen den Untergang von Formen zur Folge haben mussten, z. B. Uebergang eines wasserreichen Terrains in ein wasserärmeres, langsame Zerstörung festen Landes durch Einwirkung des Wassers. Vorzugsweise sind es Ansammlungen stehenden Wassers, ruhige Stellen strömenden Wassers, welche in ihren Niederschlägen z. B. Schieferthonen, eine reiche Menge wohlerhaltener Pflanzenreste bergen. Bei Weitem weniger eigneten sich grobkörnige Niederschläge für die gute Erhaltung. Nicht ausser Acht dürfen die Einflüsse bleiben, welche nach dem Einschlusse zur Veränderung der eingeschlossenen Reste beitrugen.

Bei den in die Gesteinsschichten eingeschlossenen Pflanzentheilen ist die organische Substanz entweder vollständig oder nahezu vollständig verloren gegangen, ein Hohlraum oder anorganische Substanz an die Stelle des Pflanzentheiles getreten, oder die Gewebe sind von löslichen anorganischen Verbindungen durchtränkt, die Innenräume ihrer Gewebe mit anorganischen Verbindungen ausgefüllt, endlich ist die organische Substanz erhalten und in Kohle umgewandelt. GÖPPERT's Verdienst ist es, diese Verhältnisse mehr oder weniger eingehend untersucht und zum Theile experimentell belegt zu haben (GÖPPERT, Gattungen fossiler Pflanzen, Bonn 1841, Einleitung). Die erste Art der Erhaltung lässt sich als Incrustation, die zweite als Versteinerung, die dritte als Verkohlung bezeichnen. Die Erhaltungszustände kommen bisweilen an demselben Reste nebeneinander vor.

Ist die organische Substanz während des Einschlusses vollständig zu Grunde gegangen, so tritt an Stelle des Restes ein Hohlraum, dessen Innenseite ein genaues Abbild der Aussenfläche des eingeschlossenen Pflanzentheiles darstellt. Man kann sich ein klares Bild des Vorganges verschaffen, wenn man z. B. Blätter, Fichtenzweige oder Laubholzzweige mit etwas vortretenden Blattstielnarben in Gyps oder Töpferthon einschliesst. In ähnlicher Weise lässt Gutta Percha sich verwenden. Man erhält auf diese Weise Abdrücke oder Abgüsse, letztere, wenn nach Wegnahme des Zweiges der Hohlraum mit Gyps ausgegossen wird. Abgüsse entstehen auch, wenn entweder eine schon vorhandene oder nachträglich entstandene Höhlung durch das den Pflanzentheil umhüllende Material oder durch ein anderes ausgefüllt ist. Letzteres ist der Fall, wenn der Vorgang später als die Umhüllung der Aussenfläche erfolgte, ein gewöhnlicher Vorgang bei den Calamiten des Carbons, den Equiseten des Keupers. Es ist dann die Innenseite des Restes, welche im Abguss erhalten wird, der sogen. Steinkern. Die organische Substanz ist dann häufig als kohliges Pulver z. B. bei den Equiseten des Keupers oder als eine in Kohle umgewandelte äussere Schicht oder Decke erhalten. Die Ausfüllungsmasse kann auch von anderem Material als dem einschliessenden geliefert werden, z. B. durch ein später auftretendes Sediment, durch Eisenoxydhydrat, durch Schwefelkies, durch ein Magnesiasilikat, wie bei den Farnen des Gotthard, der Tarentaise, dem Dachschiefer von Lehesten. Auch die Pflanzenreste des Bernsteins sind nicht anders erhalten (Conwentz, Bernsteinflora). Die Pflanzenreste, in Kohle umgewandelt, sind noch in geringer Menge vorhanden, das Bild, welches

wir bei der Untersuchung wahrnehmen, ist der alle Einzelheiten zeigende Abdruck auf der Innenseite des aus einer tertiären Conifere (*Pinites succinifer* GÖPPERT), stammenden Harzes, welches die Pflanzentheile umhüllte.

Werden die Pflanzentheile von Lösungen anorganischer Verbindungen durchtränkt, so werden sie versteinert, es sind dies die ächten Versteinerungen, bei welchen jedoch auch die organische Substanz erhalten sein und nach Entfernung des Versteinerungsmittels in einem geeigneten Lösungsmittel nachgewiesen werden kann, wenn sie nicht ohnedies als braune oder schwarze Kohle sichtbar ist, wie dies bei braungefärbten oder schwarzen fossilen Hölzern der Fall ist. Doch ist wohl in der Regel der organische Rest gering, wenn ich meine eigenen Erfahrungen zu Grunde lege. Ob in einzelnen Fällen noch Cellulose nachzuweisen ist, wie GÖPPERT will, lasse ich dahin gestellt, bei sehr schön erhaltenen verkieselten Tertiärhölzern ist es mir nicht gelungen. Das häufigste Versteinerungsmittel ist mit Rücksicht auf die verkieselten Hölzer aller Formationen und abgesehen von anderen Pflanzentheilen, wohl die Kieselsäure; Blätter, Blüthen, Farnfructifikationen neben Stämmen von Farnen und Gymnospermen sind z. B. von Grand Croix bei St. Etienne, bei Chemnitz und aus dem Plauen'schen Grunde bei Dresden, im obersten Carbon Böhmens in dieser Erhaltung bekannt. In weiterer Folge sind es die Carbonate des Calcium, Magnesium (Dolomit), des Eisens, Flussspath, Gyps (?), Tricalciumphosphat (die Hölzer der Helmstedter-Phosphoritlager, im botanischen Laboratorium der Universität Leipzig untersucht).

Mehr oder weniger grosse Fragmente von Pflanzen sind in Kohle umgewandelt und in diesem Zustande von Gesteinsschichten umschlossen. Von besonderer Schönheit der Erhaltung erwähne ich viele Carbonpflanzen, die Reste von der neuen Welt bei Basel, von Lunz aus der Lettenkohle, die Reste aus dem Rhät in der Umgegend von Baireuth, dann von Steierdorf im Bannat, aus dem Wealden von Duingen, beinahe alle für die mikroskopische Untersuchung unter Behandlung von chlorsaurem Kali und Salpetersäure vorzüglich geeignet. Auch manche Tertiärfundorte zeigen eine ähnliche Erhaltung, wobei nicht selten die Behandlung mit Aetzkali zur Anfertigung vollständig durchsichtiger Präparate genügt. Ist aus Anhäufungen von Pflanzenresten Kohle, Steinkohle, Keuper-, Lias-, Jura-, Wealden-, Tertiär-Kohle, scheinbar strukturlos, gebildet, so ist selten Einzelnes von Pflanzenresten, z. B. Faserkohle zu erkennen, durch Anfertigung von Schliffen lassen sich Gewebsfragmente und die von RÜST und FISCHER nachgewiesenen, mir seit Langem bekannten schlierenartigen honiggelben bis granatrothen Aussonderungen erkennen, welche ich stets für Harz gehalten habe. Auch hier führt öfter die Behandlung mit chlorsaurem Kali und Salpetersäure zu guten Resultaten.

Wenn ich mich an dieser Stelle weder mit der Frage der Umbildung der einzelnen Gruppen und Formen zu den heutigen Formen, noch mit SAPORTA und MARION's Schrift »*evolution du regne vegetal*« beschäftige, so hat dies seinen guten Grund. Die letztere ruht in allen ihren Aussprüchen auf so schwachen Füßen, dass sie einer ernsten Behandlung nicht fähig ist; die erstere Frage anlangend, geben uns die fossilen Reste so dürftiges Material an die Hand, dass das etwa Nöthige bei den einzelnen Gruppen Platz finden kann.



## Thallophyten.

### Pilze.

Algen und Pilze sind zwei Gruppen, aus welchen, insofern die fossilen Formen in Betracht kommen, zahlreiche Abschreckungsmittel für den Botaniker geschöpft werden können. Dass es an Pilzen in den früheren Erdbildungsperioden nicht gefehlt hat, ist ausser Zweifel, da die Bedingungen für ihre Existenz reichlich vorhanden waren und wie HEER nachgewiesen, die Reste der Pilzkäfer und Pilzmücken, den aus den allgemeinen Verhältnissen gezogenen Schlüssen eine Stütze sind. Die Frage ist nur, wie gross der Werth aller auf Blättern, Rinden und Stengeln vorkommenden und beschriebenen Pilze ist, inwieweit dieselben wirklich solche sind und in welcher Beziehung sie zu jenen der Jetztwelt stehen. Denn dass das rein äusserliche Aussehen hier für die Bezeichnung entscheidend wäre, eine nähere Untersuchung, wie sie meist angestellt wurde, gar keine Aufschlüsse gewährt, ist ausser Frage. Zudem sind Dinge für Blattpilze erklärt worden, welche mit ihnen nichts zu thun haben. Insbesondere aus dem Tertiär, aber auch aus älteren Formationen sind Dutzende solcher Pilze beschrieben, ohne dass der Versuch einer genauen Untersuchung gemacht worden wäre. Ein solcher würde sicher in manchen Fällen von Erfolg begleitet sein. Von keiner besonderen Bedeutung sind die Mycelien (*Nyctomyces* UNGER), welche in verkieselten und Braunkohlenhölzern vorkommen und auch in älteren Formationen nicht fehlen, wie WILLIAMSON gezeigt hat (*Peronosporites antiquarius* WORTH. SMITH), dann RENAULT und BERTRAND in Samen von Cordaiten: *Grilletia Sphaerospermii*. Dass VAN TIEGHEM's Angabe des Vorkommens von Bacterien in verkieselten Hölzern a priori nicht in Abrede gestellt werden kann, liegt auf der Hand. Nur wenige Formen aus dieser Gruppe verdienen eine Erwähnung, z. B. die auf Rinden vorkommenden Pyrenomyceten, deren mikroskopische Untersuchung möglich ist, so *Trematosphaeria lignitum* HEER, *Phacidium umbonatum* BECK, aus dem Tertiär der Schweiz und Sachsens, sodann *Polyporus foliatus* LUDWIG, aus der Wettiner Braunkohle, wozu dann noch die in Bernstein eingeschlossenen, von GÖPPERT und CASPARY beschriebenen Pilze kommen, den Fadenpilzen angehörig, freilich von geringer Bedeutung. Von den auf Algen parasitisch vorkommenden Pyrenomyceten, den Flechten, deren Existenz ebensowenig wie die anderer Pilze zu bezweifeln ist, sind aus dem Tertiär einige wenige Reste beschrieben, z. Th. allerdings sehr problematischer Natur.

### Algen.

Dass in den früheren Entwicklungsperioden der Erde Algen existirt haben, ist nicht zu bezweifeln, aus dem Grunde nicht, weil sich kein Grund finden lässt, wesshalb sie gefehlt haben sollten. Eine ganz andere Frage ist, ob wir im Stande sind, ihre frühere Existenz, ihr erstes Auftreten mit Bestimmtheit nachzuweisen und ihre Beziehungen zu den lebenden nachzuweisen. Die Zahl der beschriebenen Formen ist allerdings nicht so unbedeutend und gehören sie desshalb so ziemlich allen Hauptgruppen der Familie an. Ich muss leider zugestehen, dass ich in früherer Zeit selbst weniger vorsichtig mit *Conservites*, *Sphaerococcites* und Aehnlichem verfahren bin, als dies jetzt der Fall ist. Denn nicht selten kommt es vor, dass stark macerirte Pflanzentheile, Absonderungen in den Gesteinsstücken, wie die rhätische *Actiniopteris*, deren Kohle sich später als Mangan erwies, chemische Umsetzungen der Bestandtheile der Gesteine, Infiltrationen,

zumal wenn damit ein algenähnlicher Umriss solcher Stellen verbunden ist, die Rolle von Algen übernehmen müssen. Das Gleiche geschieht bei den Fussspuren von Crustaceen und Insecten, Kriechspuren von Würmern, von Schnecken, Spuren rinnenden Wassers, Schleifspuren von Wasserpflanzen, schlecht erhaltenen Farnen, Coniferenzweigen (ZIGNO's Algen aus dem weissen Jura oder dergleichen aus anderen Familien). Zu solchen Dingen gehört die ganze Gruppe der Algen von zweifelhafter Stellung bei SCHIMPER in ZITTEL's Handbuch, Lief. I, pag. 44 ff. NATHORST hat dergleichen Bildungen künstlich hergestellt und in Gyps abgegossen. SAPORTA und DELGADO sind lebhaft Vertheidiger ihrer Existenz. RÖMER giebt eine ziemlich vollständige Uebersicht der hierher gehörigen Produkte in seiner *Lethaea geognostica*. Ich selbst habe mit Würmern, mit *Paludina vivipara* solche Bildungen (*Taonurus*) hergestellt. Derlei Bildungen können ferner durch Ausgüsse von Sprüngen des Bodens (*Dictyolithes*), Faltungen, Runzelungen des Gesteines (*Oldhamia*), durch Excremente von Meeresthieren, Röhren von niederen Thieren mit festerem Bindemittel (*Arthrophycus*) erzeugt werden. HEER hat in seiner fossilen Flora der Schweiz die Zahl der auf derlei Bildungen gegründeten Gattungen und Arten gar nicht unwesentlich vermehrt. Dass das Fehlen eines Kohlenüberzuges nichts gegen die Algennatur beweist, liegt auf der Hand, wenn man sich erinnert, dass die organische Substanz, resp. der Kohlenbelag im Laufe der Zeit vollständig verloren gehen kann, die dunkle Färbung ist indess auch nicht immer durch Kohle bedingt.

So bleiben denn im Ganzen wenig Reste übrig, von welchen man sagen kann, dass sie wirklich zu den Algen gehören, beinahe alle in den jüngeren Formationen nachgewiesen. Zuerst sei erwähnt die Familie der Bacillariaceen (Diatomaceen). (vergl. PFITZER, Handb. Bd. I). Durch ihre verkieselten Doppelschalen zur Erhaltung besonders geeignet, bilden sie, wie EHRENBURG's Untersuchungen (Microgeologie) erwiesen, das Bergmehl, den Kieselguhr, den Polirschiefer in den tertiären Ablagerungen, z. B. von Ceyssac, Bilin, im Habichtswalde bei Kassel, der Lüneburger Heide, von Degernfors, Santa Fiora, Richmond in Virginien oder im Kreidemergel des Senon von Caltanissetta, Oran, Zante, in der Schreibkreide von Rügen und Gravesend, erstere Formen des süssigen Wassers, letztere marine Formen, vielfach mit den lebenden Arten identisch, um so mehr, je jünger die Formation. Ob sie in älteren Bildungen als der Kreide vorkommen, ist fraglich. Ich habe vielfach darauf geachtet und deshalb Gesteine von allen Formationen untersucht, ohne aber welche zu finden. Auch in den Steinkohlen, deren ich eine stattliche Anzahl untersuchte, habe ich keine Bacillariaceen finden können, welche, und noch dazu lebende Formen, CASTRACANE in der englischen Kohle gefunden haben will. Ich vermuthete, dass die Wanderung der Kohle aus England nach Italien diese Beobachtung möglich gemacht hat und die Vergesellschaftung entweder schon in England oder erst in Italien stattfand.

Den Bau und die sonstigen Eigenthümlichkeiten kennen wir durch PFITZER's Untersuchungen (HANSTEIN's Bot. Abhandlungen. Bd. II. Handb., Bd. I.). Die einzelnen Individuen bestehen aus zwei mit den Rändern übereinandergreifenden Schalenhäften verkieselter Cellulosemembranen. Das Plasma ist durch einen gelben Farbstoff (Diatomin) gefärbt, die verkieselten Membranen sind mit oft sehr zierlichen Sculpturen versehen, im Plasma ein Kern und mehrere Vacuolen. Die Vermehrung geschieht durch Längstheilung, die Erneuerung durch rasches Wachsthum einer Zelle oder Verschmelzung zweier Zellen (Auxosporen). Die Individuen frei, festsitzend oder in eine Gallertröhre eingeschlossen, in Bänder

oder Fäden vereinigt, auf gallertartigen Stielen ansitzend oder durch gallertartige, kurze Bänder verbunden. Im fossilen Zustande ist die Gallerte verschwunden. Nachfolgend seien nur einige fossil vorkommende Gattungen erwähnt, die Zahl derselben ist bedeutend. Zu den am häufigsten vorkommenden gehört: *Melosira* AG. (*Galionella* EHRENBG.), Zellen zu Fäden vereinigt, cylindrisch, Gürtelband schmal, eben oder leicht gewölbt, der Rand fein gezähnt; *Coscinodiscus* EHRENBG., kreisrund, flach, convex oder eben, Sculptur ein hexagonales Netz, Gürtelband schmal, cylindrisch, glatt; *Campylodiscus* EHRENBG., Zellen frei, kreisrund, herzförmig, länglich rund, sattelförmig gebogen, der Rand mit glatten Rippen oder Knötchenreihen, Centralfeld glatt, unregelmässig, S-förmig gewunden, auch lineal; *Surirella* TURP., Zellen frei, oblong oder gestreckt elliptisch, in der Mitte zuweilen ausgeschweift, von dem Mittelband aus quengerippt, Rippen gegen den Rand knotig, Gürtelband ein stumpfwinkliges Rechteck, durch eine glatte Mittellinie in zwei gleiche Längshälften getheilt, quengerippt; *Eunotia* EHRENBG., Zellen frei oder zu Bändern vereinigt, länglich halbmondförmig, convexe Seite zwei bis mehrhöckerig, quergestreift, punktirt gestreift; Gürtelband in der Mitte glatt, an den Seiten quergestreift; *Himantidium* EHRENBG., Zellen frei, die Spitzen nach aufwärts gekrümmt; *Cocconeis* EHRENBG., aufsitzend, oval oder elliptisch, beide Hälften eben oder die eine gewölbt, durch eine Längslinie getheilt, punktirt gestreift, Polar- und Centralknoten deutlich, von der Gürtelbandansicht schmal rechtwinklig; *Achnanthes* BORY, Zellen einzeln, paarweise oder zu vielen zu einem Band vereinigt, auf gallertartigen Stielen, schmal lineal; leicht gebogen, mit Querstreifen; *Fragilaria* AG., in Bänder gereihe Zellen länglich elliptisch, an den Enden stumpf, ohne Mittellinie, mit fein gekörnelten Querlinien, zuweilen sehr schmal, lineal, an den Polen zugespitzt, Gürtelband rectangulär, zuweilen breiter als die Platten, mit glattem Längsstreif, feinen Querlinien; *Synedra* EHRENBG., Zellen zuerst in Gruppen auf einem Gallertpolster sitzend, dann frei, schmal lineal rechtwinklig, sehr lang, gerade, gebogen, oder wellig, Platten lineal, an beiden Enden lang zugespitzt, meist mit einer Medianlinie und einem zuweilen ringförmigen Scheinknoten, Querstreifen dicht, Gürtelband lineal am Rande gestreift; *Nitzschia* HASSAL, Zellen einzeln, lang, gerade oder S-förmig gebogen, Platten lineal, gekielt, Kiel excentrisch, punktirt, Enden in eine lange zuweilen gedrehte Spitze auslaufend, Gürtelband schmal; *Navicula* BORY, Zellen oval oder an beiden Enden zugespitzt, Platten convex mit einer Längsmediane, einem centralen und zwei polaren Knötchen, Knötchen in Querstreifen, bei den abgerundeten Formen diese divergirend; *Stauroneis* EHRENBG., Zellen einzeln, spindelförmig, Platten langelliptisch, nach den Polen verschmälert, stumpflich zugespitzt oder langgezogen rhombisch, convex, gerade oder schiefgestellte Knötchenstreifen, Mittelstreifen mehr oder weniger breit, die breite Centralaxe mit dem Längsstreifen ein Kreuz bildend, Gürtelband stumpf rechtwinklig, zuweilen in der Mitte etwas eingeschnürt, mit breitem, glattem Längsstreifen; *Gomphonema* AG., Zellen entweder in Gallerte eingebettet oder auf Stielen ansitzend, von der Seite gesehen keilförmig, von der Fläche unter der Spitze und über der Basis eingeschnürt, Platten quengerippt, Längsmediane mit einem Knötchen in der Mitte, je einem an den Enden, Gürtelband breit mit Längs- und Querstreifen; *Meridion* AG., die keilförmigen Zellen in ein kreisförmig spiralig gewundenes Band vereinigt, Platten umgekehrt keilförmig, convex mit einem Längsstreifen, Gürtelband breiter keilförmig mit zwei Längsstreifen; *Grammatophora* EHRENBG., Zellen zu Bändern vereinigt, dann auseinanderweichend und nur an zwei Ecken zusammenhängend, Platten lineal elliptisch, an den Enden

abgestumpft und etwas verdickt, Mittelstreifen ohne Centralknoten, an dessen Stelle ein bis an den Rand reichender Ring, Gürtelband breit, rechtwinklig, mit breitem Längsband, in diesem zwei haarförmige geschlängelte, in der Mitte unterbrochene Seitenbänder, Rand gestreift; *Biddulphia* GRAY, Platten kleiner als die Gürtelbänder, oval, länglich, quergewellt, an den Ecken abgerundet, nach vorne mit einem uhrglasförmigen Deckel, mit sehr breitem, seitlich abgerundetem Querband, Sculptur punktirt netzförmig, Gürtelband breit, rechtwinklig, an den Ecken kugelig oder hornartig vorspringend, an der Seite mit Stachelspitzen besetzt, Längsband sehr breit, Sculptur punktirt netzförmig; *Amphitetras* EHRENBG., Individuen cubisch an zwei diagonalen Ecken zusammengekettet, Platten quadratisch mit stumpfen vorspringenden Ecken, netzförmig punktirt, Gürtelband höher als die Platten, ebenso breit, an den Ecken abgerundet, mit kreisförmigem Ring, netzförmig punktirt, Querband mit fein punktirten Querlinien; *Triceratium* EHRENBG., Platten dreieckig, die Ecken in stumpfe, hornartige Fortsätze verlängert, hexagonal oder rundlich, Sculptur netzförmig.

Im Anschlusse an die Bacillariaceen sei erwähnt *Bactryllium* HEER, bis zu vier Millim. lange, stabförmige, an den Enden abgerundete oder gerade abgeschnittene, im Querschnitt rechteckige, ziemlich dickwandige mit einer Ausfüllungsmasse versehene Körper, deren breite Seiten mit je einer oder mit je zwei durch einen Wulst getrennte Furchen versehen sind, die Flächen beiderseits fein quer gestreift. Im alpinen Keuper sehr häufig, in der Schweiz, Südbayern, Vorarlberg, Nordtirol, am Comersee, in den Virgloriaschiefern von Virgloria, Val Trompio, Montafun. Ich habe diese kleinen Körperchen von einer grossen Anzahl von Fundorten untersucht und die Angaben HEER's zutreffend gefunden, ohne aber deshalb seine auf das Aussehen gegründete Meinung unbedingt zu theilen. Wegen ihrer äusseren Aehnlichkeit mit den Bacillariaceen mögen sie hier ihren Platz finden. Sie können recht wohl eine ganz andere Bedeutung haben, indess fehlt mir dazu die ausreichende Begründung, da mir jetzt kein Material zur Disposition steht.

### Dasycladeen.

Die fossilen Formen dieser Gruppe sind erst in neuerer Zeit durch MUNIER CHALMAS (Compt. rendus. 1877. Bd. 85. Bull. d. l. soc. geol. d. France. Ser. 3, Bd. 7), von den Bryozoen, Korallen und Foraminiferen, denen sie zugewiesen waren, geschieden und als Verwandte verkalkter Dasycladeen und Polyphysean KÜTZING's, (*Siphoneae verticillatae* MUN. CHALM.) erkannt worden. Die wenigen noch lebenden Formen gehören den tropischen Meeren, aber auch dem Mittelmeer an (*Acetabularia*), während die Zahl der fossilen Gattungen viel grösser ist und beide gegenseitig hinsichtlich des Zahlenverhältnisses sich so verhalten, wie andere Familien z. B. Cycadeen, von denen man vermuthen kann, dass sie auf dem Aussterbeetat stehen.

Diese Organismen sind vom Perm bis in das Tertiär verbreitet und bilden in den triasischen, jurassischen, den Kreidebildungen, im Eocän einen wesentlichen, ja alleinigen Bestandtheil der Felsbildungen, wie im Muschelkalk Schlesiens, im alpinen Keuper von der Schweiz bis Ungarn, in der südlichen Alpenkette, in der Kreide, im Eocän von Paris, im Oligocän und Miocän.

Im Nachstehenden folge ich, da mir eigene Untersuchungen beinahe ganz fehlen, den Angaben von SOLMS, welcher durch Autopsie die nur dem Namen nach bekannten Gattungen MUNIER CHALMAS' kennen gelernt hat und, mit einer Monographie der Familie beschäftigt, jedenfalls das berechtigste Urtheil über sie hat. In der GÜMBEL'schen Abhandlung (Die sogen. Nulliporen. Zweiter Theil.

Die Nulliporen des Thierreiches. München 1872), sind sie für thierische Reste erklärt. Abgesehen von den Schwierigkeiten, welche sich aus dem Verfahren MUNIER CHALMAS' ergeben, nur die Namen seiner Gattungen, nicht aber zugleich die Beschreibungen zu veröffentlichen, sind von ihm und GÜMBEL die Gattungen mit verschiedenen Namen belegt worden. Da die bei den lebenden Formen vorhandenen, aus Cellulose bestehenden Membranen bei den fossilen zu Grunde gegangen sind, so zerfallen diese, wenn ihr Bau dies bedingt, in ihre einzelnen Glieder, indem nur die verkalkten Theile erhalten bleiben; da wo Plasma vorhanden war, wie bei den Sporangien, bleiben die verkalkten Höhlungen erhalten.

Fossil finden sich z. B. *Cymopolia* LAMX. (*Polytripa* MUN. CHALM., *Dactyloporella* GÜMBEL), von welcher eine Art, *C. barbata* KTZG., an den Canaren und Antillen vorkommt. Die Pflanze besteht aus einer einzigen, wiederholt dichotom verzweigten, cylindrischen, stellenweise leicht eingeschnürten, aus geschichteter Cellulose bestehenden, dickwandigen, nicht verkalkenden Zelle, deren Stamm und Aeste durch die Einschnürungen gegliedert erscheinen. An diesen Einschnürungen, welche nicht verkalken, entstehen die dichotomen Verzweigungen, das Längenwachsthum geht von den kuppenförmigen in einen Büschel reich verzweigter Haare eingehüllten Astspitzen aus. Der cylindrische, verzweigte, dickwandige Celluloseschlauch trägt zahlreiche, dicht gedrängte, wirtelig gestellte Verzweigungen in regelmässigen Abständen, welche an den Einschnürungen schief aufgerichtet, an den Gliedern horizontal abstehen.

Die Lumina aller Verzweigungen communiciren mit dem Lumen der Zelle, deren dicke Wand sie durchsetzen. Jeder der an den Gelenken der Einschnürungen, stehenden Zweige ist cylindrisch, nicht verästelt, er trägt an der Spitze eine breite Narbe, von den früher vorhandenen Haaren herrührend. Die an den Gliedern ansitzenden Verzweigungen sind an ihrem Ende blasenförmig erweitert, diese Erweiterung trägt ein sehr kurz gestieltes kugeliges Sporangium und ausserdem vier bis sechs, an der Spitze blasenförmig erweiterte Zweige zweiter Ordnung, die mit den Sporangien und unter sich ringsum verwachsend eine Rindenschicht bilden, Ursache des gefelderten Aussehens der Aussenfläche sind und niemals verkalken. Die Verkalkung trifft nur die vergallertenden Aussenschichten der Membranen der Verzweigungen und der verzweigten dickwandigen Zelle. Da bei den fossilen Formen alle nicht verkalkten Membranen verschwunden sind, so zerfällt die Pflanze in ihre einzelnen Glieder, diese sind von einem centralen Canal durchsetzt, von welchem durch die umgebende Kalkschicht feine verzweigte Canäle ziehen, deren mittelster als Höhlung blind endigt, das Sporangium, während die umgebenden als Poren nach aussen sich öffnen, die Seitenzweige. Vorkommen in den eocänen Sanden von Paris.

*Neomeris* HARVEY (*Decaisnella* MUN. CHALM. *Haploporella* GÜMBEL, *Dactylopora eruca*, CARP.) unverzweigt, durch Spitzenwachsthum sich vergrössernd, unterscheidet sich von *Cymopolia* ausserdem durch zwei mediane Seitenzweige zweiter Ordnung neben dem Sporangium, durch die geringe Verkalkung, welche nur die endständige Blase des tragenden Wirtelastes erster Ordnung und das Sporangium trifft, die allein erhalten sind und zu deren Sporangienhöhlung eine kreisrunde Oeffnung führt. Vorkommen wie bei der vorigen. *Uteria encrinella* MICHELIN besteht aus niedergedrückten, tonnenförmigen, hohlen, ringförmigen Gliedern, deren innere Wand im Gegensatz zu *Cymopolia* verkalkt, deren obere und untere Flächen radial gewellt sind. Umgeben ist das innere Kalkrohr von einer äusseren Kalkhülle, welche ihre Entstehung ohne Zweifel der Verkalkung einer dicht unter

den blasenförmigen Enden der Zweige zweiter Ordnung liegenden Zone verdankt. Die Endflächen des Tönnchens sind durch Verkalkung der Seitenwände der beiden Zweigsysteme entstanden. Das centrale Kalkrohr ist von zwei Wirteln (nach GÜMBEL drei) von Löchern durchbrochen, je einem dieser Wirtel entsprechen in der äusseren Kalkhülle zwei mediane Wirtel, den Verzweigungen zweiter Ordnung entsprechend. Im Gegensatze zu *Cymopolia* ist aber das Centralrohr verkalkt, wie bei *Neomeris* sind nur zwei Zweige zweiter Ordnung neben dem Sporangium entwickelt, der Thallus jedoch gegliedert. Ebenfalls in den eocänen Sanden von Paris.

Von diesen tertiären Formen sind verschieden die triasischen gesteinsbildenden Formen, welche im alpinen Muschelkalk und Unterkeuper (Mendoladolomit, Wettersteinkalk), im Hauptdolomit des Oberkeupers in den nördlichen und südlichen Alpen vorkommen. Der Canal ist bei ihnen gewöhnlich mit Gesteinsmasse oder Krystallen ausgefüllt oder doch wenigstens dessen Wand mit Krystallen ausgekleidet. Bei *Diplopore annulata* SCHAFFH. (*Gyroporella* GÜMB.) ist der Thallus undeutlich gegliedert, das weite Axenrohr umgeben von zahlreichen dicht gedrängten Wirteln seitlicher Canäle, welche offen nach aussen münden, während dagegen bei *Gyroporella vesiculifera* GÜMBEL die weniger deutliche Ringe bildenden Canäle nach aussen mit einem Plättchen verschlossen sind. Eine zwischen den tertiären und triasischen Formen vermittelnde Form ist von STEINMANN als *Triploporella Fraasii* aus dem Turon des Libanon beschrieben (N. Jahrb. für Mineralogie etc. 1880. Bd. II. Taf. V.). Einer *Diplopore* ähnlich trägt jeder der cylindrischen Wirteläste drei kurze kugelige Zweige. Für diese, wie für die beiden vorausgehenden Arten muss es dahin gestellt bleiben, ob die kurzen cylindrischen oder blasig erweiterten Zweige direkt zu Sporangien wurden oder erst die Sporangien entwickelten. Der Unterschied zwischen *Diplopore* und *Gyroporella* beruht darauf, dass bei letzterer die Scheitelmembran des Zweiges verkalkte, bei ersterer nicht. Die den Spitzen der Pflanzen entsprechenden Enden sind stumpf oder domartig gewölbt.

*Acicularia* D'ARCHIAC, dann zwei neue Gattungen, *Briardina* und *Orioporella* werden von MUNIER CHALMAS zu den Acetabularieen gezählt. *Briardina* hat nach SOLMS kegelförmige, zugespitzte oder abgeplattete mit Kalk erfüllte Körper ohne Centralrohr, zuweilen seitlich verbunden, nach vorne verbreitert, mit zahlreichen nach aussen geöffneten Höhlungen, vielleicht den Strahlen des Hutes von *Acetabularia* oder *Polyphysa* entsprechend. Nach MUNIER CHALMAS ist die LAMARCK'sche, in den eocänen Sanden von Paris häufige Gattung *Ovulites* identisch mit *Penicillus*, LAM. (*Espera Decaisne*). Ihre sehr dünnen, zerbrechlichen, ei- oder spindelförmigen Kalkschalen sind an beiden Enden von je einem, zuweilen an einem Ende mit zwei Löchern durchbrochen, ihre Oberfläche von sehr zahlreichen, punktförmigen, von einem niedrigen Walle umgebenen Löchern durchsetzt, welche von zarten, polygonale Felder abgrenzenden Linien umzogen sind, wahrscheinlich die Lumina verschwundener seitlicher Verzweigungen. *Penicillus* weicht nach den Angaben von SOLMS in mehrfacher Beziehung ab, möglich, ja wahrscheinlich dagegen ist, dass *Ovulites* zu den Kalkalgen gehört.

#### Florideen.

Angeblich dieser Algengruppe angehörende Reste sind in ziemlicher Anzahl unter den Bezeichnungen *Sphaerocites*, *Halymenites*, *Halymenidium* beschrieben. Zum Theile gehören sie zu den Dingen, welchen man von vorne herein zweifelnd

gegenüber tritt, zum anderen Theile sind es, wenn auch pflanzlichen Ursprungs, doch Reste, mit welchen nichts anzufangen ist. Dass sie in früheren Erdbildungsperioden existirt haben, ist wohl ausser Zweifel, welche Gattungen und ihre Beziehungen zu den lebenden, darüber giebt uns das vorhandene Material keinen Aufschluss.

Anders verhält es sich mit der Familie der Lithothamnien, für die mir beinahe sämtliche Arten GÜMBEL's in Originalen zur Untersuchung von den verschiedenen Fundorten vorliegen.

Wie heute die Familie den Meeresgrund bedeckt, so war dies auch in den Meeren früherer Perioden der Fall und bilden auch sie vielfach den beinahe einzigen Bestandtheil von Gesteinsschichten, so den Leithakalk von Wien, von da durch Ungarn, Bosnien, die Türkei nach Armenien bis zum persischen Golf, den Granitmarmor der nördlichen und südlichen Kalkalpen, in den Nummulitenschichten des Kressenberges bei Traunstein, im Untereocän bei Toin (Dep. Ariège), am Monte Mario, bei Castell Arquato, im Pliocän von Syrakus, der Rupe Atenea bei Girgenti. Sie finden sich schon im fränkischen Jura, ferner im Senon des Petersberges bei Maestricht, von les Martigues bei Marseille, im Pisolithenkalk von Paris. Beschrieben sind die fossilen Formen durch UNGER (Beiträge zur Kenntniss des Leithakalkes. Wien 1858) und GÜMBEL (Nulliporen des Pflanzenreiches. München 1871). Ersterer bezeichnet die Formen des Leithakalkes als *L. ramosissimum*, letzterer unterscheidet eine Reihe von Arten, deren Unterschiede hauptsächlich auf Form und Grösse der Zellen gegründet sind. Der sogen. Thallus ist büschel- oder strauchartig verzweigt, die Aeste kurz, cylindrisch, warzen- oder knollenförmig, ihre Enden abgerundet, die Oberfläche glatt, unter der Loupe die bogenförmigen Zuwachszonen sichtbar, die Cystocarprien mit Kalkspath ausgefüllt, durch die dunklere Farbe erkennbar, halbmondförmig oder rundlich, eingesenkt. Auf Quer- und Längsschliffen die verkalkten Zellen und zwischen ihnen die vergallerten, ebenfalls verkalkten Aussenschichten derselben in übereinandergelagerten, schalenförmigen Schichten erkennbar. Bemerkt sei, dass nur die microscopische Untersuchung über die Zugehörigkeit zu den Kalkalgen Aufschluss geben kann. Je nach subjectiven Anschauungen wird man entweder die bekannten Formen in eine Art, *L. ramosissimum* UNGER, zusammenfassen oder den von GÜMBEL betretenen Weg einschlagen und ausser dem *L. ramosissimum* UNGER eine Reihe anderer Arten unterscheiden, wie z. B. das sehr verbreitete *L. nummuliticum* GÜMBEL. Zweckmässig scheint es mir, die im Jura und in der Kreide vorkommenden Arten, wie *L. jurassicum* GÜMB., *L. mammosum* GÜMB., *L. parisiense* GÜMB., *L. perulatum* GÜMB., von jenen des Tertiär getrennt zu halten.

Als Anhang zu *Lithothamnium* bespricht GÜMBEL unter der Bezeichnung *Lithiotis* die ohrförmigen, weissen bisweilen verkohlten Einschlüsse in den dunklen Kalken des norditalischen Lias. Er nennt sie *Lithiotis problematica* und erklärt sie für eine Kalkalge mit *Udotea* verwandt. Ich muss gestehen, weder die Beschreibung noch die Abbildungen scheinen mir zwingende Gründe zu enthalten, diese Ansicht zu theilen.

#### Fucoideen.

Reste aus dieser Gruppe sind von UNGER unter dem Namen *Cystoseirites*, meist von RADOBOJ, beschrieben worden. Insofern an den Exemplaren die perlchnurartig gereihten Schwimmblasen vorhanden sind, lässt sich der Vergleich mit *Cystoseira* AG. aufrecht erhalten, anders liegt die Sache für die Unterscheidung der Arten, für welche, wie für die Entscheidung der Frage, ob *Cystoseira* oder eine andere, ähnlich gebaute Gattung vorliegt, bei der Unmöglichkeit über die

Fructifikationen etwas zu sagen, jede Möglichkeit fehlt. Was sonst noch von Resten aus dieser Gruppe beschrieben ist, ist durchgängig fraglich. Hierher gehören wohl auch die als *Nematophycus* von CARRUTHERS beschriebenen Reste aus dem Oberdevon Canada's.

### Characeen.

Diese Gruppe hat unzweifelhaft von den untersten Kreideschichten bis in die Jetztzeit existirt und so weit die Reste darüber einen Aufschluss geben, ob sie, wie angegeben wird, auch schon im Muschelkalk und Oolith existirt hat, ja im Silur, darüber steht eine sichere Entscheidung noch aus. Erhalten sind in Fragmenten, wie dies bei ihrer Zartheit begreiflich ist, die Stengel und Zweige (Fig. 21, 1), dann die befruchteten reifen Sporen von den Windungen der sie spiralg umwindingen fünf Zellen umgeben (Fig. 21, 2, 3). Die freien, aufrechten Enden dieser Zellen bilden das sogen. Krönchen, welches bei den fossilen Arten verloren gegangen, wie die die reife Spore tragende Zelle. Die Stengel und Blätter sind theils von den Rindenzellen bedeckt (*Chara*), theils ohne solche (*Nitella*). Ob die reifen Eier alle von einer Gattung, ob von *Chara*, ob von *Nitella* lässt sich nicht entscheiden, da das Krönchen fehlt, welches bei *Chara* aus einzelligen, bei *Nitella* aus zweizelligen Gliedern besteht. Das Vorkommen berindeter Stengel- und Zweigfragmente setzt die Existenz von *Chara* wenigstens ausser Zweifel. *Ch. Bleicheri* SAP. im Jura des Lot-Dep., *Ch. Jaccardi* HEER in der unteren Kreide des Cantons Freiburg sind die ältesten bekannten Arten; von da vom Eocän bis in das Quartär. Auch im Tertiär Südfrankreichs.

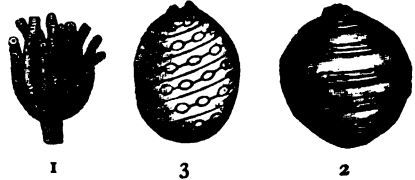


Fig. 21.

(B. 576.)

1. Stengel von *Chara hispida* L. Quartär von Weimar. 2. *Ch. Medicaginata* BRONGNIART. Untereocän von Paris. 3. *Ch. Grepini* HEER. Delemont. Sporen. Miocän.

### Bryinen.

Für die Moose und Lebermoose lässt sich ebenfalls sagen, dass sie in reichlicher Menge existirt haben müssen, da es an ihren Lebensbedingungen nicht gefehlt hat. Reste sind wenig auf uns gekommen und diese in einem Erhaltungszustande, welcher sie für jede Untersuchung unbrauchbar macht. Laub- wie Lebermoose haben sich im Bernstein erhalten, von GÖPPERT und CASPARY beschrieben; Abdrücke von Moosen enthält die Wetterauer Kohle, jedoch nur eine Art, *Sphagnum Ludwigii* SCHIMPER mit Frucht von Dermbach. In dem Carbon von Comentry haben RENAULT und ZEILLER beblätterte Stammfragmente eines Laubmooses gefunden, vom Habitus steriler Polytrichen oder Rhizogonien, also eine nicht europäische Form, wie SCHIMPER eine nicht europäische Form von *Campylopus* in der Papierkohle von Bonn beobachtete. Ebenfalls nicht europäischen Formen sind verwandt die von SAPORTA aus den untereocänen Tuffen von Sezanne beschriebenen *Marchantien*, *M. sesannensis* SAP., *M. sinuosa* SAP. aus dem Mittelmioocän von Marseille, von Manosque *Plagiochila*, Fragmente von Laub- und Lebermoosen zweifelhafter Abstammung von anderen Fundorten des südfranzösischen Tertiär. Interglacial ist *Hypnum diluvii* SCHIMPER von Schussenried.

### Farne.

Zahlreich sind die Reste dieser Familie, insbesondere in den palaeozoischen Bildungen, während sie in den darauf folgenden jüngeren Perioden im Verhältnisse



zu den übrigen Gruppen abnehmen. Leider ist der grösste Theil derselben in einem Zustande erhalten, welcher nichts weiter aussagt, als dass er dieser Familie angehört oder angehören könne; in wiefern er an eine der Untergruppen der lebenden Farne sich anschliesst oder eine Lücke zwischen ihnen ausfüllt, lässt sich in der Regel bei dem Fehlen jeder Grundlage gar nicht sagen. Vorwiegend sind es Fragmente steriler Blätter, welche erhalten sind, seltener sind solche fructificirender Blätter, diese häufig in einem Zustande, welcher verschiedene Deutungen zulässt, nur wenige geben über den Bau und die Gruppierung der Sporangien, diesem wichtigsten Merkmale für die Unterscheidung der grösseren und kleineren Gruppen, sichere Aufschlüsse. Neben den Blättern und Fructificationen sind Blattstiele und Stämme erhalten, zum Theil in einem Zustande, welcher einen mehr oder weniger vollständigen Einblick in den Bau derselben gestattet. Es sind insbesondere die Kieselconcretionen von Grand Croix bei St. Etienne, die verkieselten Stämme und Blattstiele von Chemnitz und böhmischer Fundorte, welche in dieser Hinsicht wichtig sind, wie die dolomitischen Concretionen von Langendreer bei Bochum, die Concretionen von Oldham, Burntisland etc. in England, welche sowohl für Fructificationen, als für Structurverhältnisse der Blattstiele wichtige Aufschlüsse gegeben haben.

Auch bei den Farnen und den ihnen verwandten Gruppen gilt das Verfahren, kleine unbedeutende Fragmente ohne jedes charakteristische Kennzeichen nach bloss äusserlichen Merkmalen, nicht bloss als Arten, sondern auch als Gattungen zu beschreiben. Ist die Structur solcher Fragmente erhalten, so verdienen dergleichen Reste immerhin Aufmerksamkeit, da gerade dies Verhältniss über Manches Aufschluss geben kann; ist sie nicht erhalten, so haben sie, wenn nicht die Identität mit irgend welchen besser erhaltenen Exemplaren nachzuweisen ist, gar keinen Werth, botanisch überhaupt nicht, für das Alter der Schichten wegen Unsicherheit der Bestimmung ebenfalls nicht; erreicht wird nur die Belastung des Namenregisters.

Der erste Versuch die fossilen Farne zu gruppieren ist von BRONGNIART unter Benutzung des Leitbündelverlaufes der Blätter gemacht worden, eine Gruppierung, die wir heute noch zweckmässig verwenden bei sterilen Farnblättern, wenn uns auch bei dicken, lederartigen Blättern das Merkmal im Stiche lassen kann. Ihm folgte GÖPPERT mit dem Versuche neben dem Leitbündelverlaufe auch die Fructificationen zu verwenden, ein Versuch, welcher von ihm selbst wieder aufgegeben wurde. SCHIMPER in ZITTEL's Handbuch sondert die fossilen Farne in solche mit bestimmter systematischer Stellung und solche mit unsicherer, die letzteren nach dem Leitbündelverlaufe in weitere Gruppen gliedernd, die ersteren nach den Fructificationen in Gruppen getheilt. Die Gliederung ist nicht ganz consequent durchgeführt, da einzelne Farne in der ersten Gruppe untergebracht sind, welche der zweiten angehören und umgekehrt.

Mir scheint es am Zweckmässigsten die Betrachtung der fossilen Farne in der Weise durchzuführen, dass zuerst jene appendiculären Bildungen, welche an den Blattstielen sich finden, behandelt werden, dann die fructificirenden; sodann die nicht fructificirenden Farnblätter folgen zu lassen, mit den Blattstielen und Stämmen zu schliessen. SOLMS hat in seiner Schrift: »Einleitung in die Phytopalaeontologie« eine obiger entsprechende Gruppierung gegeben.

#### Aphlebia-Bildungen.

Bei den Marattiaceen kommen an der Basis der Blattstiele, aus derselben sich entwickelnd, Stipularbildungen vor, welche dick, fleischig oder membranös (*Angio-*

*pteris*, *Marattia*, *Danacea*) entwickelt sind. Bei den Cyatheaceen und Gleicheniaceen, von welchen ich eine grössere Anzahl untersucht habe, sind durchaus andere Blattbildungen vorhanden (*Hemitelia*, *Cyathea*, *Gleichenia*). Sie sind hier laubartig, gefiedert, ihre Fiederung ist von jener der eigentlichen Blätter verschieden und kann wohl auch fehlen. Sie finden sich an dem unteren Theile der Blattstiele, an dem mittleren auf der Fläche derselben, an der Basis der primären und secundären Verzweigungen. Mit den Stipeln an der Basis der Marattiaceenblattstiele können diese Bildungen nicht identificirt werden, schon ihrer ganz verschiedenen Entstehung halber. Höchstens liesse sich diese Deutung für die an der Basis der Verzweigungen stehenden geltend machen. Ganz ähnliche Bildungen kommen auch bei den Farnen des Carbons vor, von welchen sie STUR eingehend besprochen hat (Fig. 22). Sie werden bei diesen als *Aphlebia*, *Rhacophyllum*, *Cyclopteris*, *Schisopteris* bezeichnet. Ihr Vorkommen ist bei den fossilen Farnen noch mannigfaltiger und häufiger, da sie nicht allein an der Basis des Blattstieles und an der Basis der Verzweigungen erster und zweiter Ordnung,

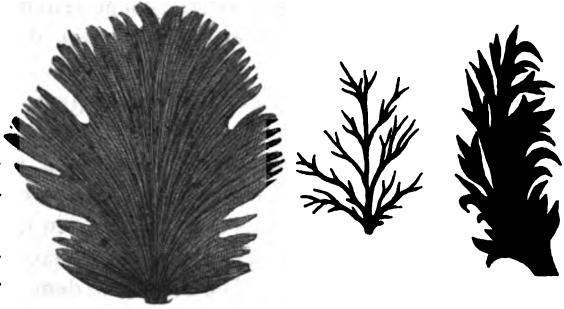


Fig. 22.

(B. 577.)

Aphlebien verschiedener Carbonfarne, isolirt vorkommend, aus dem Carbon von Saarbrücken.

sondern auch auf der vorderen Fläche desselben als eine zweite Form von Fiedern mit anderem Leitbündelverlauf zwischen den Fiedern auftreten und wenn sie gefiedert, auch eine andere Fiederung besitzen, als die mit ihnen zusammengehörigen Blätter. Häufig kommen sie in den Schichten isolirt vor, in diesem Zustande haben sie die oben angeführten Bezeichnungen erhalten. Will man die fossilen Reste hinsichtlich ihrer Beziehungen zu lebenden Formen richtig beurtheilen, so muss der Zustand des fossilen Restes von der Art sein, dass er keinen Zweifel über seine Beschaffenheit lässt. Ein Zweifel kann bei diesen Gebilden kaum aufkommen, Stellung und Fiederung ist vollständig klar. So lange also nicht die Fructificationen das Gegentheil besagen, müssen wir die mit *Aphlebia* versehenen fossilen Farnblätter für Cyatheaceen halten und zugleich den Schluss ziehen, dass diese Gruppe im Laufe der Zeit hinsichtlich ihrer Entwicklung zurückgegangen ist. Diese Blattentwicklung auf die Marattiaceen überzutragen ist wegen des entwicklungsgeschichtlichen Vorganges, so weit ich ihn kenne, nicht zulässig, da dieser bei den fossilen Formen ohne Zweifel in einer mit den lebenden Formen übereinstimmenden Weise erfolgte.

Die Kenntniss der mit Fructificationen versehenen Farne hat im Laufe der Zeit durch die Bemühungen einzelner Beobachter eine nicht unbedeutende Erweiterung erfahren und sind es in der letzten Zeit insbesondere ZEILLER (Fructifications des Fougères. Annal. des scienc. natur. Bot. Ser. VI. tom. 17. Paris 1883) und STUR (Zur Morphologie der Culm- und Carbonfarne. Wien 1883) gewesen, welche die Kenntniss dieser wesentlich erweitert haben. Zur Orientirung sende ich eine Uebersicht der gleichen Bildungen lebender Farne voraus.

Die Farne sind entweder leptosporangiate oder eusporangiate Farne, im ersteren Falle entwickelt sich das Sporangium aus einer Epidermiszelle, im letzteren Falle aus einer Gruppe von Epidermiszellen. Bei allen hier in

Frage zunächst kommenden Formen sind die Sporen gleichgestaltet, homospor, in das Sporangium eingeschlossen, bilateral oder kugelig tetraëdrisch, die Sporangien stehen in Gruppen, den Fruchthäufchen (sori), auf der Unterseite oder an dem Rande des Blattes auf einer Anschwellung des Endes eines Leitbündels, nackt oder von einer Epidermislamelle, dem Indusium, oder dem umgeschlagenen Blatt- rande bedeckt. Die Sporangien sind meist gestielt, frei, in der Regel mit einer Zone dickwandiger Zellen, Ring, versehen oder eingesenkt oder gefächert, unter sich verwachsen, synangium. Die Entleerung erfolgt durch Längs- oder Querrisse der Sporangien. Die Gliederung der beiden Gruppen ist bei den Leptosporangiaten auf das Vorhandensein oder Fehlen des Ringes, bei den Eusporangiaten auf die Stellung der Sporangien gegründet. Nicht selten sind die Sporangien tragenden Blätter anders gestaltet als die assimilirenden, das dieser Funktion dienende Gewebe ist reducirt.

#### Uebersicht der Gruppen der Farne.

Die folgende Uebersicht giebt die Charaktere der Gruppen der lebenden Farne. Eine vielfach weitgehende Aenderung müsste sie erfahren, wenn man auch den fossilen Resten entnommene Charaktere aufnehmen wollte. In der gegebenen Form wird sie den Nutzen haben, die Lücken, welche die gegenwärtige Entwicklung der Familie zeigt, sichtbar zu machen.

1. Hymenophyllaceen. Die Sori auf dem verlängerten fertilen Leitbündel terminal, von einem becherförmigen oder zweiklappigen Schleier umgeben. Sporangien sitzend oder gestielt, durch den queren Ring ungleichhäftig, mit einem Längsriss aufspringend.
2. Cyatheaceen. Fruchthaufen auf der Unterseite der Blätter oder auf anders gestalteten Blättern, Receptaculum meist stark entwickelt, Ring schief, Sporangien mit Querriss aufspringend. Schleier fehlend, becherförmig oder geschlossen.
3. Polypodiaceen. Fruchthaufen auf der Unterseite der Blätter, diese zuweilen anders gestaltet, Sporangium mit vertikalem Ring, der Quere nach aufreissend.
  - a) Acrostichaceen. Indusium fehlend. Sori entweder auf dem Mesophyll und den Nerven der Unterseite oder auf beiden Seiten, zuweilen auf einem verdickten, längs des Nerven verlaufenden Receptaculum.
  - b) Polypodieen. Indusium fehlend, selten seitlich. Fruchthaufen nehmen entweder den Längsverlauf des Leitbündels oder eine Anastomose derselben, sodann den Rücken oder das verdickte Ende desselben ein.
  - c) Asplenieen. Fruchthaufen einseitig längs des Leitbündels, Indusium seitlich, zuweilen fehlend; der Fruchthaufen überschreitet an der Spitze den Rücken des Leitbündels und ist von einem diesem entspringenden Schleier bedeckt, oder der Fruchthaufen nimmt besondere Anastomosen des Leitbündels ein und ist mit einem an der Seite des Leitbündels freiem Schleier bedeckt.
  - d) Aspidieen. Fruchthaufen dorsal und terminal, mit oder ohne Schleier.
  - e) Davallieen. Fruchthaufen terminal oder gabelständig mit Schleier oder an einem intramarginalen anastomotischen Leitbündelbogen, mit einem am äusseren Rande freiem, becherförmigem Schleier bedeckt.
4. Gleicheniaceen. Fruchthaufen auf der Unterseite gewöhnlicher Blätter, drei bis vier sitzende Sporangien mit vollständigem queren Ring, der Länge nach aufspringend.

5. Osmundaceen. Sporangien entweder auf gewöhnlichen oder anders geformten Blättern, kurzgestielt, rundlich, asymmetrisch, an Stelle des Rings auf der einen Seite eine Gruppe eigenthümlich geformter Zellen, auf der entgegengesetzten Seite aufspringend.
6. Schizaeaceen. Sporangien birn- oder eiförmig, mit scheitelständigem, kappenförmigem Ring, der Länge nach aufspringend, Schleier bei *Mohria* aus dem Rande des Blattes entstanden, die längs des Blattrandes stehenden Sporangien deckend. Bei *Aneimia*, *Schizaea* und *Lygodium* die Sporangien zweireihig auf der Unterseite sehr schmaler, fertiler Lappen, bei *Lygodium* jedes Sporangium von einem taschenförmigen Schleier bedeckt, bei *Schizaea* und *Aneimia* der Schleier fehlend, bei *Aneimia* die fertilen Blattabschnitte racemös verzweigt, ohne Mesophyll.

Die Eusporangiaten umfassen zwei Familien, die Marattiaceen und Ophioglossaceen. Bei den ersteren die Sporangien auf der Unterseite der assimilirenden Blätter in linearen, ovalen oder rundlichen Gruppen, frei oder gefächert (unter sich verwachsen), sitzend, bisweilen gestielt (Eupodium), seitlich oder auf dem Scheitel aufspringend. Bei den Ophioglossaceen die fertilen Blattabschnitte anders gestaltet als die assimilirenden, bei *Ophioglossum* schmal mit zweireihig alternirend gestellten, übereinander stehenden eingesenkten Sporangien, bei *Botrychium* der fertile Blattabschnitt wiederholt gefiedert, ohne Mesophyll, die letzten Abschnitte in Sporangien umgewandelt, bei beiden Gattungen die Sporangien querklaippig sich öffnend.

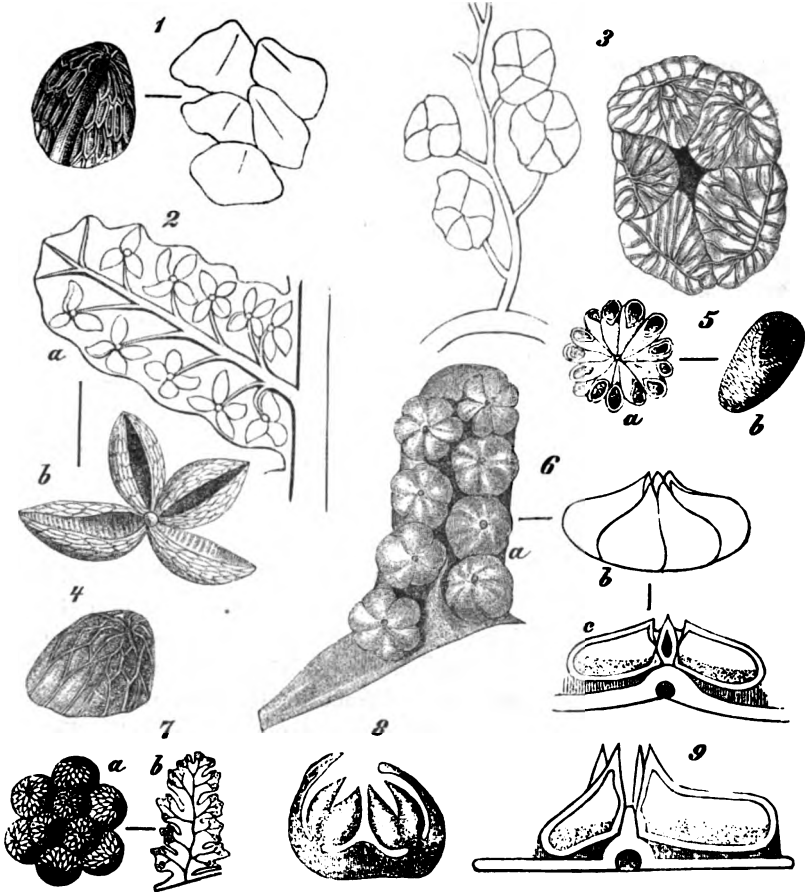
Unter den vorstehend aufgeführten Familien sind für die Reste fossiler Farne die Marattiaceen die wichtigsten, nicht allein weil durch GRAND' EURY (Flore carbonifere du Dep. de la Loire, Paris 1871) zuerst darauf hingewiesen wurde, dass eine Anzahl der im Carbon vorkommenden Farne ihr angehört, sondern auch spätere Beobachter, wie STRASSBURGER (Jenaische Zeitschrift f. d. Naturw. 1874), RENAULT (Cours de Bot. foss. Bd. III, Paris), ZEILLER (Fructifications des Fougères. Paris 1883. Sur quelques fructifications des Fougères nouvellement créés. Paris 1884), insbesondere STUR (Zur Morphologie der Culm- und Carbonfarne. Wien 1883) diese Untersuchungen wesentlich erweitert haben. Aus ihnen ergibt sich, dass die Familie der Marattiaceen im Culm und Carbon und noch in der Trias eine bei weitem mannigfaltigere Entwicklung erfahren hat, eine Reihe von Gattungen existirten, welche bis auf wenige auf die Tropen beschränkte ausgestorben sind, deren knollenförmiger, einen bedeutenden Durchmesser besitzender Stamm an seiner Spitze eine Krone zum Theil riesiger Blätter trägt, am unteren Ende mit zahlreichen, durch das Stammparenchym herabsteigenden Wurzeln besetzt ist. Auch in Hinsicht der Stammentwicklung scheint bei dieser Gruppe, wie die als *Psaronius* bezeichneten fossilen Farnstämme vermuthen lassen, ein anderes Verhalten stattgefunden zu haben, als bei den lebenden.

### Marattiaceen.

Von STUR wird die Gruppe der Marattiaceen in die Abtheilungen der Aphlebiocarpeen, Sphyropterideen, Senftenbergieen, Angiopterideen, Hawleen, Asterotheceen, Kaulfussieen, Danaeaceen und Marattieen gegliedert. Von diesen kennen wir lebend und fossil die Angiopterideen und Danaeaceen, nur lebend die Kaulfussieen und Marattieen, die übrigen nur fossil. Durch die Untersuchungen STUR's ist eine nicht unbedeutende

Anzahl von *Sphenopteris*-, *Alethopteris*- und *Pecopteris*-Arten der Gruppe der Marattien zugewiesen.

Die Senftenbergieen enthalten 2 Gattungen: *Senftenbergia* CORDA (Fig. 23, 1) und *Hapalopteris* STUR. Hinsichtlich der ersteren Gattung gehen die Angaben der Beobachter weit auseinander. RENAULT und ZEILLER finden die Angaben CORDA's (Beitr. zur Flora der Vorw.) durchaus zutreffend, sie vindiciren der von Radnitz



(B. 578.)

Fig. 23.

1. *Senftenbergia ophodermatica* STUR. Rechts die Stellung der Sporangien, links ein einzelnes Sporangium. 2. *Hawlea Milloni* STUR. Oben a ein Fiederchen, die Stellung der Sporangien; unten b eine Sporangiengruppe. 3. *Oligocarpia Gutbieri* Göpp. Links die Stellung der Sporangien, rechts eine Sporangiengruppe. 4. Einzelnes Sporangium von *O. lindsaeoides* STUR. 5. *Saccopteris Essinghii* STUR. a Links Sporangiengruppe. b Rechts ein einzelnes Sporangium. 6. *Asterotheca Sternbergi* STUR. Links Fiederchen mit der Stellung der Sporangien, vergrößert, rechts ein Sorus, unten schematischer Längsschnitt des Sorus. 7. *Oligocarpia Brongniarti* STUR. a Sorus, vergrößert; b Fiederchen mit der Stellung der Sori. 8. *Scoleopteris elegans* STRASSBURGER. 9. *Scoleopteris arborescens* STUR. Schematischer Längsschnitt durch den Sorus.

stammenden *S. elegans* CORDA einen gegen den übrigen Theil des freien, sitzenden, der Länge nach aufspringenden Sporangiums scharf abgegrenzten, aus drei bis vier Zellenreihen bestehenden apicalen Ring und stellen die Gattung zu den Schizaeaceen. STUR dagegen bezeichnet den Ring als rudimentär, aus kleineren Zellen bestehend und bildet ihn bei der CORDA'schen Art, wie bei

einer von Karwin stammenden, *S. ophiodermatica* STUR, auch in dieser Weise ab (a. a. O. Textfig. 9. 11). Mit *Senftenbergia* vereinigt STUR ausser einer Anzahl aus den Schatzlarer- und Radnitzerschichten stammenden *Sphenopteris*-, *Pecopteris*-, *Asplenites*- und *Cutheites*-Arten noch die *Pecopteris exigua* RENAULT aus dem oberen Carbon von Autun und die von ZEILLER aufgestellte Gattung *Dactylothea*. Bei ersterer sind die Sporangien, sechs bis sieben im Ganzen, in je einer Reihe drei rechts und links vom Mittelnerv der kleinen Fiedern, frei, sitzend, eiförmig, zugespitzt, ein Ring ist in der Abbildung (Cours de bot. foss. Bd. III, tab. 19, Fig. 14—16) nicht sichtbar, im Querschnitt sind sie durch gegenseitigen Druck zum Theil polygonal oder sonst wie verschoben. ZEILLER's *Dactylothea* (*Pecopteris dentata* BRONGN.) besitzt freie, auf dem Ende der Tertiärnerven sitzende eiförmige, zugespitzte Sporangien ohne Ring. Je neun bis achtzehn Sporangien stehen rechts und links vom Mittelnerven des Fiederchens. Das Aufspringen des Sporangiums scheint nach der Zeichnung durch einen Längsriß zu erfolgen. Es ist, ohne die Originale zu sehen, zwischen diesen Widersprüchen nicht ins Reine zu kommen. Was die Sporangien von *Senftenbergia elegans* angeht, so ist RENAULT's Abbildung eine Copie der CORDA'schen, also nicht geeignet zur Discussion, da sie nach STUR unrichtig sein soll. Die Abbildung ZEILLER's dagegen mit ihrem wohlausgebildeten Ringe ist nach einem Originale entworfen, es ist indess ohne Ansicht der Originale nicht zu sagen, ob die Einwürfe ZEILLER's gegen die Angaben STUR's begründet sind oder nicht. Jedenfalls haben wir es mit sehr nahestehenden Farnen zu thun, ohne Zweifel Mittelformen, was für das Vorkommen der *Aphlebia*-Bildungen von keiner Bedeutung ist, so wenig wie dies für die Cyatheaceen der Fall wäre. Mit *Senftenbergia* verwandt ist nach STUR die von ihm unterschiedene Gattung *Hapalopteris*, deren elliptische, freie, mit rudimentärem Ringe versehene Sporangien einzeln, zu zwei, drei, fünf und mehr dem Ende der Tertiärnerven mit breiter Basis aufsitzen. Die grösste Mehrzahl der hierher gehörigen Formen stammt aus den Schatzlarerschichten, eine (*H. Pecopteris* BRONGN., *chaerophylloides* STUR.) aus dem oberen Carbon des Loiredepartements. *Aphlebias* kommen bei dieser Gattung vor.

Nach STUR enthält die Gruppe der Angiopterideen eine untergegangene Gattung *Grand' Eurya*, gegründet auf zwei von RENAULT untersuchte verkieselte Reste von *Pecopteris* (Cours. de bot. foss. tom. III, pag. 110—113, tab. 19, Fig. 7—12), welche er mit *P. oreopteridis* BRONGN. und *P. densifolia* GÖPP. zu identificiren geneigt ist. Die Sporangien stehen am Ende des einfachen oder gabelnden Tertiärnervs, längs des Randes der Fiederchen in einem linearen zweireihigen Fruchthaufen, sie sind auf einem Receptaculum sitzend, eiförmig oder elliptisch, zugespitzt, etwas gekrümmt, ihre Wand mehrschichtig, das Aufspringen erfolgt auf der nach innen gekehrten Seite. Ein Ring fehlt. In den Jugendzuständen ist der Rand des Fiederchens über die Fruchthaufen geschlagen, bei der Reife wird er flach. STUR bezeichnet sie bei der Unsicherheit der Identität mit der BRONGNIART'schen Art als *G. Renaulti*, die zweite aus dem gleichen Grunde als *G. autunensis*. Der vorigen steht diese nahe. Auch bei ihr sind die freien, aufrechten, sitzenden, eiförmigen, zugespitzten Sporangien zu acht in einem linearen zweireihigen Fruchthaufen auf dem Ende der gabelnden Nerven vereinigt. Im Jugendzustande sind sie von dem bei der Sporenreife flach werdenden Fiedersaum überdeckt. Ein Ring fehlt. *Grand' Eurya* steht der lebenden Gattung *Angiopteris* sehr nahe. GÖPPERT's *Taeniopteris Münsteri* aus dem Rhät von Baireuth, Eckersdorf etc. ist von SCHIMPER zuerst als *Angiopteridium*, später als *Marattia* bezeichnet worden

(SCHIMPER, Traité. tom. I. u. ZITTEL, Handbuch). Dieselbe Gattung findet sich auch in den liasischen Bildungen Chinas, wo sie von RICHTHOFEN sammelte (RICHTHOFEN, China II, IV). Ich kann SCHIMPER's Auffassung der Fructificationen jetzt so wenig theilen wie früher. Jedem, der die Originale mit SCHIMPER's Darstellung auf Taf. 38 des Atlas zum Traité vergleicht, muss auf den ersten Blick einleuchten, dass diese schematisch ist. In Abdrücken erhaltene, wie verkohlte Exemplare zeigen mir mit *Angiopteris* übereinstimmend längs des Blattrandes lineare, zweireihige, auf den Sekundärnerven stehende Sori, jede Reihe aus 18—20 Sporangien bestehend. Die Sporangien sind nicht verwachsen, stehen aber dicht beisammen, die beiden einander gegenüberstehenden Reihen sind durch einen schmalen Zwischenraum getrennt. An den meisten Sporangien sieht man einen kurzen Längsspalt, in den Abdrücken erscheint er als eine Leiste in der Mitte des Abdruckes. Auch die Stellung der Sporangien auf dem Sekundärleitbündel längs des Blattrandes spricht für einen mit *Angiopteris* verwandten, richtiger identischen Farn. Ob ein Ring vorhanden ist, vermag ich mit Bestimmtheit nicht zu sagen. Wie SCHIMPER dazu kommt, sie für *Marattia* näher stehend zu erklären, ist mir nicht klar, wenn er nicht durch Abdrücke, deren Sporangien seitlich verschoben sind, getäuscht wurde. An den in Kohle umgewandelten Blättern des Rhät bei Baireuth kann meiner Ansicht nach kein Zweifel entstehen. SCHIMPER hat offenbar die beiden Sporangienreihen für die Klappen des *Marattia*-Sporangiums gehalten, die Sporangien für deren Längsspalten.

Wie man nun diese Reste bezeichnen will, ob *Angiopteridium* oder geradezu *Angiopteris* kann fraglich sein. Ersteres liesse sich rechtfertigen durch den Umstand, dass doch noch einzelnes zweifelhaft ist z. B. der Ring, letzteres, dass alle Verhältnisse so sehr mit *Angiopteris* übereinstimmen, dass ausser der grösseren Sporangienzahl und dem vielleicht fehlenden Ring keine Differenz obwaltet. Und muss ein rudimentärer Ring im fossilen Zustande immer sichtbar sein? Ich würde kein grosses Bedenken tragen, den Farn als *Angiopteris* zu bezeichnen (Fig. 24, b).

Zu den Hawleen STUR's (Fig. 23, 2) gehört *Hawlea pulcherrima* CORDA von Swina, welcher STUR noch einige weitere Arten hinzufügt, aus dem Carbon Böhmens, Sachsens und von Wettin stammend. Die freien, elliptischen oder eiförmigen, spreizenden, bei der Sporenreife mit einem nach der Innenseite kahnförmig klaffenden Längsriss sich öffnenden, mit rudimentärem Ring versehenen Sporangien stehen in einem rundlichen Sorus auf einem kleinen, rundlichen Receptaculum zu drei bis fünf auf dem Ende des an der Basis des Fiederchens gabelnden, sonst einfachen Tertiärastes, einreihig jederseits des Sekundärnerven. *Oligocarpia* GÖPP. (Fig. 23, 3, 4, 7) die Sporangien frei, stumpf kegelförmig, auf einem verbreiterten Receptaculum einen runden Sorus bildend, wenn ihrer wenig; wenn mehr, zwei bis drei Sporangien in der Mitte, die übrigen in einem Kreise in der Peripherie des Sorus. Das Aufspringen erfolgt durch eine apicale Oeffnung, der Ring fehlt. GÖPPERT wie ZEILLER bezeichnen den Ring als quer und deutlich ausgeprägt, die Stellung von *Oligocarpia Gutbieri* GÖPP. (Fig. 23, 3) ist nach ihnen deshalb bei den Gleicheniaceen. SOLMS spricht sich zu Gunsten der Angabe STUR's aus. Die Zeichnungen STUR's mit jenen ZEILLER's verglichen scheinen mir dies auch zu bestätigen. Aphlebien sind auch bei diesen beiden Gattungen vorhanden. Das Gleiche gilt für zwei weitere Gattungen *Discopteris* STUR und *Sacopteris* STUR (Fig. 23, 5). Bei ersterer bilden zahlreiche (70—100) Sporangien auf einem Receptaculum sitzend auf der Spitze oder Mitte eines jeden Fiederabschnittes rechts und links vom Mittelnerven des Fiederchens stehend kreisrunde Sori. Der Ring

rudimentär. Dass, wie ZEILLER glaubt, seine *Myriothecha Desaillyi* mit *Discopteris* zusammenfällt, ist nicht wohl möglich, da nach seiner Beschreibung und Abbildung (a. a. O. Taf. 9, Fig. 18.–20) die mit einem Längsriss aufspringenden Sporangien die ganze Unterfläche des Fiederchens einnehmen, wie dies z. B. bei

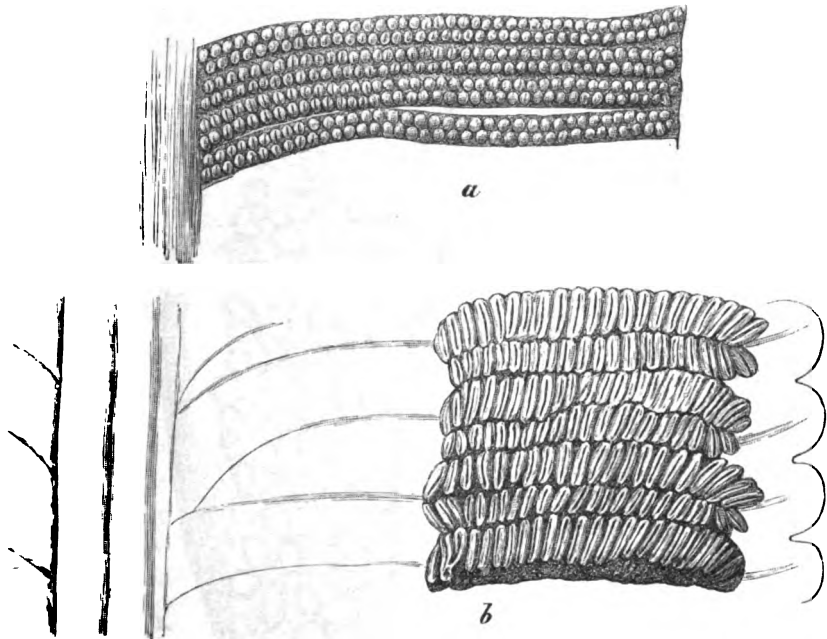


Fig. 24.

(B. 579.)

*a* *Danaeopsis marantacea* HEER. Lettenkohle der neuen Welt bei Basel. *b* *Angiopteris Münsteri* SCHENK (*Taeniopteris* GÖPP.). Aus dem Rhät der Theta bei Baireuth. (Nach der Natur.)

*Acrostichum* und jenen fossilen Farnen des Rhät und Juras der Fall ist, welche als *Acrostichites* bezeichnet werden. Bei *Saccopteris* (Fig. 23, 5) die eilänglichen, mit verschmälerter Basis aufsitzenden, an der Spitze mit einem wallartig umsäumten kurzen Längsspalte aufspringenden Sporangien runde einreihige Sori auf der Unterseite der Fiedern bildend. Nach STUR ist *Grand Eurya* ZEILLER mit *Saccopteris* identisch. ZEILLER wie SOLMS, welcher ZEILLER's Präparate verglichen, widersprechen dieser Annahme. ZEILLER gründet seine Gattung auf *Sphenopteris coralloides* GUTB. Nach den Angaben und Abbildungen ZEILLER's muss ich mich diesem Widerspruch anschliessen, da ich mir den Ring, wie ihn ZEILLER beschreibt und abbildet, nicht als Erhaltungszustand denken kann. Bei ZEILLER's *Grand Eurya* sind die frei sitzenden aufrechten, eng aneinander schliessenden, eiförmigen Sporangien mit einem deutlichen bogenförmig über den Scheitel verlaufenden Ring versehen, sie bilden auf der Unterfläche der Fiederabschnitte runde Fruchthaufen, welche bei ihrer gedrängten Stellung kaum mehr als den Mittelnerven freilassen. ZEILLER bemerkt mit Recht, dass der Farn durch seinen Ring sich an die Botryopterideen RENAULT's anschliesse. Einen nicht mit Fructifikationen bekannten Farn, *Desmopteris*, stellt STUR ebenfalls zu den Marattiaceen, weil der Leitbündelverlauf bei ihm mit jenem einiger Marattiaceen übereinstimmt, die Fiedern jenen mancher Marattiaceen ähnlich sind und der ganze Aufbau des Blattes mit jenem der *Saccopteris*-Arten, insbesondere jenem der *S. (Alethopteris)*



*erosa* STUR, aus dem sächsischen Carbon ähnlich ist. Zu dieser, durch lange bandförmige Fiedern charakterisirten Gattung rechnet STUR z. B. *Alethopteris longifolia* GEINITZ,

*Pecopteris elongata* PRESL, *Asplenites alethopteroides* ETTINGSH.

Die Vermuthung STUR's mag begründet sein, indess ein Gewinn erwächst aus dieser veränderten Stellung nicht.

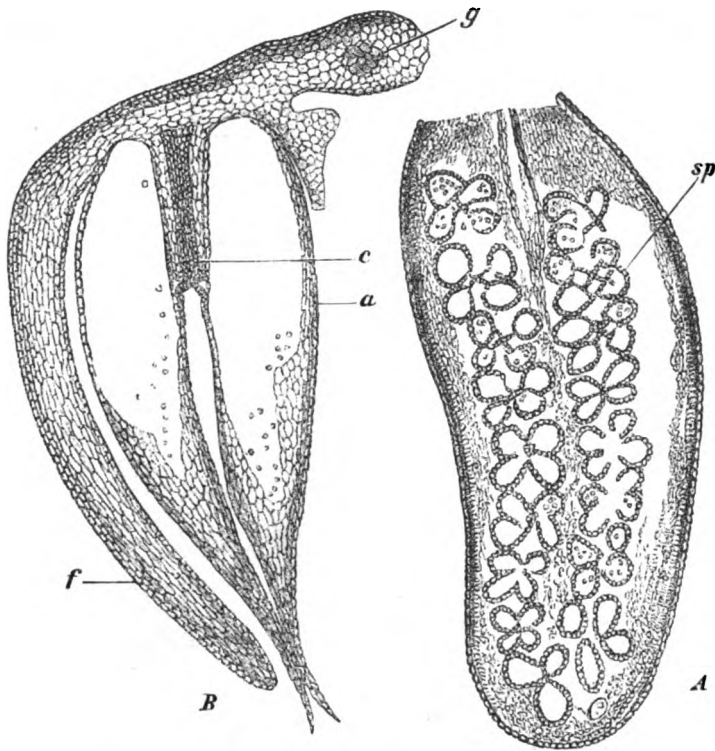
Aus der Familie der Asterothaceen sei zuerst erwähnt *Asterotheca* PRESL

(Fig. 23, 6) (*Asterocarpus* GÖPP.).

Mit *Kaulfussia* wie die nächst folgenden ver-

wandt, sind die runden, auf der Unterseite des Fiederchens in der Gabelung der Leitbündel stehenden Sori gefächert (verwach-

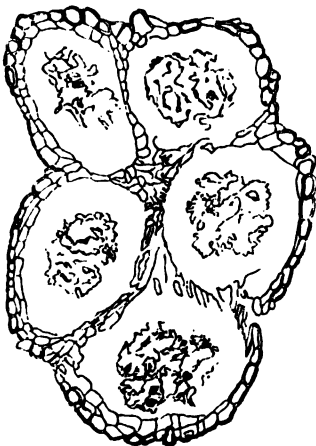
sen zu einem Synangium), mit drei, sechs, acht auf dem Rücken gewölbten, mit kurzem Spitzchen versehenen Fächern (Sporangien), welche wahrscheinlich auf der Innenseite der Länge nach sich öffnen. Ich habe *Pecopteris Sternbergi* GÖPP. von Wettin untersuchen können. Ausserdem sei noch der von WEISS beschriebene *Cyathocarpus eucarpus* von Saarbrücken erwähnt. Genauer ist die im verkieselten Zustande erhaltene *Scoleopteris elegans* STRASSBURGER (ZENCKER) (Fig. 26), von welcher die Untersuchungen STRASSBURGER's und DRUDE's vorliegen, bekannt. An sie reihen sich dann noch andere durch RENAULT bekannt gewordene Arten von gleichem Erhaltungszustande, so dass die Zahl der Arten aus dem Carbon nicht unbedeutend ist. Aus dem untersten Keuper der neuen Welt bei Basel und von Lunz in Nieder-Oesterreich ist ebenfalls eine Art, *Pecopteris*



(B. 580.)

Fig. 25.

*Scoleopteris polymorpha* STUR. A Längsschnitt durch ein Sporangium. *sp* Sporen. B Längsschnitt durch zwei Sporangien. *f* Rand des Fiederchens. *a* Sporangienwand. *c* Receptaculum mit der Basis der Sporangien verwachsen. *g* Mittelleitbündel des Fiederchens.



(B. 581.)

Fig. 26.

*Scoleopteris elegans* STRASSBURGER. Sorus, vergrößert. Im Inneren Plasma. Nach STRASSBURGER.

*Meriani* HEER, bekannt, welche mir in verkohlten Exemplaren vorliegt. Die Gattung ist in Folge der zahlreichen Untersuchungen eine der am besten bekannten. Zunächst ist hervorzuheben, dass bei ihr die kreisrunden Sori entweder sitzend oder durch das zu einem Stiel verlängerte Receptaculum gestielt vorkommen. Letzteres ist der Fall bei *S. elegans* STRASSBURGER, *S. subelegans* GRAND' EURY und *S. ripageriensis* GRAND' EURY, so dass die Abtheilung *Eupodium* PRESL in diesen ihre Vorgänger hat. Die Sori stehen einreihig zu beiden Seiten des Mittelnerven auf der Unterseite der Fiederchen an den Tertiärnerven in der Mitte oder in der Gabelung, die Sporangien sind

länglich eiförmig, mit lang vorgezogener Spitze (Gruppe der *S. elegans*) oder auf dem Rücken stark gewölbt, die Spitze kürzer (Gruppe der *Sc. Cyathea*), mit einem Längsspalt nach Innen sich öffnend. Aus *Pecopteris intermedia* RENAULT, in den Kieseln von Grand Croix gefunden, bildet STUR die Gattung *Renaultia* (Fig. 27) mit fünf eiförmigen, auf der Innenseite aufspringenden, unter sich und mit dem Receptaculum verwachsenen, an der Spitze mit haarförmigen Anhängseln und einem scheitelständigen gegen die Basis herablaufenden Ringe

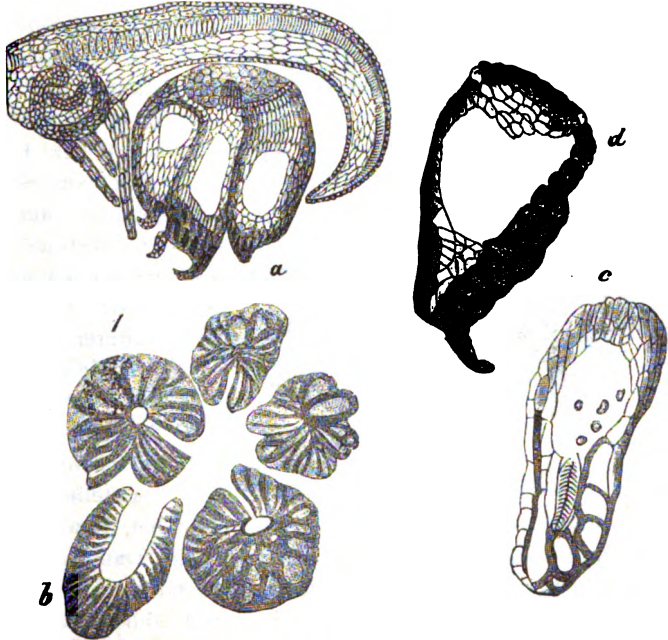


Fig. 27.

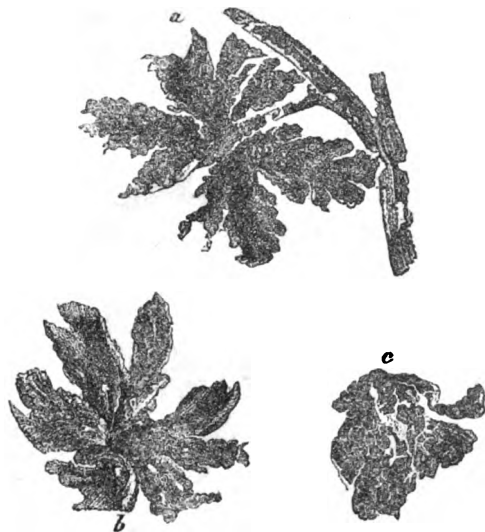
(B. 582.)

*Renaultia intermedia* STUR (*Pecopteris* B. RENAULT). a Querschnitt durch ein Fiederchen. b Gruppe von fünf querschnittenen Sporangien. c Radialschnitt eines Sporangiums. d Tangentialschnitt eines Sporangiums. (Nach RENAULT und STUR.)

versehenen Sporangien. Die Fiederchen berühren sich nach RENAULT's Angabe mit den Rändern gegenseitig, ihr zurückgeschlagener Rand deckt die einreihig zu beiden Seiten des Mittelnerven stehenden Sori. *Pecopteris longifolia* BRONGN., wie GERMAR's, *Diplazites emarginatus* GÖPP., *Ptychocarpus hexastichus* WEISS, *Stichopteris longifolius* WEISS, *Diplazites unitus* BRONGN. werden von STUR als Arten der Gattung *Diplazites*, mit *Asterotheca* verwandt und als Marattiaceen angesehen. Dagegen lässt sich nichts erinnern, wohl aber hätte er, wie SOLMS bemerkt, die Verwendung des Namens *Diplazites* vermeiden sollen, namentlich da die Fructificationen bekannt. Fünf Sporangien, kreisförmig zu einem Sorus vereinigt, unter sich verwachsen, meist zur Seite gedrückt, daher je nach der zur Anschauung kommenden Seite durch eine oder zwei Furchen getrennte Sori darstellend. Die Sori in mehreren Reihen zu beiden Seiten des Mittelnerven des fertilen Fiederchens.

Schliesslich seien die Gattungen *Aphlebiocarpus* STUR und *Sphyropteris* STUR, die beiden ersten von STUR unterschiedenen Gruppen bildend, erwähnt. *Aphlebio-*

*carpus*, deren sterile Blätter unbekannt sind, hat nach STUR's Anschauung an den primären und secundären Blattstielen in zwei Hälften getheilte Aphlebien, jede Hälfte drei- bis vierlappig, die Lappen unregelmässig eingeschnitten. Anfangs offen und ausgebreitet, schliessen sie sich später und enthalten in diesem Zustande eiförmige ringlose Sporangien. Unter den lebenden Farnen haben wir kein Analogon, ausser man zieht, wie dies auch von STUR geschieht, Gattungen herbei,



(B. 568.)

Fig. 28.

*Aphlebiocarpus Schützei* STUR. Oberer Culm von Altwasser bei Waldenburg. (Copie nach STUR.)

deren fertile Blätter von den sterilen verschieden sind. Die Art *A. Schützei* STUR stammt aus dem oberen Culm von Altwasser (Fig. 28).  
*Sphyropteris*, deren eiförmige, einzelne, mit einem scheitelständigen rudimentären Ring versehene Sporangien auf einem quergerichteten Anhang der Fiederchenspitze stehen, wird von STUR mit *Marattia* verglichen unter der Annahme, dass der Querfortsatz aufklappe. Aus dem belgischen und schlesischen Carbon. Beide Gattungen bedürfen noch weiterer Nachweise.  
 Mehr als der zweifelhafte, nur aus der Abbildung in GÖPPERT's Systema filicum bekannte *Danaeites aspleniioides*, bei dem man nach der Darstellung sogar zweifeln kann, ob er überhaupt mit *Danaea* etwas zu thun hat, beweisen *Danaeites sarepontana* STUR und seine Verwandten die Existenz der Danaeaceen zur Zeit des Carbons. Nach STUR stehen die Sporangien, deren Grenzen von oben sichtbar sind, das Öffnen aber unbekannt ist, zweireihig und zahlreich zu einem linearen Sorus vereinigt auf den Tertiärnerven, parallel, einander berührend. Ein becherförmiges sogen. Indusium ist vorhanden. Von ZIGNO wird aus dem oberitalienischen Lias *Danaeites Heerii* und *D. Brongniarti* beschrieben, deren Abbildung zu ungenügend ist, um mehr darüber zu sagen, als dass der Leitbündelverlauf der *nervatio Taeniopteridis* entspricht. Dass ferner *Danaeopsis marantacea* HEER (Fig. 25a) hierher gehört, ist nicht zweifelhaft. Der Farn findet sich in der Lettenkohle des Keupers steril nicht selten in grösseren und kleineren Fragmenten, wobei denn die wechselnde Richtung im Verlaufe der Leitbündel die Unterscheidung mehrerer Arten veranlasst hat. Vollständigere Exemplare, wie BRONGNIART, SCHÖNLEIN (SCHENK in SCHÖNLEIN's Abbildungen von Keuperpflanzen) und SCHIMPER sie abgebildet haben, sind selten. Fructificirende Exemplare sind nicht allzu häufig und kenne ich sie nur in Fragmenten von Estenfeld bei Würzburg und der neuen Welt bei Basel, in Abdrücken oder die Fructificationen selbst verkohlt erhalten. Abbildungen fructificirender Blätter kenne ich nur von HEER, von SCHIMPER (Traité auf Taf. 37, Fig. 2. 3) wiederholt aus HEER, die Urwelt der Schweiz, erste Auflage, und von mir in den Verhandlungen der phys. med. Gesellschaft zu Würzburg. Die von mir gesehenen Abdrücke lassen an allen Exemplaren rundliche, durch eine feine Linie getrennte Vertiefungen, dicht aneinander gereiht erkennen, ab und zu bemerkt man an einzelnen eine Längsleiste. Die von mir untersuchten verkohlten Exemplare haben

zu beiden Seiten eines Leitbündels kleine halbkugelig gewölbte Erhöhungen, die Sporangien, jede Erhöhung von der anderen getrennt und frei, zwischen ihnen an der Basis der Kohlenbelag. Bei einer Anzahl erkennt man ferner auf dem Scheitel der halbkugeligen Erhöhung einen linearen Spalt. Ein Ring ist nicht vorhanden, ebenso wenig lässt sich ein Indusium wahrnehmen. Das gleiche Verhalten zeigt *D. lunsensis* STUR von Lunz. Nach meiner Ansicht ist der Farn mit *Danaea* nahe verwandt, er besitzt wie diese lineare, auf dem Leitbündel zweireihig stehende Fruchthaufen, welche vom Mittelnerven bis dicht an den Rand des Blattes reichen und mit einem Längsspalt oder Loch aufspringen. Verwachsen sind sie ohne Zweifel, und entspricht der von mir untersuchte Erhaltungszustand z. Th. jenem Entwicklungszustand eines fertilen *Danaea*-Blattes, welcher dem Öffnen der Sporangien vorausgeht. Zu dieser Zeit treten die Scheitel der *Danaea*-Sporangien etwas erhöht auf. Ausserdem sei bemerkt, dass die Consistenz des Blattes etwa jenem von *Danaea* gleich gewesen sein muss, da die Kohlenrinde nie eine bedeutende Dicke besitzt. Wenn ein Indusium vorhanden ist, so ist es jedenfalls von jenem von *Danaea*, bei welcher es ohne Schwierigkeit zwischen den Fruchthaufen sichtbar ist, verschieden; es mag vielleicht sich wie das von STUR für *Danaeites sarepontana* angegebene verhalten. Die Bezeichnung *Danaeopsis* würde für die älteren *Danaea*-ähnlichen Reste zweckmässig verwendet werden können, da, wie eine *Scolecopteris*-Art noch in der Lettenkohle vorkommt, dies auch für einen mit *Danaea* verwandten Farn möglich ist.

HEER hat dann ferner aus den Komeschichten Grönlands als *Nathorstia* Farnblätter beschrieben, welche hinsichtlich ihrer Danaeaceennatur fraglich sind. Unter der Bezeichnung *Sarcopteris Bertrandi* beschreibt RENAULT aus den Kieseln von Grand Croix ziemlich dicke fructificirende Fiedern eines Farn, deren kugelige, sehr kurz gestielte Sporangien mit einer seitlichen aus dickwandigen Zellen bestehenden als Ring functionirenden Stelle versehen sind und auf der Unterfläche einzeln stehen, die Sporen tetraëdrisch kugelig, zahlreich. Bei anderen Arten die Sporangien auf einfachen oder gabeligen Stielen.

#### Botryopterideen B. REN.

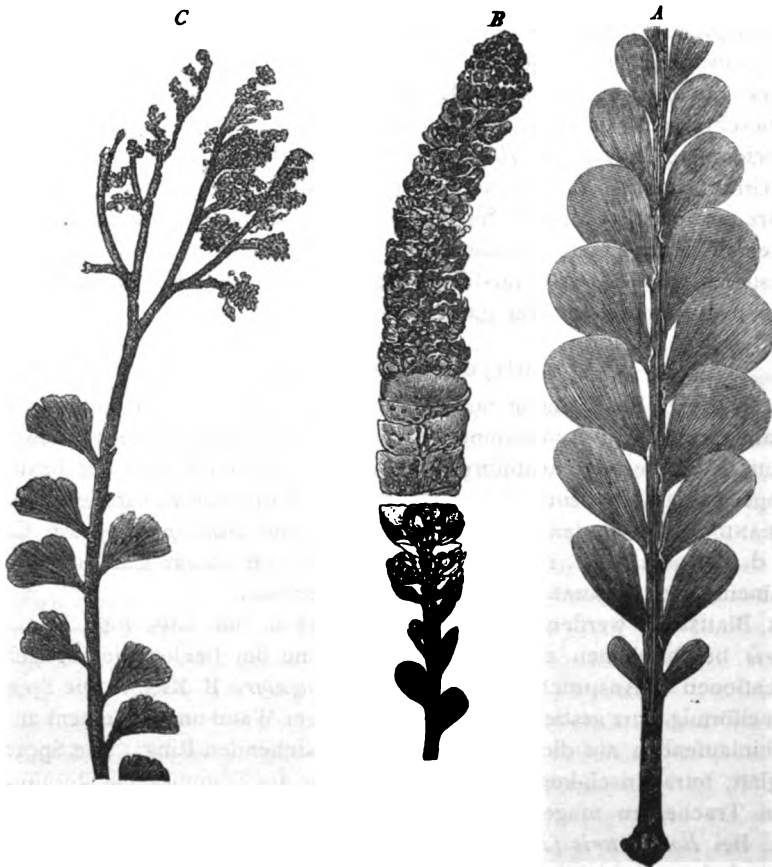
Unter dieser Bezeichnung fasst RENAULT eine Anzahl von aus den Kieseln von Grand Croix und Autun stammenden Farnen zusammen, deren Fructifikationen nicht auf der Unterseite assimilirender, sondern an den Enden der letzten Verzweigungen metamorphosirter Blätter stehen (Annal. des scienc. nat. Ser. 5, tom. 12). Von GRAND' EURY werden sie als *Androstachys* und *Schizopteris* (Flor. Carb. du départ. d. l. Loire. Taf. 17) bezeichnet, ähnliche im oberen Carbon von Wettin vorkommende von GERMAR als *Araucarites spiciformis*.

Als Blattstiele werden von RENAULT (Cours d. bot. foss. tom. III.) die als *Zygopteris* beschriebenen erklärt und für die eine der beiden hierher gehörigen Fructifikationen in Anspruch genommen (*Z. Brongniarti* B. REN.). Die Sporangien länglich eiförmig, kurz gestielt, mit doppelschichtiger Wand und mit einem an beiden Seiten hinlaufenden aus dickwandigen Zellen bestehenden Ring. Die Sporen zahlreich, glatt, tetraëdrisch-kugelig. Der Holzkörper des Stammes mit sternförmigem, von den Tracheiden umgebenen Mark, im Rindenparenchym zahlreiche Blattspuren. Bei *Botryopteris* (*B. forensis* B. REN.) die Sporangien verkehrt eiförmig, sitzend, mit doppelschichtiger Wand, der Ring über den Scheitel weglauend, seine dickwandigen Zellen nach aussen kegelförmig erhöht. Hierher gehören die von CORDA als *Anachoropteris* beschriebenen Blattstiele, das Stämmchen mit ge-

ringem Durchmesser und einem centralen, cylindrischen Holzkörper. Ähnliche Sporangien bildet auf der o. c. Tafel GRAND' EURY ab; sie sind jedoch länglich elliptisch, ihre Wand besteht aus zwei Schichten, jede mit drei Zelllagen, bei der äusseren die Zellen mit weiterem, bei der inneren mit engem Lumen, ihre Zellen etwas gestreckt. Der in dieser Hinsicht zwischen den Zeichnungen RENAULT's und GRAND' EURY's sich ergebende Unterschied mag seinen Grund in der Erhaltung haben.

### Ophioglossaceen.

Zu dieser Familie rechnet STUR die beiden Gattungen *Rhacopteris* und *Nöggerathia*. Von ersterer bildet STUR *Rhacopteris paniculifera* ab, bei welcher der untere Theil des Blattes assimilirende Fiedern, der obere Theil einen dichotom verzweigten Sporangienstand trägt. Zahlreiche kleine, kugelige Sporangien liegen in dessen Umgebung; nach STUR haben sie einen Ring, welcher jedoch nur an einem einzigen Sporangium beobachtet werden konnte. Einen ähnlichen Sporangienstand bildet SCHIMPER von *Triphylopteris Colombi* aus dem Culm von Thann im Elsass ab (ZITTEL, Handbuch), jedoch nicht im Zusammenhang mit den sterilen Blättern, sondern getrennt und mit anderer Verzweigung. Es ist somit fraglich, ob diese beiden letzteren Stücke zusammengehören (Fig. 29 C).



(B. 584.)

Fig. 29.

A, B *Noeggerathia foliosa* STERNBG. RADNITZ. (Copie nach STUR.) C *Rhacopteris paniculifera* STUR. Culm-Dachschiefer von Altendorf. (Copie nach STUR.)

*Noeggerathia* hat ebenfalls einen endständigen, aber ährenförmigen Sporangienstand. Der untere Theil des Blattes trägt assimilirende Fiedern, der obere ist in den ährenförmigen Sporangienstand umgewandelt, dessen rundliche am Rande gezähnte, sich deckende Sporophylle auf ihrer Innenfläche die Sporangien tragen, an welchen K. FEISTMANTEL keinen Ring, in ihnen aber zahlreiche Sporen fand. Das letztere schliesst sie von den Gymnospermen aus, zu denen sie der erste Beobachter, GEINITZ, versetzt hatte, und weist sie den Farnen zu, ihre Stellung bei den Ophioglossaceen ist indess deshalb nicht gesichert, so wenig wie jene von *Rhacopteris*, da, wie SOLMS treffend bemerkt, keine lebende Ophioglossacee eine endständige Sporangienähre oder -Traube hat, der Vergleich mit *Helminthostachys* und *Botrychium* also nicht zutrifft (Fig. 29 A, B).

## Leptosporangiate Farne.

### Hymenophyllaceen.

Für das Vorkommen dieser Familie in den älteren Formationen spricht nur eine einzige von ZEILLER herrührende Beobachtung. Allerdings sind Blattfragmente als *Hymenophyllites* und *Trichomanites*, sodann durch SCHIMPER ein *Hymenophyllum Weissii* beschrieben und Taf. 38 des Atlas des Traité abgebildet, indess die Untersuchung des für die Abbildung benutzten, in meinem Besitz befindlichen, von GOLDENBERG gesammelten Originales SCHIMPER's liess weder Sporangien noch Indusium oder Collumella erkennen. In die Abbildung sind Dinge hineingelegt, von welchen das Original nichts zeigt. *Palaeopteris*-Fructifikationen, welchen SCHIMPER ein zweiklappiges Indusium zuschreibt, kenne ich nur aus der Abbildung; SOLMS, welcher die Exemplare gesehen, ist es nicht gelungen, die Angaben SCHIMPER's bestätigt zu finden.

Die von ZEILLER als *Hymenophyllites delicatulus* von Bullay-Grenay im Pas de Calais beschriebenen Fragmente entsprechen habituell einer Hymenophyllacee. Die Fructifikation ist unvollständig erhalten, es fehlt alles mit Ausnahme der in der nächsten Nähe der Abschnitte der Blattfragmente liegenden Sporangien. Die Sporangien, genau mit jenen von *Hymenophyllum* und *Trichomanes* übereinstimmend, von dem Beobachter in verschiedenen Lagen dargestellt, lassen wie sie in der Seitenlage sich verhalten, keinen Zweifel, dass sie zu den Hymenophyllaceen gehören. Was die von WILLIAMSON und CARRUTHERS für Hymenophyllum- und Gleicheniaceen-Sporangien erklärten Sporangien angeht, so muss ich SOLMS beistimmen, wenn er sie zu den Marattiaceen stellt.

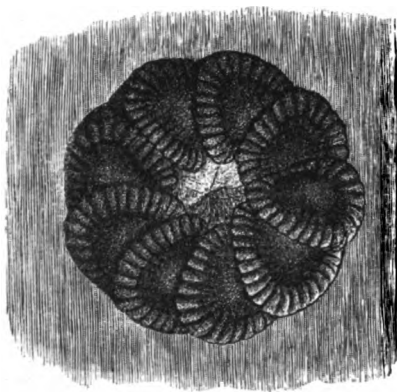
Die nun zu besprechenden Formen leptosporangiaten Farne nehmen eine eigenthümliche Mittelstellung zwischen den Gleicheniaceen und Cyatheaceen ein (SCHENK, Flora der Grenzsichten). Den älteren Formationen scheinen sie, soweit die bisherigen Untersuchungen Genaueres darüber aussagen, ganz zu fehlen und erst in den mesozoischen Bildungen, dem Keuper und Rhät, aufzutreten, in diesen aber bis in die jüngsten derselben, dem Wealden, vorhanden zu sein. Einerseits charakterisirt sie das mit einem vollständigen schräg stehenden Ring versehene Sporangium, ferner das gestielte hand- oder fingerförmig getheilte Blatt, welches in seinen Umrissen jenem von *Matonia* so ähnlich ist, dass man versucht ist, das erste Auftreten dieser Gattung in die mesozoische Periode zu verlegen, jedenfalls aber *Matonia* als einen Rest einer früher reicher entwickelten Formenreihe anzusehen. Mit den Gleicheniaceen theilen sie das Fehlen des Schleiers und die geringe Zahl der Sporangien in den Fruchthaufen, dagegen fehlt überall die für

die lebenden Gleicheniaceen charakteristische Eigenthümlichkeit der pseudodichotomen Verzweigung des Blattstieles neben der racemösen, erstere veranlasst durch das Stehenbleiben einer Knospe in der Gabelverzweigung, so wie das Vorkommen von den Stipeln ähnlichen Blattbildungen an der Basis der sekundären Blattstielverzweigungen. Andererseits erinnern manche von ihnen durch den Habitus ihrer Blätter an Polypodiaceen.

Ueber ihre Axen lässt sich mit einiger Gewissheit sagen, dass sie nach den Angaben von GÖPPERT und NATHORST (*Rhisomopteris Schenkii* NATH.) z. Thl. aufrechte, zum Theil kriechende Stammbildungen besessen haben.

*Laccopteris* PRESL (Fig. 30).

Eine im Rhät und Jura vorkommende Gattung, deren kreisrunde Fruchthaufen auf der Unterseite der linearen ganzrandigen zugespitzten Fiederabschnitte des gefiederten assimilirenden Blattes in je einer Reihe rechts und links vom Secundärnerven, dem medianen des Fiederabschnittes, ohne Schleier stehen. Die Sporangien auf einem Receptaculum; mit schrägem, vollständigem, aus stark verdickten Zellen bestehenden Ring, Sporen tetraëdrisch kugelig. Dem Rhät ist *L. Münsteri* SCHK., *L. Braunii* GÖPP. eigenthümlich, *L. Phillipsii* ZIGNO im Lias von Ober-Italien. Jugendzustände, dieser Gattung angehörig, sind von GÖPPERT und mir abgebildet (ZEILLER, sur les affinités du genre *Laccopteris*).



(B. 585.) Fig. 30.  
*Laccopteris Münsteri* SCHENK. Sorus. Theta  
bei Baireuth. Rhät. (Nach der Natur.)

#### *Selenocarpus* SCHENK.

Ein in den rhätischen Schichten von Strullendorf bei Bamberg und Veitlahm bei Kulmbach vorkommender, sehr zartblättriger Farn, welcher sich durch die zu beiden Seiten des Mittelnerven der Fiedern zu vier bis acht opponirt oder schief opponirt stehenden halbmondförmigen Fruchthaufen auszeichnet. Die Sporangien mit einem sehr deutlichen, schräg stehenden Ring, sitzend, in der Regel zu vier bis fünf den Sorus bildend. Das Blatt ist ohne Zweifel ebenfalls handförmig gefiedert, die Fiederabschnitte linear. Die Art ist *S. Münsteriana*.

*Andriania* FR. BR.

Gestieltes, handförmig doppelt gefiedertes Blatt, dessen secundäre linear zugespitzte Fiedern sich gegenseitig berühren. Von der Theta bei Baireuth. Fruchthaufen auf der Unterseite der Fiedern auf dem Ende der Tertiärnerven in einer Vertiefung sitzend, aus drei bis vier Sporangien bestehend. Sporangien eiförmig mit deutlichem schräg stehendem Ringe. Die Art ist *A. baruthina* FR. BR. Ich halte es nicht für unwahrscheinlich, dass die von PRESL von Strullendorf beschriebene, aber auch bei Veitlahm in der Nähe von Kulmbach vorkommende *Gutbiera angustiloba* mit *Andriania* identisch ist. Wie beinahe alle Strullendorferreste ist sie schlecht erhalten und gilt das Gleiche auch für die Reste von Veitlahm. Bestätigt sich diese Vermuthung, so genießt die Bezeichnung PRESL's die Priorität.

Bei den eben besprochenen Farnen ist der Verlauf der Leitbündel fiederförmig. Die nun folgenden besitzen sämmtlich ein Leitbündelnetz.

*Clathropteris* BRONGNIART.

Blätter handförmig, tief fiedertheilig, die Fiedern mit gezähntem Rande, Leit-

bündel mit netzförmigem Verlaufe; die Sekundärleitbündel der einzelnen Lappen unter spitzem Winkel austretend, schief aufsteigend, ihre Anastomosen (tertiäre Leitbündel) unter rechtem Winkel austretend, beinahe gerade verlaufend, das Gleiche auch für die weiteren Verzweigungen geltend. Dadurch entstehen quadratische Felder, in welchen auf dem Ende der Verzweigungen die runden, aus fünf bis acht Sporangien bestehenden Fruchthaufen ohne Receptaculum aufsitzen. Sporangien rundlich mit schrägem, vollständigem Ringe. Die im Rhät vorkommende Art ist *C. Münsteriana*. Insofern der Leitbündelverlauf, auf welchen BRONGNIART die Gattung gründete, entscheidet, tritt die Gattung schon im Keuper auf und ist im Lias von Halberstadt und im englischen Jura (*C. wübyensis* NATH.), sowie vielleicht noch im Wealden vorhanden.

Die beiden nun zu erwähnenden Gattungen, *Dictyophyllum* FR. BR. und *Thaumatopteris* GÖPP. stehen sich sehr nahe. Auch bei ihnen sind die gestielten Blätter handförmig fiedertheilig, die Fiederabschnitte entweder buchtig tief eingeschnitten (*Thaumatopteris*) oder buchtig gelappt (*Dictyophyllum*). Der Leitbündelverlauf ist bei beiden netzförmig, die Primärleitbündel der Abschnitte mit fiederförmigem Verlauf. Die Secundärnerven unter rechtem Winkel austretend, zu oblongen oder polygonalen Doodyamaschen verbunden längs der Mittelnerven, die übrigen Verzweigungen polygonale Maschen bildend, die letzten Verzweigungen in den Maschen frei endend. Auf diesen freien Enden stehen die runden Fruchthaufen, aus fünf bis acht ovalen Sporangien bestehend, der Ring sehr deutlich, seine Zellen stark verdickt. Ich habe früher wegen der Verschiedenheit der zunächst des Mittelnerven vorhandenen Maschen die beiden Gattungen wie GÖPPERT geschieden. Im Laufe der Zeit bin ich jedoch zur Ansicht gekommen, dass dergleichen Merkmale keinen solchen Werth besitzen, um dies Verfahren zu rechtfertigen. NATHORST ist mir darin (Beitr. zur Foss. Flora Schwedens. Stuttgart, 1878) vorangegangen. *D. obtusilobum*, *D. acutilobum*, wohl nur Formen des *D. Nilsoni*, sodann *D. Münsteri* NATH. (*Thaumatopteris*), *D. Braunianum*, dies von der Jägersburg bei Erlangen, die übrigen aus der Umgebung Baireuths, ferner in dem scandinavischen Rhät, wie auch aus dem Oolith Oberitaliens *D. Leckenbyi* ZIGNO, im englischen *D. rugosum* LINDL. et HUTT.

Der nämlichen Formenreihe der Farne gehört die von mir aufgestellte Gattung *Matonidium* aus dem nordwestdeutschen Wealden an, welche zuerst als *Alethopteris* von DUNKER und ETTINGHAUSEN beschrieben wurde, deren Fragmente als eigene Arten unterschieden wurden (vergl. SCHENK, die foss. Flora des nordwestdeutschen Wealden und Beitr. zur Flora des Wealden. CASSEL). Die Blätter sind gestielt, handförmig gefiedert, die Fiedern tief fiederspaltig, Fruchthaufen auf der Unterseite der linearen Fiederabschnitte in je einer Reihe längs der Mittelnerven, von einem Schleier bedeckt, aus wenigen Sporangien bestehend. Mehr noch als einer der vorausgehenden Farne mit fiedernervigem Verlauf der Leitbündel steht dieser Farn der lebenden Gattung *Matonia* im Habitus nahe, so dass man versucht ist, ihn als ihr angehörig zu betrachten, läge nur die Struktur der Sori so klar vor, wie bei den lebenden Farnen. Hierher ohne Zweifel auch LECKENBY'S *Alethopteris polydactyla* von Scarborough als jurassische Art.

#### Osmundaceen.

Aus dieser Gruppe können, wenn anders RENAULT's (Cours de bot. foss. Tom. III) wie meine eigenen Anschauungen sich bewahrheiten, Vertreter schon in den jurassischen Bildungen vorkommen, vorausgesetzt, dass man nicht noch weiter zurückgehen darf (*T. Lipoldi* STUR). Zu *Todea* stellt RENAULT die *Alethopteris*



*australis* MORRIS von Queensland als *T. australis* a. a. O. Taf. 11., ich habe *Pecopteris Williamsonis* BRONGN. aus Scarborough mit *Todea* vereinigt (SCHENK, Die während der Reise des Grafen SZÉCHENYI gesammelten foss. Pflanzen. Cassel) und würde jetzt wahrscheinlich auch *Acrostichites princeps* GÖPP. aus dem Rhät, wenn sie mir in besser erhaltenen Exemplaren vorläge, die gleiche Stellung anweisen. So muss sie zu den später zu besprechenden Farnen *incertae sedis* wandern.

Es folgen noch drei STUR'sche Gattungen: *Calymmotheca*,<sup>1)</sup> *Sorothea* und *Diplotmema*, von welcher die letztere nach den früher beschriebenen angeblichen Fructificationen sowohl, als auch nach der Verzweigung des *D. geniculatum* STUR eher Knospen und Verzweigung von Gleicheniaceen vermuthen lässt, nach den späteren Erörterungen die Sporangien, welche indess nicht beobachtet, von einem mit mehreren Klappen, gewöhnlich sechs, aufspringenden, an den Enden der fertilen spreitenlosen Fiedern stehendem Indusium von sehr verschiedener Grösse bedeckt sind oder auf den Endigungen der über den Rand der Fläche der Fiederchen heraustretenden und zu einer kleinen gezähnten Scheibe entwickelten Tertiärnerven stehen sollen (*D. Zwickauense* STUR), während STERZEL eine *Dicksonia*-ähnliche Fructification darin erblickt und deshalb den Rest *Dicksoniites Plukenetii* nennt. Zur Vergleichung mit seiner *Calymmotheca* zieht STUR die Gattungen *Diacalpe* und *Sphaeropteris* nicht unpassend heran. Bei *Sorothea* lässt STUR die fertilen Fiedern plattenartig verdickt und von zahlreichen lanzettlichen, anfangs zusammengeneigten, später ausgebreiteten Indusialklappen, an deren Basis die Narben der Sporangien zu sehen sind, umgeben sein. Nach ZEILLER sind es jedoch die Sporangien, welche sich so verhalten. Von ihm wird die Gattung *Crossotheca* genannt und neben *C. Crepini* noch eine zweite Art: *C. asteroides* beschrieben, beide aus dem Carbon des Pas de Calais. Bei *Calymmotheca* (rectius *Calymmatotheca* ZEILLER) sind nach STUR die Sporangien zur Zeit noch unbekannt, erhalten sind allein an den fertilen Fiederabschnitten die klappenförmigen, anfangs zusammengeneigten, dann sich ausbreitenden Indusien. Von diesen drei Gattungen habe ich nur *Diplotmema geniculatum* untersuchen können; danach habe ich kein Bedenken, mich dahin auszusprechen, dass die Verzweigung der Blätter dieser Farnen nach dem Modus der Gleicheniaceen erfolgt, die angebliche Fructifikation eine Knospe ist. Eine ähnliche Verzweigung scheint bei den Carbonfarnen überhaupt öfter vorzukommen, was indess zu keinem Schlusse auf die Gruppe, welcher sie angehören, berechtigt. Die Stellung der erwähnten Gattungen ist zweifelhaft, schon desshalb, weil die Sporangien unbekannt, die Bedeutung der Indusialklappen nicht aufgeklärt ist, zum Theil mögen sie den Marattiaceen angehören oder ihnen nahe stehen, so z. B. *Crossotheca* ZEILL. (*Sorothea* STUR). Unter der Voraussetzung, dass ein Aufspringen der Kapseln stattfindet, sei hier *Chorionopteris gleichenioides* CORDA (Beitr. zur Flora der Vorw. tab. 54, Fig. 10—16) von Radnitz erwähnt, von der ein dürftiges Fragment eines Fiederblattes bekannt ist. Vier eiförmige, mit mehrschichtiger Wand versehene Kapseln, jede vier dünnwandige Sporangien mit zahlreichen Sporen einschliessend, befinden sich auf der Unterseite wie es scheint sitzend (a. a. O. Fig. 14, 15). Das Aufspringen mit vier Klappen lässt sich aus den an der Aussenfläche sichtbaren Furchen schliessen (a. a. O. Fig. 14). An Gleicheniaceen erinnert nichts, an Cyatheaceen kaum etwas, eher würde ich auch hier an die Marattiaceen, resp. an eine ihr verwandte Gruppe denken. Der Zusammenhang mit den Marattiaceen würde nach meiner

<sup>1)</sup> *Calymmatotheca* ZEILL. wird von STUR zu *Hawlea* STUR gestellt.

Ansicht unter der Annahme verständlich werden, dass anstatt wie bei den Sporangien von *Kaulfussia* und *Marattia* jedes Fach durch einen Längsspalt, bei der in Rede stehenden Form die Soruswand in Klappen sich öffnet.

An diese besser bekannten Fructificationen reiht sich eine Anzahl weniger bekannter Fructificationen an, von welchen wir im Grunde nicht mehr wissen, als dass es fructificirende Exemplare sind und wir nach dem äusseren Ansehen eine oder die andere Vermuthung aussprechen. Dazu gehören *Stachypteris* POMEL, die von HEER als *Thyrsopteris*, von der STUR das erste Auftreten mit *Th. schistorum* in den Culm verlegt (*Coniopteris* SAP. BRONGN.), *Davallia*, *Asplenium* (*Cladophlebis*) bezeichneten Reste, welche ich zum Theile aus dem Rhät, dem englischen, sibirischen und chinesischen Oolith untersuchen konnte. Nach dem äusseren Ansehen würde gegen diese Bezeichnungen nicht viel zu erinnern sein, allein bei allen Exemplaren, welche ich untersuchte, sind die Sporangien entweder nicht sichtbar oder in einem Erhaltungszustande, welcher für die nähere Kenntniss dieser Organe nicht geeignet ist. Auch die nordamerikanischen Autoren, wie LESQUEREUX, WHITE und FONTAINE haben unter den von ihnen abgebildeten Farnen eine Anzahl fructificirender Blattfragmente dargestellt, ohne dass es jedoch möglich wäre, aus ihnen Sicheres zu ermitteln. Doch möchte ich aus FONTAINE's Abbildungen mesozoischer Farne schliessen, dass entweder *Asterotheca* oder *Scolecopteris* oder beide zugleich in diesen Bildungen vorkommen. Von den durch LESQUEREUX beschriebenen Arten von *Staphylopteris* ist mir nur die Abbildung von *S. sagittata* (*Sorocladus* LESQ.) zugänglich, nach dieser könnte sie zu *Calymmatotheca* ZEILLER gehören. Ferner *Nilssonia* BRONGN., bei welcher auf der Unterseite der secundären Fiedern des dicken, gefiederten oder auch ungefederten Blattes, in geraden Reihen stehende Sori stehen, bei welchen es mir allerdings nicht gelungen ist, Sporangien oder Sporen nachzuweisen, welche dann von HEER und in gewisserhafter Heeresfolge auch von anderen als Pilze erklärt wurden, wobei nur die regelmässige constante Stellung auffallend ist. Die Fiedern sind auf der Oberseite des Blattstieles befestigt, sie sind parallel-nervig, genähert, sich berührend, nicht selten eingeschnitten, die Blattsubstanz zwischen den Nerven hervorgewölbt. Im Rhät von Franken, Hör und Schonen. *Thinnfeldia* ETTINGSH. im Rhät und Infraalias von Steierdorf ist von mir insofern in der Flora der Grenzsichten in ihren Arten nicht genau abgegrenzt worden, als ich eine zu ihr gehörige Form als eigene Gattung, *Acropteris*, unterschied. Die wiederholte Untersuchung der Exemplare überzeugte mich, dass sie zu *Thinnfeldia* gehören und sich von den anderen Arten nur durch eine weiter gehende Fiederung des Blattes unterscheiden. Die Sori stehen auf der Unterseite und unter der Spitze der Fiederchen, ein Schleier muss vorhanden gewesen sein, da Sporangien nicht zu erkennen. Wie freilich damit die Stellung der Sori bei den anderen Arten in Einklang zu bringen ist, weiss ich nicht zu sagen. Die Blätter dieser Farne haben einen fiederigen Verlauf der Leitbündel, sie sind lederartig, einfach oder doppelt und mehrfach gefiedert. *Cycadopteris* ZIGNO aus dem Vicentinischen Lias, dem Oolith und weissen Jura ist vielleicht bei einer Art, *C. Brauniana* ZIGNO, fructificirend bekannt. Ich habe von ihr eine Anzahl Exemplare untersucht und constant bei ihnen die von ZIGNO als mit einem zweiklappigen Schleier bedeckte Sori angesprochenen Bildungen gefunden, nicht gelungen ist mir aber der Nachweis der Sporangien und Sporen, während die Epidermis vorzügliche Präparate liefert. Ueber die Fructificationen von *Marsaria* ZIGNO und *Dichopteris* ZIGNO geben dessen Abbildungen keinen Aufschluss. Hierher

auch *Scleropteris*. Verwandt ist mit *Cycadopteris* die SCHIMPER'sche Gattung *Lomatopteris*, welche mir in zahlreichen Exemplaren aus dem weissen Jura vorliegt und bis in den Wealden reicht, durch den bald vorhandenen, bald fehlenden Randsaum, welcher auch *Cycadopteris* nicht fehlt, ausgezeichnet, kaum verschieden von *Cycadopteris*, wenn nicht die zur Zeit noch unbekannten Fructificationen einen solchen nachweisen lassen. Beide mit ziemlich derben mehrfach gefiederten Blättern, häufig nur in Fragmenten vorkommend. Ein hinsichtlich seiner Fructificationen zweifelhafter Farn ist, wenigstens nach den von mir aus der Lettenkohle von Basel und Würzburg gesehenen Exemplaren, *Bernouillia* HEER.

Für eine ganze Reihe anderer Farne sind wir auf den Verlauf der Leitbündel hinsichtlich der Namengebung angewiesen, weil bis jetzt Fructificationen nicht bekannt sind. Dass diese zum Theil keine Farne sind, kann möglich sein, da in den palaeozoischen Bildungen Stämme vorkommen, für welche die Blätter denn doch auch sich erhalten haben können. Dass aber alle noch nicht mit Fructificationen gefundenen Blätter nicht zu den Farnen gehören, wie STUR meint, ist nicht wahrscheinlich. Als *Sphenopteris*, *Rhodea*, *Sphenopteridium*, *Hymenophyllites*, *Ctenopteris* werden jene Blätter bezeichnet, welche die *nervatio Sphenopteridis* und *Ctenopteridis* besitzen, wie auch jene mit dem Uebergang zur *nervatio Pecopteridis*, welche selbst die *Pecopteris*-Arten charakterisirt. *Alethopteris* besitzt die *nervatio Eupteridis*. Als *Taeniopteris* werden Blätter der älteren Formationen bezeichnet mit *Taeniopterisnervatur*, in den mesozoischen Bildungen werden ähnliche *Oleandridium* genannt und reichen mit *Nilssonia* bis in das Tertiär (*Sachalin*). Sind sie sehr breit und gross: *Macrotaeniopteris*, so in den Trias- und Jurabildungen Indiens. FONTAINE bildet aus den mesozoischen Bildungen Nord-Amerika's Blätter (*Taeniopteris Newberryana* WHITE et FONT.) mit angeblichen, mir nicht ganz verständlichen Fructificationen ab. Die *nervatio Neuropteridis* ist für *Neuropteris*, *Neuropteridium* bezeichnend, Farne welche nur den palaeozoischen Formationen angehören. SANDBERGER will Exemplare mit Fructificationen gefunden haben, welche er *Mesoneuraster* nennt. Uebergänge zur *nervatio Cyclopteridis* kommen bei *Odonopteris* vor, rein tritt diese auf bei *Palaeopteris*, *Triphylopteris*, *Cardiopteris*, einigen *Cyclopteris*- und *Adiantides*-Arten, sämmtlich palaeozoische Farne.

Ein einfaches Netz länglicher Maschen besitzt *Dictyopteris* BRONGN. und *Lonchopteris* BRONGN., erstere ohne, letztere mit einem Mittelnerven, beide in den palaeozoischen Formationen, ein der letzteren sehr ähnlicher, nur in einzelnen Fiedern bekannter Farn noch im englischen Wealden, *L. Mantelli*. *Ctenis* mit breiten Fiedern, im Rhät und Jura, eine Art mit Sporangienabdrücken zwischen den Maschen. *Sagenopteris* PRESL, im Rhät, Lias und Trias durch gestielte, eiförmige, vierzählige Blätter ausgezeichnet, hat ebenfalls einfache Maschen ohne Mittelnerven, wie auch *Palaeovittaria*, *Belemnopteris*, *Gangamopteris*, mit einem Mittelnerven *Glossopteris* aus den Triasbildungen Indiens, den mesozoischen Schichten Australiens und des Caps, vielleicht auch *Megalopteris* HART aus dem Oberdevon von Canada. Durch zahlreichere Anastomosen zeichnen sich im Carbon *Idiophyllum* aus China und Nord-Amerika, in den mesozoischen Schichten *Phlebopteris*, *Camptopteris*, *Woodwardites*, *Microdictyon* aus. *Callipteris*, *Callipteridium*, *Lescuropteris*, *Anotopteris*, *Anomopteris*, *Merianopteris*, *Lepidopteris*, *Cremaopteris* sind Gattungen auf Leitbündelverlauf, Vorkommen von Spreuschuppen und kaum gekannter Fructificationen gegründet, z. Thl. mit *Nervatio Pecopteridis*. *Angiopteridium* umfasst *Angiopteris* ähnliche Farne aus dem indischen Lias und Jura, ehemals als *Stangerites* beschrieben. Im Tertiär begegnen wir den recenten

Farnen, welche z. Thl. auch schon in der Kreide vorhanden sind, von denen ich jedoch die durch ETTINGSHAUSEN und DEBEY beschriebenen zahlreichen Farnfragmente aus der Aachnerkreide nur erwähne. Meines Erachtens erwächst aus der Kenntniss dieser Fragmente kein anderer Nutzen, als dass sie die Existenz von Farnen an dieser Lokalität nachweisen, ihre schlecht erhaltenen Fructificationen geben keine brauchbaren Aufschlüsse. Dagegen sind aus der grönländischen Kreide durch HEER eine Anzahl Gleichenien beschrieben. Dass ein grosser Theil dieser Gattung angehört, ist sehr wahrscheinlich, indess ist, abgesehen von einer ziemlich oberflächlichen Darstellung der Fructificationen die genauere Untersuchung derselben, welche ohne Zweifel bei einem Theile möglich gewesen wäre, versäumt worden. Auch in der Kreide Böhmens und Mährens sind diese Farne nachgewiesen. Dass *Lygodium* im europäischen Tertiär vorkommt, gründet sich auf das Vorkommen von sterilen Blättern, deren Leitbündelverlauf und Theilung mit jener der lebenden Arten übereinstimmt. Fructificationen, welche hierher gezogen sind, sind zwar beobachtet, indess nur nach dem äusseren Ansehen als solche von *Lygodium* erklärt. Es sind diese Arten vom Unteroligocän bis in das Miocän beobachtet. Auch im Miocän Nord-Amerika's. Ob die aus der Kreide Grönlands, dem Unter-eocän Gelindens, aus dem jüngeren Tertiär angegebenen *Osmunda*-Arten solche sind, kann, da die Angabe nur durch den Leitbündelverlauf von Blättern unterstützt ist, nicht mit Sicherheit gesagt werden. Reste von *Polypodium*, *Pteris*, *Cheilanthes*, *Adiantum* sind zwar beschrieben, aber grossentheils auf Blattfragmente gegründet, deshalb keineswegs sicher gestellt. Mehr gesichert ist das Vorkommen von *Blechnum* (*Bl. Göpperti* von Bilin, von SCHIMPER als *Marattiopsis* beschrieben) und *Woodwardia*, von welch' letzterer auch die Fructificationen vorliegen, ferner *Woodwardia latifolia* LESQ. aus dem Miocän Nord-Amerika's, jedoch ohne Fructificationen. *Asplenium*-Reste sind ziemlich zahlreich aus dem Tertiär und der Kreide beschrieben, doch beinahe nur sterile Blattfragmente. An *Aspidium*- und *Lastraea*-Arten fehlt es im Tertiär nicht, leider ist der genaueren Untersuchung der Fructificationen wenig Aufmerksamkeit geschenkt worden. *Pteris aquilina*, *Scelopendrium officinale* im Quartär in Süsswassertuffen. Ueber das Vorkommen von Cyatheaceen während der Tertiärzeit fehlt es gleichfalls nicht an Angaben. Dass diese meist tropischen Formen im Tertiär existirt haben, hat an sich nichts Unwahrscheinliches, um aber den strikten Nachweis führen zu können, dass *Alsophila*, *Cyathea*, *Hemitelia* Bewohner Europa's waren, müssen die Fructificationen entweder erst nachgewiesen oder genauer untersucht sein. Wenn auch zu vermuthen ist, dass in den Tertiärbildungen, und ich glaube, dass man dies auch von den Kreidebildungen sagen kann, ein grosser, ja vielleicht der grösste Theil der Farne lebenden Gattungen angehört, so fehlt doch für beinahe sämtliche Formen der stricte Nachweis, dass dem wirklich so ist. *Eopteris* SAP., aus den Schichten von Lodère, ist ein Infiltrationsprodukt, *Protorhipis* sind wahrscheinlich Primordialwedel.

## Blattbau, Blattstiele, Stämme der fossilen Farne.

### Bau der Blätter.

Was wir über den Bau der Blätter fossiler Farne wissen, verdanken wir hauptsächlich den Untersuchungen RENAULT's (Cours de bot. foss. tom. III) und WILLIAMSON'S (On the organisation of the plants of the Coal measures. Part. VI. Ferns), ausserdem habe ich selbst einige Beiträge zur Kenntniss der Epidermis derselben geliefert,

Aus diesen Untersuchungen geht hervor, dass der Bau der Blätter der fossilen Farne im Wesentlichen mit jenen der lebenden übereinstimmt, dass an der Oberseite unter der Epidermis eine ein- und mehrschichtige Parenchymschicht, das Pallisadenparenchym, an der Unterseite das Schwammparenchym liegt, ein oder mehrere concentrisch gebaute Leitbündel vorhanden sind. Mechanisch funktionirende Gewebeelemente liegen zum Theil unmittelbar unter der Epidermis, an sie setzen sich gegen die Unterseite gerichtete Leisten als Rippen an oder sie fehlen unter der Epidermis und sind dafür Gruppen dickwandiger Zellen als T-Träger zwischen Ober- und Unterseite gespannt. (RENAULT, taf. 22, Fig. 1, taf. 27, Fig. 9). Nur aus parenchymatischen Zellen, von Epidermis bedeckt, besteht das fructificirende Fiederchen von *Pecopteris exigua* B. REN. (taf. 19, Fig. 15, 16), von *Sarcopteris Bertrandi* B. REN. (REN. a. a. O. tab. 21, Fig. 11, 12). Bei *Pecopteris geriensis* B. REN. und einigen andern ist nur die Epidermis erhalten, das übrige Gewebe zerstört. Zwei Gattungen, *Scaphidopteris* und *Lageniopteris*, sind von RENAULT (a. a. O., pag. 129, tab. 22, Fig. 6, 7, tab. 23) auf Strukturverhältnisse gegründet, welches Verfahren er wohl nur einschlug, um die Aufmerksamkeit auf diese Blätter zu richten. Bei den mit dem ersteren Namen belegten Fiederblättern (*S. Gilliotii*) ist das Parenchym zwischen den Tertiärnerven durch Wucherung stark hervorgetrieben, die Region über den Tertiärnerven rinnenartig vertieft, die Mündung der Rinne durch Haare verschlossen. Sporen und Pollenzellen, zuweilen letztere allein, finden sich in den Vertiefungen. Auch bei *Neuropteris Loshii* (RENAULT, a. a. O. tab. 29, Fig. 4) kommen sie vor. *Lageniopteris* ist durch ihre Wasser ausscheidenden Organe und Wasserspalten charakterisirt, welche RENAULT auch bei anderen fossilen Farnen nachwies. Auf Tab. 23, Fig. 3 ist von RENAULT bei *L. obtusiloba* das Strukturverhältniss klar dargestellt: Die kolbige Endigung des Tracheidenbündels, das kleinzellige Epithel mit seinem Ausführungsgang und die Wasserspalte. Haarbildungen lassen sich ebenfalls nachweisen.

Farnblattstiele finden sich in allen Formationen in grosser Anzahl, zum Theil verkohlt, in welchem Falle sich mit ihnen nicht viel anfangen lässt, als dass etwa Epidermis und Tracheiden für die Untersuchung gewonnen werden können. Sind sie im unentwickelten Zustande erhalten, so führen sie den Namen *Spiropteris*, welche keiner Formation fehlen und in den verschiedensten Entwicklungsstadien auftreten. Der Nachweis ihrer Struktur ist nur an den verkieselten oder sonst wie versteinerten Exemplaren möglich. CORDA, RENAULT und WILLIAMSON haben an der Ermittlung ihrer Struktur den grössten Antheil. Letzterer bezeichnet im Hinblick auf die Thatsache, dass Querschnitte der Leitbündel der Blattstiele je nach dem Werthe ihrer Verzweigungen wechseln, die Mehrzahl derselben als *Rachiopteris*, während CORDA dagegen (Beitr. zur Flora der Vorw.) eine Anzahl Gattungen unterschied, wie *Selenochlaena* auf dem Querschnitt mit sichelförmigem Tracheidenbündel, *Selenopteris* mit halbmondförmigem oder hufeisenförmigem Tracheidenbündel, die Enden der Schenkel nach einwärts gekrümmt (CORDA, tab. 52, 53), *Gyropteris*, Tracheidenbündel hufeisenförmig, die Schenkel nach auswärts gebogen (CORDA, tab. 54), *Anacharopteris*, Tracheidenbündel ankerförmig, die Enden der Schenkel stark nach einwärts gebogen (CORDA, tab. 54, 56), sämmtlich mit einem Tracheidenbündel; mit zwei und mehr *Ptilorhachis*, zwei rundliche Tracheidenbündel (CORDA, tab. 54), *Kalopteris* in der Concavität eines grossen hufeisenförmigen zwei kleinere rundliche (tab. 19); alle im böhmischen Carbon. Als *Tempskya* bezeichnet CORDA Wurzelgeflechte von Farnen, welchen auch Blattstiele beigemengt sind und auch noch äussere Stammparthien erhalten

sein können. Die Tracheidenbündel sind desshalb verschiedenartig auf dem Querschnitt gebildet. Er bildet (tab. 58, 59) Stücke aus dem böhmischen Carbon ab, ich kenne solche aus dem Wealden (vergl. SCHENK's Wealdenflora) und dem sächsischen Diluvium, ohne Zweifel aus dem Perm stammend, auf secundärer Lagerstätte gemischt mit Coniferenhölzern mit Araucarienstruktur bei Camenz, wahrscheinlich aber bei der grossen Verbreitung dieser Hölzer auch anderwärts in Nord-Deutschland. Die Wurzelquerschnitte von dem gewöhnlichen centralen Bau der Wurzelbündel nicht abweichend.

Eine weitere Anzahl von Blattstielquerschnitten hat WILLIAMSON insbesondere in Part VI seiner oben citirten Abhandlungen aus den englischen Kohlenkalkknollen beschrieben, so z. B. *R. aspera* mit behaartem Blattstiel, zweiseitenkligem Leitbündel, *R. Oldhamia* mit viertheiligem Leitbündel, diese in verschiedenen Höhen des Blattstieles, ferner einige *Zygopteris*, von der wir wissen, dass sie den Botryopterideen angehört. Auch RENAULT giebt in Annal. d. scienc. nat. Ser. V, tom. 12 von *Anachoropteris*, im Cours de bot. foss. tom. III. von *Zygopteris*, bei den Botryopterideen, *Protopteris*, *Pecopteris*, *Rachiopteris* etc. Darstellungen dieser Verhältnisse. So weit ich Gelegenheit hatte, die von UNGER aus dem untersten Culm von Saalfeld beschriebenen Reste selbst zu untersuchen, muss ich der Ansicht von SOLMS, welcher sie z. Th. für Blattstielreste von Farnen erklärt, beistimmen, so die Gattungen *Haplocalamus*, *Calamopteris*, *Kalymna*, *Calamosyrinx* (RICHTER und UNGER, Palaeontologie des Thüringer Waldes, Tafel I—III). Was UNGER als peripherischen Holzkörper bezeichnet, erinnert auf den ersten Blick an die subepidermoidalen Bastbelege von *Myeloxylon elegans* BRONG., *Medullosa* COTTA, *Myelopteris* RENAULT, *Stenzelia* GÖPPERT, von RENAULT für Blattstiele von *Alethopteris* und *Neuropteris*, von mir für Cycadeenblattstiele erklärt auf Grund der Aehnlichkeit des Baues und zweier mit *Medullosa* zusammenhängender Exemplare, von welchen ich eines untersuchen konnte. SOLMS erwähnt ein Exemplar von *Medullosa Leuckarti* GÖPP., welches, wie aus seinen Angaben hervorgeht, das gleiche Verhalten zeigt. Der freundlichen Mittheilung RENAULT's verdanke ich Schliffe seiner *Myelopteris*, deren Identität mit den Exemplaren von Chemnitz mir nicht ganz zweifellos ist und von einem Farnblatt (*Alethopteris aquilina*) stammt. Es kann aber die Differenz, welche hauptsächlich in der Entwicklung der peripherischen Sclerenchymlamellen liegt, von der Höhe abhängen, in welcher die Querschnitte gemacht sind. Jedenfalls gehören meine Querschliffe einem tieferen, RENAULT's Querschliffe einem höheren Theile des Blattstieles an. Dass bei den Exemplaren von *Myeloxylon* ein gleiches Verhältniss obwaltet, zeigt der verschiedene Durchmesser der Exemplare von *Myeloxylon*. Es wird sich nur darum handeln, was *Alethopteris*, von der wir keine Fructificationen kennen, eigentlich ist, ferner welche Blätter *Medullosa* hatte. Der Bau von *Myeloxylon* zeigt in der Peripherie von der Epidermis durch Parenchym getrennt radiär gestellte Platten von Bastzellen in einer oder mehreren Reihen, gemengt mit Gummigängen. Die Masse des übrigen Gewebes ist Parenchym, durchzogen von Gummigängen und Leitbündeln, letztere collateral, nach dem Centrum gerichtet den aus Treppentracheiden bestehenden Holztheil, nach der Peripherie den fast immer zerstörten Basttheil, welcher nach SOLMS' Aussage bei den in den Kieseln von Grand Croix erhaltenen Exemplaren häufiger erhalten zu sein scheint. Umgeben ist das Leitbündel von einer kleinzelligen Schicht, deren Zellen zum Theile verdickt sind. RENAULT unterscheidet nach den Sclerenchymlamellen und dem Querschnitt der Leitbündel drei Arten: *M. elegans*, *M. Landriotii*, *M. radiata*, letztere auf *Neuropteris* zurückgeführt. (Cours de bot. foss. tom. III, Recherches

sur le genre *Myelopteris*). Die von WILLIAMSON a. a. O. Part. VII. beschriebenen und abgebildeten, aus den englischen Kalkknollen stammenden Blattstielreste halte ich mit SOLMS den Marattiaceen näher stehend, als jene von Chemnitz.

Ein höchst merkwürdiger, nur in wenigen Stücken gefundener, mir leider unbekannter Rest aus dem Kohlenkalk von Glätzisch Falkenberg, welcher von GÖPPERT als *Sphenopteris refracta* (Flora des Uebergangsgebirges) zuerst beschrieben wurde, ist von SOLMS einer erneuten Untersuchung und Abbildung unterzogen worden, deren Resultat ich mittheile. Der von SOLMS abgebildete Querschnitt zeigt aussen eine Rinde von ziemlich homogenen, radial geordneten, dickwandigen Parenchymzellen. Sie umgibt ein sehr zerdrücktes Gewebe, in welches eine Anzahl kleinerer und grösserer hufeisenförmiger Holzmassen eingelagert ist, deren Convexität nach aussen, ihre Bucht nach innen gekehrt ist. Die Bucht ist ausgefüllt mit zusammengedrücktem Gewebe und einem kleinen Gefässbündel, der Holzkörper besteht aus radial geordneten Treppentracheiden. Ob der Rest bei den Farnen oder anderwärts unterzubringen ist, steht dahin, da er zwar mit Farnblättern vorkommt, aber nicht bekannt ist, ob er mit ihnen im Zusammenhange steht. UNGER bildet in den Beiträgen zur Palaeontologie des Thüringerwaldes auf Taf. X, fig. 11 den sehr dürrtigen Querschnitt seines von ihm zu den Lycopodiaceen gestellten *Cladoxylon dubium* ab, welches nach ihm mit dem erwähnten Reste identisch ist. Meines Erachtens wird die Vermuthung SOLMS, dass die von GÖPPERT zuerst beschriebenen Reste ihre hufeisenförmigen Holzbündel einem mit dem Gefässbündel in der Bucht im Zusammenhang stehenden Cambium und dem von ihm bedingten Zuwachs ihre Entstehung verdanken, gegründet sein. Farnblattstiele sind von COTTA unter dem Namen *Tubicaulis* (COTTA, Dendrologie) beschrieben. *Tubicaulis primarius* COTTA ist mit *Zygopteris*, *T. Solenites* mit *Selenochlaena* identisch, *T. ramosus* COTTA, der mit Blattstielen besetzte Stamm von *Asterochlaena* CORDA. Ein aus dem Perm Russlands von LUDWIG gesammeltes Exemplar einer wie es scheint noch nicht beschriebenen *Tubicaulis* COTTA, nur aus Blattstielen und Wurzeln bestehend, besitzt die botanische Sammlung zu Leipzig.

#### Farnstämme.

Im Ganzen sind Farnstämme nicht so selten, leider aber vielfach verkohlt oder als Steinkerne, seltener in einem für eingehendere Untersuchung geeigneten Zustande erhalten. Die ersteren kommen in sämtlichen Formationen vor, sind mit Blattstielbasen, Blattstielnarben, Wurzelnarben und Wurzeln bedeckt, wobei dann meist die Gefässbündelspuren der Blattstielnarben zur Unterscheidung von Gattungen benutzt sind. Die Bezeichnungen *Protopteris* CORDA, *Chelopteris* CORDA, *Sphallopteris* SCHIMP., *Ptychopteris* CORDA, *Bathypteris* EICHW., *Anomorrhoea* EICHW., *Caulopteris* CORDA etc. beziehen sich beinahe alle auf den ersteren Erhaltungszustand. Mit Recht lässt sich gegen diese Bezeichnungsweise erinnern, dass bei dem Wechsel, welcher bei den lebenden Farnen die Anordnung der Leitbündel in der Basis des Blattstieles erfahren kann, ein Vergleich zwischen Stämmen mit Blattstielnarben und jenen mit Blattstielbasen nicht stattfinden kann. Zudem hat ZEILLER nachgewiesen (Bull. de la soc. geol. de France. Ser. III, tom. 3, pag. 574), dass *Stemmatopteris* CORDA und *Caulopteris* CORDA als verschiedene Steinkernflächen von einem und demselben Stamme herrühren können. Kriechende Stämme aus dem Rhät sind von NATHORST als *Rhisomopteris* bezeichnet.

Hinsichtlich der Blattstellung zeigen die fossilen Farnstämme eine zweizeilige, sodann eine schraubige, erstere unter den lebenden Farnen nur bei kriechenden, während die beiden fossilen Gattungen *Megaphytum* ARTIS und *Zippea* CORDA mit

ersterer Blattstellung aufrechte Stämme sind. Die von mir gesehenen Stammstücke von *Megaphyllum* cylindrisch oder plattgedrückt, Blattnarben kreisförmig, Gefäßbündelspur halbmondförmig, die Schenkel nach einwärts gebogen, ausserdem noch kleine runde Spuren; bei *Zippea* CORDA (tab. 26.) Blattnarben dreieckig mit zahlreichen Gefäßbündelspuren, Holzkörper ein einfacher Hohlcyylinder, beide dem Carbon angehörig. Bei einzelnen Stämmen mit spiraliger Blattstellung ist neben dem Aeusseren auch die Struktur bekannt, so z. B. *Protopteris Cottai* CORDA (tab. 49) aus dem Diluvium Sachsens bei Grossenhain auf secundärer Lagerstätte, *Protopteris (Dicksonia) Buignieri* REN. (a. a. O. tab. 9, Fig. 1, 2), ebenfalls mit einem einen einfachen Hohlcyylinder bildenden Holzkörper, *Caulopteris Cottaiana* aus der Kreide (REN. tab. 8, Fig. 10), bei *Anacharopteris (Botryopterideen)* der Holzkörper sternförmig. Bei *Protopteris* hat die Blattbündelspur Hufeisenform, mit zuerst nach aussen, dann nach innen gebogenen Schenkeln, das Tracheidenbündel der Wurzeln ist diarch.

In neuerer Zeit hat STENZEL zwei Baumfarne aus der schlesischen Kreide (Turon) beschrieben: *Rhizodendron (Rhizopterodendron) oppoliense* GÖPP. und *Protopteris fibrosa* STENZEL, beide mit spiraliger Blattstellung und mit cylindrischem, dünnem Holzkörper. Im Allgemeinen sind diese Stämme im Bau wenig von den lebenden verschieden<sup>1)</sup>. Diejenigen Stämme, deren Aeusseres allein bekannt ist, würden, wie SOLMS ganz richtig bemerkt, besser als *Caulopteris* LINDL. et HUTT. bezeichnet werden. Jenen, welche fossile Farnstämme untersuchen, wird zu empfehlen sein, in den Geweben Oeltropfen als Zellinhalt zu vermeiden, wenn sie nicht etwa tertiär sind. Dass in der älteren Kreidezeit baumartige Farne noch in Grönland vorhanden waren, zeigt der schöne von HEER in Flora foss. arct. Bd. VI. abgebildete Stamm von *Protopteris (Dicksonia) punctata*. SOLMS zählt EICHWALD's *Schizodendron* zu den Farnstämmen. Mir steht EICHWALD's *Lethaea rossica* nicht zu Gebote, indess nach der Abbildung, welche ZEILLER von *Schizodendron punctatum* EICHW. giebt, möchte ich, was auch WEISS und ZEILLER thun, an eine mit *Tylocladon* verwandte Conifere denken. O. FEISTMANTEL beschreibt in seiner Abhandlung über Baumfarnreste aus der Kreide, dem Perm und der Steinkohle Böhmens eine Anzahl zum Theil länger bekannter oder neuer Stammreste, darunter zwei neue Gattungen aus der Kreide Böhmens *Oncopteris Neuwalli* DORMITZER und *Alsophilina Kaunitziana* DORM., letztere durch punctförmige Leitbündelspuren der Blattnarben, erstere kaum verschieden von *Protopteris*, sämmtlich ohne Struktur erhalten. Zu den nicht vollständig entwickelten Farnresten gehört GERMARS *Selaginiles Erdmanni* (Foss. Flora von Wettin und Löbejün) (tab. XXVI), welchen ich in der Sammlung der Universität zu Halle sah. GEINITZ in seiner Steinkohlenflora von Sachsen bildet ähnliche ab, nach SCHIMPER gehört auch *Selaginiles (Lycopodites) cavifolius* LESQ. zu diesen Erhaltungszuständen. Es sind dies entweder verzweigte oder mit unentwickelten Blättern versehene Stämme. Zu den unentwickelten Axen der Farne kommen noch die von DAWSON als *Lycopodites comosus* beschriebenen Reste aus dem Oberdevon von Canada.

Eingehende Aufschlüsse über den Bau fossiler Farnstämme haben wir durch die Untersuchungen CORDA's (Beitr. zur Flora der Vorw.) und insbesondere STENZEL's (Ueber die Staausteine) erhalten. In der Umgegend von Chemnitz, Dresden, Ilmenau, am Kyffhäuser, dann in Böhmen, in Val d'Ajol in den Vogesen, bei St. Etienne, Autun (GRAND' EURY, RENAULT), in Illinois (Lesquereux), nach SOLMS auch in Brasilien in den Provinzen Sao Paolo und Paraná, nach MARTIUS in der Provinz

<sup>1)</sup> Dass die im sächsischen Diluvium vorkommenden Farnreste nicht aus der Kreide stammen, so wenig wie die zahlreichen *Araucarioxyla*, bedarf jetzt wohl keines weiteren Nachweises.



Piahy sind sie gefunden. Eine Darstellung der Bewurzelung und Vergesellschaftung mit anderen Resten des Carbons giebt GRAND' EURY in seiner Flora carbonifère auf Taf. XI. und XXXVI. und bezeichnet die unteren mit Wurzeln umhüllten Theile als *Psaroniocalyon*. Aus diesen Darstellungen ergibt sich dasselbe Resultat wie an den verkieselten Stämmen, dass der grössere Theil des Stammes von Wurzeln umhüllt und nur der obere Theil davon frei ist. Einen grösseren, sehr gut erhaltenen Stamm hat vor Kurzem STENZEL in den Berichten der naturw. Gesellschaft zu Chemnitz für 1886 beschrieben, dergleichen Exemplare sind nicht häufig.

Wie bei den als Steinkerne erhaltenen Farnstämmen zweierlei Blattstellung vorkommt, so auch bei den Psaronien, einige haben eine zweizeilige, die Mehrzahl eine spiralige Blattstellung, ersteres bei *P. musaeformis* CORDA (tab. 45, Fig. 2, 3. *P. carbonifer* CORDA, tab. 28, Fig. 1—4. STENZEL, tab. 34, Fig. 2.), *P. scolecolithus* UNGER (CORDA, tab. 38. STENZEL, tab. 34, Fig. 1.), *P. Gutbieri* CORDA und einigen anderen. Der Querschnitt eines *Psaronius* zerfällt in zwei Theile, einen äusseren und einen inneren. Der erstere besteht aus den an der Oberfläche des Stammes frei herabsteigenden, einfachen oder verästelten Adventivwurzeln und den von der Stammrinde umgebenen, in ihr herabsteigenden Basaltheilen derselben (Wurzelanfänge STENZEL's). In der Regel waltet zwischen dem Durchmesser des Stammes und der Wurzelhülle ein Missverhältniss ob, die letztere ist beinahe immer, zuweilen unverhältnissmässig stark. Jede einzelne Wurzel zeigt auf dem Querschnitte einen centralen, meist hexarchen Holzkörper, dessen Bastlagen oft genug nicht erhalten sind, umgeben ist er von einer parenchymatischen Rinde, zwischen deren Zellen entweder und in den meisten Fällen die gewöhnlichen Intercellulargänge, viel seltener weite Lücken vorhanden sind und in letzterer Hinsicht an die Wurzeln Wasser bewohnender Pflanzen erinnern, so z. B. *P. giganteus* CORDA, *P. asterolithus* CORDA, *P. Haidingeri* STENZEL, *P. bohemicus* CORDA. Nicht mit Unrecht wird man daraus den Schluss ziehen können, dass die Lebensbedingungen der Psaronien nicht für alle dieselben waren, die letzteren auf wasserreichem Boden wuchsen. Zu *P. giganteus* CORDA gehört auch Dr. HOFMANN's *P. Schenkii* aus Bosnien. Umschlossen ist das Ganze von einer mehr oder weniger entwickelten Scheide sclerenchymatischer, gestreckter Zellen, auf welche eine wenig entwickelte, meist zusammengedrückte parenchymatische Schicht folgt. Bei jenen Wurzeln, welche noch von der Stammrinde umschlossen sind, steht die Sclerenchymhülle in Verbindung mit der Stammrinde, in Folge secundärer Verwachsung wie bei den Ophioglosseae und tropischen Lycopodiaceen, was ich bei mehreren Psaronien gesehen habe. Die Tracheiden sind durchaus Treppentracheiden, ebenso jene des Stammes. Blattstielquerschnitte sind in der Wurzelhülle nicht häufig und nur in der Nähe des Stammes nachzuweisen, entweder in Folge ihrer Auflösung in einzelne Bündel oder wie STENZEL annimmt, als Folge des Dickenwachstums der Rinde.

Das Parenchym der Axe kann wie jenes, welches den Holzkörper der Wurzeln umgiebt, dicht oder mit grösseren Zwischenräumen versehen sein, eine Structur, auf welche COTTA seine beiden Arten, *P. helmintholithus* und *asterolithus* gründete, später CORDA und STENZEL zur Gruppierung der Arten benutzten. In dieses nicht selten zerstörte Parenchym sind die Leitbündel eingebettet, welche, wenn der Schnitt Anastomosen trifft, unter sich in seitlicher Verbindung stehen, im anderen Falle von einander getrennt sind. Jedes einzelne Leitbündel bildet eine breitere oder schmalere Platte mit meist hakenförmig eingebogenen Rändern,

welche bald locker stehend, bald genähert, endlich dicht gedrängt sind. Ein Fall (*P. bibractiensis* REN.) ist bis jetzt bekannt, in welchem die Leitbündelplatten von mit ihnen alternirenden Sclerenchymplatten begleitet sind (RENAULT a. a. O. tab. 26, Fig. 2). Jeder Tracheidenkörper ist mit einer bald stärkeren, bald schwächeren, zuweilen jedoch fehlenden Sclerenchymseide umgeben, sämtliche Leitbündel sind entweder von einer stärkeren oder schwächeren Sclerenchymseide umgeben oder diese fehlt gänzlich. Die verschiedene Blattstellung macht sich dadurch erkennbar, dass bei spiraliger Stellung auf dem Querschnitte ein

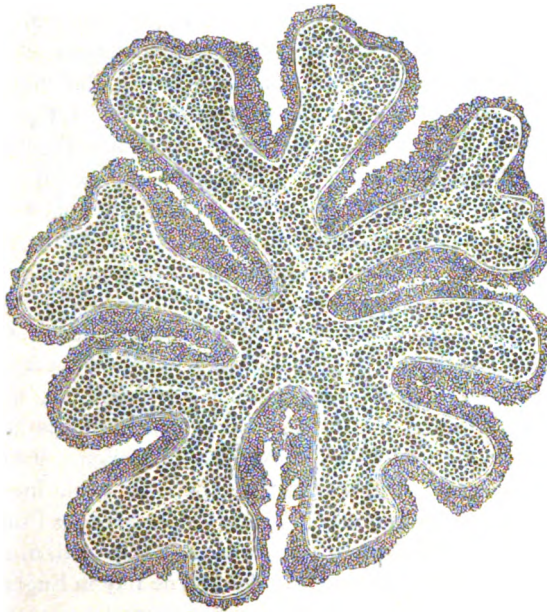


Fig. 31.

(B. 586.)

*Asterochlaena Cottai* CORDA. Querschnitt des Holzkörpers. Rothliegendes von Chemnitz. Vergrößert. (Nach der Natur.)

oder mehrere nach aussen zu den Blättern tretende Leitbündel sichtbar sind, je nach der Länge der Internodien, bei zweizeiliger Stellung sind die Plattenränder der Leitbündel nach jenen Flanken gerichtet, an welchen die Blätter stehen. Die Lage der Leitbündel ist in diesem Falle eine quere, die austretenden Bündel liegen seitlich, im anderen Falle können, wenn mehrere Bündel vorhanden sind, diese im ganzen Umkreise liegen. Den Querschnitt eines jugendlichen Stammes von *P. infarctus* UNGER bildet RENAULT a. a. O. tab. 25, Fig. 2 ab.

Neben diesen baumartigen Stämmen finden sich einige wenige kleinere Stämme, welche von sogen. krautartigen Farnen herrühren, deren zwei schon bei den Botryopterideen (vergl. pag. 35) Erwähnung gefunden haben. Aus dem Rothliegenden von Chemnitz beschreibt CORTA (Dendrologie, pag. 23, tab. III.) als *Tubicaulis ramosus* ein Stämmchen, welches durch den centralen auf dem Querschnitt sternförmigen, mit zum Theil wiederholt gelappten Strahlen versehenen Holzkörper sich auszeichnet. Die an dem Stämmchen vorhandenen zahlreichen Blattstiele zeigen auf dem Querschnitte einen länglichen, schwach gekrümmten Holzkörper. Von CORDA ist es dann als *Asterochlaena Cottai* (Fig. 31.) beschrieben, von

GÖPPERT (Flora des Perms) näher besprochen. Das Centrum des Tracheidenkörpers ist von einem parenchymatischen, stark zusammengedrückten Gewebe, dem Markkörper, eingenommen, welches sich in Strahlen in die Lappen des Tracheidenkörpers fortsetzt. Umgeben ist der Tracheidenkörper von einer schmalen Sclerenchymsschicht, auf welche eine stärkere Parenchymsschicht folgt, beide den Contouren des Tracheidenkörpers folgend. Zwischen den Blattstielen entweder die runden oder verdrückten Querschnitte senkrecht absteigender Wurzeln oder deren Längsschnitte, alle mit centralem diarchem Holzkörper. Umgeben ist dieser mit einer parenchymatischen Zone, welche ihrerseits mit einer Sclerenchymsschicht und der auf diese folgenden parenchymatischen Schicht abschliesst. Blattstiele wie Wurzeln liegen in der parenchymatischen Rinde, von ihr umgeben. An der Aussenfläche der von mir untersuchten, der städtischen Sammlung zu Chemnitz gehörigen, aus CORTA's Hand stammenden Exemplare zahlreiche auf der Aussenseite freie Blattstiele. Unter den lebenden Farnen lässt sich kein analoges Structurverhältniss nachweisen, wohl aber unter den fossilen Resten durch *Asteropteris noveboracensis* DAWSON (New Erian plants in Quart. Journ. of. geolog. Soc. 1880) aus der Portage group (Oberdevon) von Newyork. Auch hier ist ein sternförmiger, mit einfachen oder gelappten Strahlen versehener Holzkörper vorhanden. Umgeben ist er von einer ziemlich stark entwickelten Sclerenchymsschicht, welche Blattstiele mit biscuitförmigen Blattspuren einschliesst. Ob der Stammrest den Farnen, wie DAWSON will, angehört oder den Lycopodiaceen ist unentschieden. DAWSON selbst vergleicht ihn mit *Cladoxylon mirabile* UNGER, welches den Lycopodiaceen zugetheilt ist. Dass der Holzkörper einige Aehnlichkeit mit jenem einiger Lycopodiaceen hat, ist nicht in Abrede zu stellen. Farnstämme, welche den Osmundaceen zugezählt werden, mit welchen sie auch im Habitus übereinstimmen, sind *Osmundites schemnitzensis* UNGER (*Asterochlaena* PETTKO) von ILIA bei Schemnitz in Ungarn (Denkschriften der Acad. z. Wien. Bd. 6. 1856), *Osmundites Dawkeri* CARRUTHERS aus dem Untereocän der Herne Bay in England (Quart. Journ. of geolog. Soc. Bd. 26. 1870) und ein in der Sammlung zu Göttingen befindlicher, von SOLMS in der Einleitung zur Phytopalaeontologie pag. 176 erwähnter Stamm, Geröll aus dem Alluvium der unteren Lena in Sibirien, dieser noch der genaueren Beschreibung gewärtig. Dass man mit dem ersteren zusammen als *Osmunda* bestimmte Blätter gefunden hat, beweist noch nicht viel für seine Abstammung, so wenig als z. B. das gesellige Vorkommen von *Pecopteris*-fiedern mit einem *Anachoropteris*-Stämmchen und einem *Psaronius*, wie dies bei dem kürzlich von STERZEL beschriebenen *Psaronius Weberi* STERZEL und anderen Resten der Fall ist. Auch wird man schwerlich *Osmunda*-fiedern als solche ohne Weiteres sicher erkennen. Ueber das Göttinger Stämmchen theilt SOLMS mit, dass es eine wenig deutliche Sclerenchymshülle zeige, die Blattstielquerschnitte ausser dem halbmondförmiger Blattspurquerschnitte in dessen Concavität noch zwei rundliche besitzen. Bei diesem, wie bei den beiden anderen umgeben auf dem Querschnitte das parenchymatische Mark eine Anzahl unregelmässiger Holzbündel, bei *O. Dawkeri* CARRUTHERS hufeisenförmig, eiförmig, oblong, bei *O. schemnitzensis* UNGER, zum Theile wellenförmig und anastomosirend, umgeben bei beiden von einer stark entwickelten Parenchymsschicht, welche die Blattstielquerschnitte mit der bei beiden hufeisenförmigen Blattstrangspur und zahlreiche Quer- und Längsschnitte von Wurzeln enthält. Nach aussen schliesst das Parenchym des letzteren mit einer kleinzelligen Sclerenchymsschicht ab, ebenso auch die Blattstiele. Trotz der habituellen Aehnlichkeit mit *Osmunda* und dem Vorkommen der für *Osmunda*

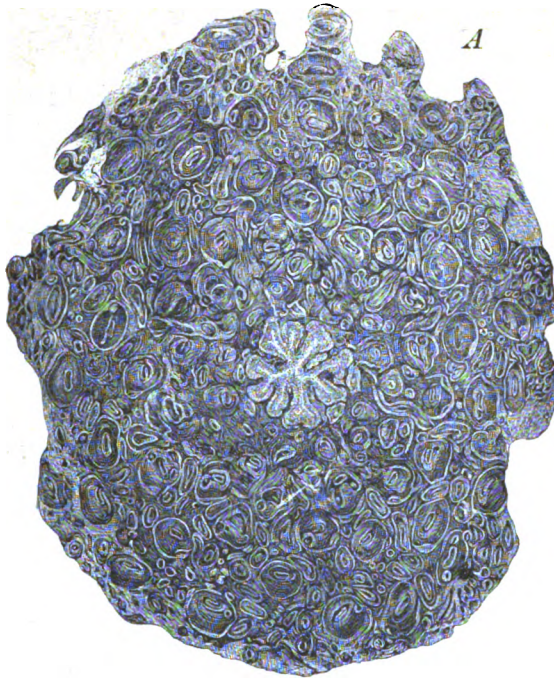


Fig. 31 A.

*Asterochlaena Cottai* CORDA. Natürliche Grösse. (Nach der Natur.)

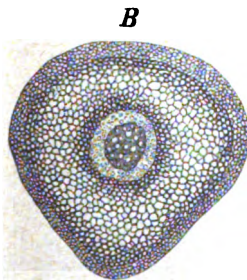


Fig. 31 B.

*Asterochlaena Cottai* CORDA.  
Querschnitt einer Wurzel. Vergrössert.  
(Nach der Natur.)

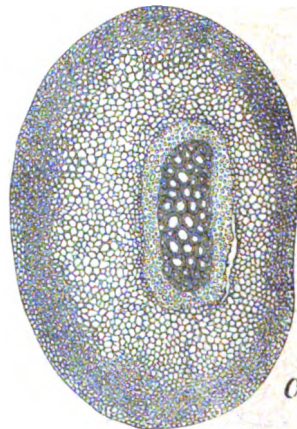


Fig. 31 C.

*Asterochlaena Cottai* CORDA.  
Querschnitt eines Blattstieles. Vergrössert.  
(Nach der Natur.)



erklärten Fiedern, dürfen doch diese Stämme nicht mit dieser Gattung vereinigt werden, weil der collaterale Bau der Bündel fehlt und es gar nicht sicher zu sagen ist, dass die Fiedern zu *Osmunda* gehören.

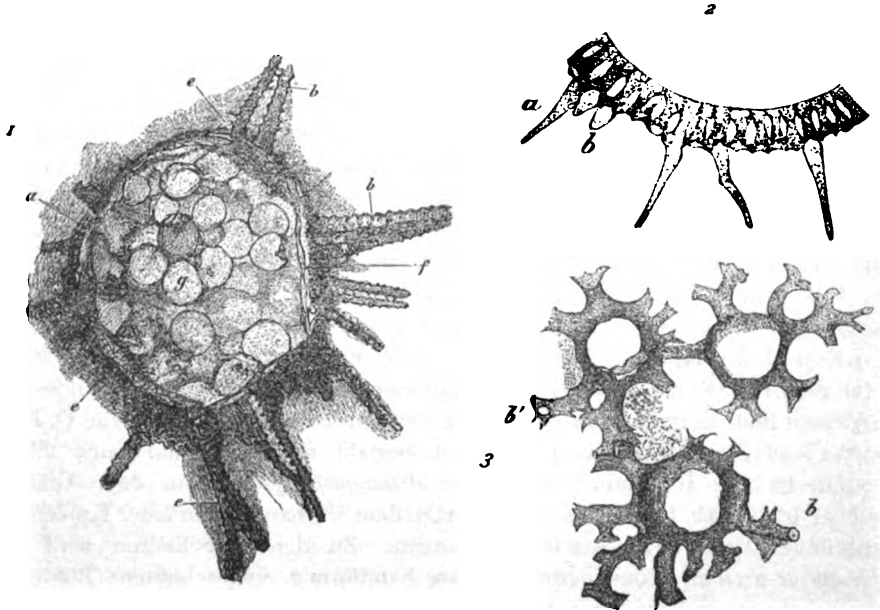
## Heterospore Filicinen.

### Marsiliaceen. Salviniaceen.

Aus der Familie der Marsiliaceen sind Reste, von denen mit Sicherheit die Zugehörigkeit zu dieser Gruppe ausgesprochen werden könnte, nicht erhalten. HEER glaubt im Obermiocän von Oeningen Früchte einer *Pilularia*, *P. pedunculata*, nachgewiesen zu haben. Eine äussere Aehnlichkeit ist ja vorhanden, dass diese aber nicht genügt, um diese Reste als Früchte von *Pilularia* zu erklären, ist ausser Zweifel. Dasselbe gilt für die im Mitteloligocän von Ronzon von MARION gefundene Fruchtkapsel, welche von A. BRAUN für das Sporocarpium einer *Marsilia*, *M. Marioni*, erklärt worden ist. Man kann der scharfsinnigen Auseinandersetzung BRAUN's allen Beifall zollen, muss sich aber dennoch sagen, dass auch andere Kapselfrüchte ein gleiches Verhalten zeigen können. Nicht besser steht es mit meinem *Marsilidium speciosum* aus dem Wealden des Osterwaldes (SCHENK, Wealdenflora); ein langgestieltes mit sechs keilförmigen, am oberen Rande kleinzähnten Fiederblättern und *Cyclopteris*-nervatur, vom Habitus eines *Marsilia*-Blattes. Aus der Kreide Grönlands, den Kome- und Ataneschichten führt HEER zwei *Marsilia*-Arten: *M. grandis* und *M. cretacea* an, das eine Blattreste, das andere Fruchtreste, beide gleich fragwürdig, mag man die Blattreste zu den Marsiliaceen oder zu den Taxinen rechnen. Der Fruchtest kann sehr verschiedenartigen Ursprungs sein. Die Meinung HEER's, dass beide zusammengehören könnten, hat wenig für sich. Der eine gehört einer tieferen, der andere einer höheren Schicht an. Auch die Stellung von *Sagenopteris*, gestielte, vierzählige Blätter von mannigfacher Form, meist als einzelne Fiedern vorkommend, die Leitbündel zu länglichen Maschen verbunden, ohne Mittelnerv, vom Rhät bis in den Wealden verbreitet, scheint mir bei den Marsiliaceen durchaus nicht so gesichert, wie ZIGNO, NATHORST und SCHIMPER annehmen. Ich habe derartige Fruchtreste mikroskopisch untersucht, indess weder in den grösseren den Bau von Sporocarpium oder Sporen finden können, ebenso wenig in den kleineren, obwohl die Reste aus der Umgebung Baireuths für die mikroskopische Untersuchung sich besonders eignen.

Von dem bei SOLMS a. a. O. pag. 186 erwähnten *Sphenoglossum quadrifolium* EMMONS aus dem Keuper Nord-Carolina's kenne ich die Abbildung von EMMONS weder, noch Exemplare. Nach FONTAINE (Contributions for Knowledge of the older mesozoic Flora of Virginia, Washington, 1883) ist es ein gestieltes Blatt, an dessen Blattstielspitze vier keilförmige Fiedern stehen. Die Abbildung O. FEIST-MANTEL's in der Oolithic Flora of Kach bezieht sich sicher auf keine Pflanze, sondern ist eine Infiltration, wie meine *Actiniopteris peltata* aus dem Rhät, bei welcher ich durch GÖPPERT's Angabe von dem Vorhandensein einer Kohlenrinde irregeführt wurde. Die Rinde ist Mangan. Zu den Marsiliaceen wird auch *Chiropteris digitata* KURR gestellt, grosse handförmig eingeschnittene Blätter mit stumpfen, ganzrandigen Lappen und maschenförmigem Leitbündelverlauf aus dem Keuper. Die in den von mir herausgegebenen Abbildungen SCHOENLEIN's von Keuperpflanzen auf Taf. XI. Fig. 1, a, b abgebildeten Exemplare sind jetzt in Berlin, andere besitzt die Sammlung in Würzburg, ganze Blätter die Sammlung in Stuttgart. Ohne Fructificationen ist ihre Stellung zweifelhaft.

Für das Vorhandensein von *Salvinia* in früheren Perioden liefern die im Tertiär nachgewiesenen unverkennbaren Blattreste einen unwiderleglichen Beweis. Abdrücke davon sind an mehreren Fundorten des sächsischen Unteroligocäns, in den gebrannten Schiefen von Priesen (Oberoligocän), im Obermiocän von Schossnitz und der Schrotzburg beobachtet. Dass eine mit *Azolla* verwandte Gattung während der Steinkohlenperiode in Europa existirt hat, darf nach den Auseinandersetzungen von SOLMS (a. a. O. pag. 187 u. folg.) und STRASSBURGER in WILLIAMSON, a. a. O. part. X., pag. 515 wohl vorerst angenommen werden. Nach den Untersuchungen WILLIAMSON's (a. a. O. part. IX. X.) kommen in den englischen Kalkconcretionen Reste von Fructificationen vor, welche von ihm als *Sporocarpon* WILLIAMSON und *Traquaria* CARRUTHERS beschrieben sind. Nach dem Ausspruche HÄCKEL's haben sie mit Radiolarien nichts zu thun, obwohl sie als solche von anderen erklärt worden sind. Auch für Macrosporen von *Lepidodendron*, für Zygoten von Desmidiaceen, mit welchen einige von ihnen eine gewisse Aehnlichkeit haben, wurden sie erklärt. SOLMS und STRASSBURGER vermuthen in ihnen Bildungen analog den Massulae von *Azolla* und nach den wenigen Exemplaren, welche ich gesehen habe, muss ich beiden Recht geben. Dass einzelne dieser Körper zwischen den Sporophyllen von *Lepidostrobus* vorkommen, ist erklärlich, wenn wenigstens der mir vorliegende Sporenfruchtstand dieselbe schlechte Beschaffenheit hat, wie jener von SOLMS gesehene. An gut erhaltenen *Lepidostrobus*-Exemplaren aus England und Westfalen fehlen sie; in den westfälischen Concretionen scheinen diese Körper überhaupt nicht vorzukommen. *Sporocarpon* WILLIAMSON besitzt eine äussere, derbe, feste Hülle, deren Innenraum eine wechselnde Zahl von Zellen einschliesst. Die Hülle besteht aus zwei Schichten, einer inneren derben, festen, strukturlosen, homogenen, die äussere Schicht



(B. 587.)

Fig. 32.

1 *Traquaria* CARRUTH. a Wand der Kapsel. b die starren Stacheln. c umhüllende Masse. f Innen-Membran, die im Innern der Kapsel liegenden Zellen umschliessend. g Zellen.  
2. Fragmente der röhrligen Stacheln durch die Fortsätze bb' verbunden. 3. *Sporocarpon elegans* WILLIAMSON. a Uhrglasähnliche Basis der einzelligen Haare. b Haare. (Nach WILLIAMSON.)



besteht aus dicht zusammenschliessenden, hohlen, an der Spitze kegelförmig verschmälerten pallisadenähnlichen oder in kegelförmige Haare verlängerten Bildungen ohne sichtbaren Inhalt, die Wände aus der gleichen Substanz wie die Innenschicht bestehend, die Haare häufig abgebrochen. Nach den an der äusseren Hüllschicht vorkommenden Verschiedenheiten unterscheidet WILLIAMSON eine Anzahl von Arten. Wie eben erwähnt ist das Verhältniss bei *Sp. compactum* WILLIAMSON, während bei *Sp. elegans* desselben Autors die Haare eine einer Sanduhr ähnliche Basis haben (Fig. 32, 3), was an jene Zellen erinnert, welche unter der Pallisadenschicht der Samenschalen der Leguminosen vorkommen. Bei *Sp. tabulatum* WILL. fehlen die Haare, bei *Sp. pachyderma* WILL., bei *Sp. ornatum* WILL., *Sp. asteroides* WILL. besteht die äussere Schicht aus zahlreichen isodiametrischen Zellen, nur bei *Sp. ornatum* sind Gruppen kurzer Haare vorhanden (WILLIAMSON, IX. tab. 23, 26, X., tab. 17, 18, 19. XII. tab. 31). Die von der Hülle eingeschlossenen Zellen sind kugelig, glattwandig, häufig von einer gefalteten Haut umgeben, ihr Inhalt braun, formlos, zwischen ihnen und um sie liegt oft eine braune Masse. *Traquaria* CARRUTHERS (Fig. 32, 1, 2) ist nur durch die abweichende Struktur der Hülle von *Sporocarpion* verschieden. Sie besteht aus hohlen, ziemlich dickwandigen mit Höckern besetzten Stacheln, welche durch seitliche und endständige Verzweigungen unter sich in Verbindung stehen und die innere Hülle als eine schwammige Hülle umgeben (WILLIAMSON, X., tab. 18, 19, 21). SOLMS erwähnt (a. a. O.) eines durch Herrn BINNS angefertigten Schliffes, welcher dickwandige, mehrere zellenartige dichtgedrängte mit Microsporen dicht erfüllte Ballen einschliessende, Kapseln enthielt, bei welchen man an die Massulae der Azollen zunächst denken muss. *Zygosporites* WILLIAMSON, *Oidosphaera* WILLIAMSON, *Calcisphaera* SOLMS bedürfen, ehe über ihre Stellung überhaupt etwas gesagt werden kann, noch näherer Untersuchung.

### Equisetaceen.

Die Familie hat allem Anscheine nach ihre Hauptentwicklung in der Trias und im Jura erfahren. Verhältnissmässig gut bekannt ist *Equisetum arenaceum* SCHIMP. und sind von ihm wenigstens eine Reihe von Einzelheiten festgestellt, welche mit den lebenden Formen übereinstimmen. In einer Beziehung weichen sie von den lebenden Formen ab. Gegenwärtig sind, mit Ausnahme einiger tropischer Formen die Arten meist mit niedrigen Stengeln versehen; die Equiseten der Trias und wenigstens eine Art des Jura, *Equisetum columnare* BRONGN., besaßen viel bedeutendere Dimensionen hinsichtlich der Höhe und des Durchmessers der Axen. SCHIMPER bezeichnet die sämtlichen hierher gehörigen Formen, insoweit ihre Sporophylle hexagonal schildförmig und in eine endständige Axe vereinigt sind, als *Equisetum*, in der Voraussetzung, dass die noch unbekannten Sporangien auf der Unterseite sich befinden, ihre Microsporen ebenfalls dieselben wie bei den lebenden Equiseten und nur diese vorhanden sind. Ein Beweis dafür ist noch nicht erbracht und ist im Hinblick auf die Grundsätze, nach denen wir die lebenden Pflanzen behandeln, dies Verfahren voreilig und nur dadurch zu rechtfertigen, dass sonst so Vieles mit den lebenden Equiseten übereinstimmt. Andererseits wissen wir von den anatomischen Verhältnissen dieser Formen aus den mesozoischen Bildungen gar nichts, wir sind deshalb gar nicht im Stande zu beurtheilen, wie sie sich zu den lebenden Formen, wie zu den Calamarien der palaeozoischen Formationen verhalten, mit welchen sie manches gemeinsam haben.

Oberirdische wie unterirdische Axen sammt ihren Verzweigungen haben,



wenn vollständig entwickelt, ein je nach dem Werthe der Verzweigung weiteres oder engeres Markrohr, welches durch einen Steinkern ausgefüllt und durch derbe Gewebeplatten (Diaphragmen) in Fächer getheilt ist. Häufig ist nur dieser Steinkern erhalten, *Calamites*, durch schmälere, breitere, zahlreichere, sparsamere, von Glied zu Glied alternirende Längsrippen und Einschnürungen charakterisirt. Bei diesen Abgüssen der Innenseite des Stengels oder Rhizoms ist häufig alles Uebrige in kohliges Pulver verwandelt, zuweilen ist aber jedoch dieser äussere Theil erhalten, doch wie es scheint selten, ich kenne solche Erhaltungszustände nur aus der BRONN'schen Sammlung, aus welcher ETTINGSHAUSEN ein Exemplar abgebildet hat, und aus der palaeontologischen Sammlung der Universitäten zu Würzburg und Berlin. Auch in den von mir herausgegebenen Abbildungen SCHÖNLEIN's der Keuperpflanzen Frankens findet sich Tafel II. fig. 5 ein solcher Erhaltungszustand abgebildet. Diaphragmen finden sich isolirt öfter, wenn aufrecht stehende Stengel quer durchbrochen werden, stets das Mittelfeld eben und ohne Skulptur, der Rand radiär gerippt durch die durch die Scheide austretenden Gefässbündel. Stammt das Diaphragma von dem Calamitenzustand, so fehlt die gezähnte Scheide, stammt es dagegen von einem vollständig erhaltenen Axenreste, so ist die gezähnte Scheide platt niedergedrückt. Die Aussenfläche der Stengel ist entweder fein gerillt oder mit starken, wenig zahlreichen Rippen versehen, von Internodium zu Internodium wechselnd, in der Regel ober- und unterhalb des Knotens am deutlichsten. An jedem Knoten der ober- und unterirdischen Stengel stehen scheidenförmige Blätter, mit länger oder kürzer zugespitzten Zähnen. Stammspitzen, domförmig gewölbt, die Stengelglieder verkürzt, die concentrisch gelagerten Blattscheiden zeigend, Basalthteile des Stengels durch allmählich verkürzte Glieder und die kegelförmige Verjüngung des Stammes erkennbar, sind nicht häufig, die Sammlungen zu Würzburg, Berlin und Stuttgart besitzen davon schöne Exemplare. SCHIMPER in seinem Atlas zu dem Traité bildet solche Zustände ab, ebenso SCHOENLEIN (Taf. 4, 6, Fig. 5, 6, 7). Die Rhizomglieder kommen wie bei den lebenden Equiseten knollig umgebildet vor, ziemlich gross bei dem *E. arenaceum* des Keupers, kleiner bei *E. Münsteri* des Rhät, dem *E. Burchardti* des Wealden, ferner bei den tertiären Arten (*Physagenia Parlatorii* HEER), oft noch perl-schnurartig aneinander gereiht. Auch bei *E. Münsteri* fehlen ober- wie unterirdische Stammspitzen nicht, von PRESL als Arten beschrieben, von mir richtig erkannt. In der Lettenkohle von Würzburg und der neuen Welt bei Basel sind Stücke von Sporangienähren gefunden, bei *E. Münsteri* noch mit dem Stengel im Zusammenhang. Von dem letzterem Orte bildet sie HEER, von Würzburg SCHÖNLEIN a. a. O. Tafel I, Fig. 7. ab. Eine ohne Zweifel sehr starke aus hexagonalen schildförmigen Sporphyllen bestehende Axe muss den Sporangienstand gebildet haben. Mehr lässt sich darüber nicht sagen. Die Equiseten-ähnlichen Reste aus den palaeozoischen Bildungen sind von SCHIMPER unter der Bezeichnung *Equisetites* zusammengefasst. Im Ganzen lässt sich wenig über sie sagen, da einmal Fructificationen nicht bekannt sind und wir von den vegetativen Organen wenig mehr wissen, als dass sie zum Theil tief spaltige Scheidenblätter besaßen, wie sie von GERMAR (Versteinerungen von Wettin und Löbejün. Taf. X., Fig. 3), von WEISS (Steinkohlen-calamarien, tab. XVI., Fig. 10) für *E. lingulatus* GERM., von SCHIMPER (Traité, Atlas, tab. XVII, fig. 4) für *E. brevidens* SCHIMPER gegeben werden. *Equisetites Wrightii* Daws. (New Erian plants) aus dem Oberdevon New-Yorks verdankt nach HALL seine Entstehung der Verwechselung von mit der Gattung *Stylonurus* verwandten Abdominalsegmenten. Noch unsicherer sind unsere Kenntnisse von STERNBERG's *Equisetites mirabilis*, von STUR zu einer eigenen Gattung, *Eleutherophyllum* (Culm-

flora, II, tab. I.), erhoben. Nach STUR sind die kurzen Blätter frei, decken sich gegenseitig mit ihren Rändern und bilden so eine kurze Scheide (so verstehe ich wenigstens die Beschreibung des Autors). Dieser Angabe widerspricht WEISS (Steinkohlen-Calamarien, I. tab. XVIII., Fig. 2, II. tab. XVI. a. Fig. 9), nach ihm sind die Blätter zu einer Scheide mit kurzen, breiten, häufig berandeten, dreieckigen Zähnen, deren Basis etwas über die benachbarten Zähne übergreift, verwachsen. Beide Beobachter haben an der Basis der Blätter einen rundlichen oder rundlich herzförmigen Eindruck bemerkt, welchen STUR für den Abdruck eines auf der Innenseite befindlichen Sporangiums, WEISS dagegen für Fältelungen erklärt, welche auch sonst an der Blattscheide vorkommen und bei den durch starke alternirende Rippen getrennten Furchen der Stengelglieder vorkommen müssen. Ich habe vor längerer Zeit in Berlin und München Exemplare gesehen; die in jener Zeit entworfene Skizze entspricht den Angaben von WEISS. Bis jetzt nur aus dem Culm von Waldenburg in Schlesien bekannt.

Eine in dem bunten Sandstein zuerst entdeckte, später aber auch im Rhät und in der Lettenkohle gefundene, mit den Equiseten wahrscheinlich verwandte Form ist *Schizoneura* SCHIMPER, zuerst als den Monocotylen angehörig betrachtet und deshalb *Convallarites* genannt. Die Stengel sind gestreift, gegliedert, die Streifen nicht alternirend, an jedem Gliede stehen bei *S. paradoxa* SCHMP. scheidenförmige, kurz gezähnte später sich spaltende Blätter, bei dem Abfallen eine Narbe zurücklassend. Eine zweite, mit der eben erwähnten verwandte Form ist *S. gondwanensis* O. FEISTMANTEL aus dem unteren Gondwanasystem (Trias) in Ost-Indien, begleitet von *Calamiten*-ähnlichen Steinkernen. Fructificationen kennen wir von beiden nicht, wenn sich nicht mit der Zeit ergibt, dass das, was *Aethophyllum* und *Echinostachys* genannt worden ist, zu *Schizoneura paradoxa* des bunten Sandsteins gehört. So weit diese Reste bis jetzt bekannt sind, ist ihr Werth ziemlich zweifelhaft. Mit *Schizoneura* wird ferner vereinigt die aus der Lettenkohle Basels, Würzburgs und Badens stammende *S. Meriani* HEER, welche, so weit wir ihre vegetativen Organe kennen, in den von mir herausgegebenen Abbildungen der fossilen Pflanzen aus dem Keuper Frankens von SCHÖNLEIN in einer Reihe von Abbildungen dargestellt sind, deren Originale jetzt in der palaeontologischen Sammlung zu Berlin sich befinden. Tafel II, Fig. 3, Taf. V, Fig. 4, Taf. VI, Fig. 1, 2, 4, Taf. VII, Fig. 8, Taf. XII, Fig. 1, 2, stellen verschiedene Erhaltungszustände, ältere und jüngere Theile der Pflanze dar, deren stark gerippter Steinkern in der Lettenkohle von Würzburg nicht selten ist. Die Aussenfläche ist mit feinen nicht alternirenden Rippen bedeckt, an den Internodien sitzen wirtelständige, lange, lineare, schlaffe, an den jüngeren Axen aufrechte Blätter, welche nach dem Abfallen an den dünnen Axen (junge Zweige? Stengelenden?) kleine, an den stärkeren grössere kreisrunde Narben zurücklassen. Sie waren wohl nie zu einer Scheide, wenn nicht in den frühesten Entwicklungsstufen, vereinigt. Mit den Blättern und Stengelresten kommen racemös verzweigte Aeste vor, welche vielleicht hierher gehören, isolirte Blättchen (Sporophylle?) liegen frei in der nächsten Nähe derselben. Ich habe in der Würzburger Sammlung ihnen den Namen *Schizostachyum* gegeben. Die dem Rhät Schlesiens, Frankens, Oesterreichs und Skandinaviens angehörige Art ist *S. hoerensis* SCHIMPER, deren Fructificationen ebenfalls unbekannt sind. Sie besitzt *Calamiten*-ähnliche Steinkerne, die als Arten von *Calamites* beschrieben sind. Ausserordentlich häufig ist sie bei Veitlahm in der Nähe von Kulmbach und an der Jaegersburg bei Erlangen, fehlt aber auch an anderen Fundorten nicht. Leider sind diese Reste

stets schlecht erhalten, so dass es kaum möglich ist bei ihnen zu einer klaren Einsicht zu kommen, wie dies auch bei *Aethophyllum* der Fall ist.

NATHORST und ich haben eine Anzahl dieser Calamitenähnlichen Zustände abgebildet, NATHORST auch Stengelstücke mit den schmalen linearen Blättern, welche zu sechs und mehr im Wirtel stehen. Auch sie hat wie *S. Meriani* HEER an den Stengelstücken von geringerem Durchmesser stark vortretende Rippen, welche schon die alte BRONGNIART'sche Abbildung des *Equisetum Meriani* zeigt. Späteren Untersuchungen muss es überlassen bleiben, ob ursprünglich scheidige Blätter vorhanden waren, ob die beiden zuletzt besprochenen Reste zu *Schizoneura* gehören und ob mit den Equiseten eine nähere Beziehung besteht. SCHMALHAUSEN ist es gelungen von der lange bekannten Gattung *Phyllothea* BRONGNIART Fructificationen an Exemplaren aus dem Oolith an der unteren Tunguska in Sibirien nachzuweisen. In dem Jura Ober-Italiens, aus welchem ZIGNO sie abbildet (Flor. foss. oolithica. vol. I), in den unteren Gondwanaschichten Ost-Indiens, Chinas, Englands und den triassischen Schichten Australiens, aus welcher letzteren die zuerst beschriebenen *P. australis* BRONGN., der Typus der Gattung stammt, kennt man nur sterile Stengelreste. Was HEER als Fructificationen seiner *Phyllothea sibirica* abbildet, gehört nicht hierher, sondern zu *Gingko* (vergl. SCHENK, fossile Pflanzen, während der Reise des Grafen SZÉCHÉNYI in China gesammelt). Die Blätter sind an der Basis kurz scheidig, dieser Theil zuweilen oberwärts erweitert, meist aber anliegend, die Scheiden tief eingeschnitten, die Zähne linear zugespitzt, einnervig, oft nach aussen gebogen, dann mit den Spitzen einwärts gekrümmt. Die schildförmigen auf der Unterseite die Sporangien tragenden Sporophylle wechseln mit sterilen Blättern ab und stehen zwischen je zwei sterilen Blattwirteln rings um die Axe. Wie bei dem dem Jura von Scarborough und Whitby angehörigen *Equisetum laterale* LINDL. und HUTTON (Foss. Flora III. taf. 186) finden sich auch bei *Phyllothea* die eigenthümlichen kreisrunden, in der Mitte ebenen, glatten, am Rande radial gestreiften und mit Lappchen versehenen Scheibchen auf den Internodien, welche für Diaphragmen erklärt wurden, solche jedoch nicht wohl sein können. Auch an Exemplaren von Steierdorf kommen sie vor, finden sich aber auch isolirt.

### Lycopodiaceen. Selaginellen. Isoëten.

Aus diesen Gruppen, von denen die *Lycopodiaceen* ihre Sporangien entweder aus der Basis der an der Spitze der Zweige ährenförmig stehenden Sporophylleen oder assimilirender Laubblätter entwickeln, und die Sporangien nur Microsporen enthalten, während bei den *Selaginellen* bei apicaler ährenförmiger Stellung der Sporophylle Micro- und Macrosporen zur Ausbildung gelangen, sind namentlich aus den älteren Formationen Reste beschrieben worden, welche meist auf Grund habituellder Merkmale den beiden Familien zugewiesen werden. Für die anatomische Untersuchung geeignete Erhaltungszustände, ferner Fructificationen sind bis jetzt nur sparsam gefunden worden. Ein Theil der hierher gezogenen Reste ist bereits bei den Farnen erwähnt (pag. 47), andere müssen ihren Platz bei den Coniferen finden. Von den durch ihre gleichartigen, spiralig stehenden Blätter erkennbaren beschriebenen *Lycopodium*-Arten gehören zu dieser Gattung nach den Originalen die von GOLDENBERG aus dem oberen Carbon von Saarbrücken (GOLDENBERG, Flora foss. sarepontana, Taf. I, Fig. 1, 2.) beschriebenen *L. (Lycopodites) elongatum*, *L. denticulatum*, welchen, wie auch SOLMS annimmt, KIDSTON's *L. Stockii* aus dem Culm Schottlands angereicht werden darf. Hierher auch *L. Meeckii* LESQ. und *L. pendulum* LESQ. aus dem Carbon von Pennsylvanien (LESQ., Coalflora.

Taf. 62, Fig. 1, 2). Der von DAWSON beschriebene *Lycopodites Matthewsii* aus dem Devon von St. John in Neu-Braunschweig ist mir aus der Abbildung Taf. VIII. Fig. 85—87 in DAWSON, the fossil plants of the Devonian and upper Silurian Formation. Montreal, 1871 bekannt. Ich muss SOLMS zustimmen, wenn er die Abbildung für ungenügend erklärt, ebenso theile ich hinsichtlich des *L. Richardsoni* aus Maine und Pennsylvanien nach der mitgetheilten Beschreibung und der a. a. O. tab. VII, Fig. 80, a, b gegebenen Abbildung des Autors die Ansicht von SOLMS, dass mit derlei Dingen nichts anzufangen ist.

Bei den Selaginellen sind die Blätter ungleich gestaltet, ihre Unterblätter sind kleiner. Nicht zu sehen sind diese, wenn die Reste von oben gesehen werden, indess auch bei der Ansicht von unten können sie durch die auf den Stengel aufgedrückte Lage unsichtbar oder undeutlich sein. Die zweizeilige Stellung der grösseren Blätter wird dann allein als Anhalt für die Bestimmung dienen können. Aus diesem Gesichtspunkte kann man die mit zweizeiliger Blattstellung versehenen Lycopodiaceenreste als *Selaginella* oder dieser Gattung nahestehend betrachten und die von GOLDENBERG a. a. O. (Taf. I. Fig. 3, 5a) abgebildeten *Lycopodites primaeus* und *L. macrophyllus* (Taf. I, Fig. 5b), sodann *L. Gutbieri* GÖPP. von Zwickau, mir in einer Reihe von Exemplaren bekannt, hierher ziehen. In den jüngeren Formationen fehlt es nicht an Resten, welche hierher gehören können, so z. B. *Lycopodites falcatus* LINDL. and HUTTON (Foss. Flora I. tab. 61) mit an der Spitze hakenförmig eingekrümmten Blättern aus dem Oolith von Scarborough, eine *Selaginella* oder ihr nahestehend, wofür auch der zarte Kohlenbelag spricht. Auch in den noch jüngeren Formationen fehlt es nicht an Angaben über das Vorkommen von *Lycopodium*-Resten, beblätterte kleine Zweigfragmente, welche schon deshalb zweifelhaft sind, weil sie Coniferenreste sein können. Als *Psilotites* und *Psilotopsis* HEER werden Reste bezeichnet, welche mit *Psilotum* verwandt sein sollen. Die lebende Gattung *Psilotum* trägt an ihren kantigen oberirdischen und unterirdischen Axen kleine, rudimentäre Blätter, an den Zweigspitzen die meist dreiklappigen Sporangien mit Microsporen. Aus dem oberen Carbon von Saarbrücken ist von GOLDENBERG ein Rest a. a. O. Taf. III, Fig. 7 als *Psilotites lithanthracis*, von KIDSTON in Annals of nat. hist. Ser. V, vol. 17, pag. 494 als *Ps. unilateralis* abgebildet, beide mir nur aus den Abbildungen bekannt. *P. filiformis* MÜNSTER aus dem fränkischen Jura von Daiting ist eine macerirte Conifere. *Psilotopsis* HEER ist ein kleines Zweigfragment aus dem Tertiär Grönlands, welches kugelige, vierklappige Kapseln, davon eine in der Achsel eines Stützblattes, trägt. Der Rest zeigt nichts, was auf *Psilotum* hinweist, er kann ebenso gut das Fragment irgend einer Pflanze mit vierklappigen Kapseln sein. *Lycopodites leptostachyus* GOLDENBERG a. a. O. Taf. I. Fig. 4), wie die übrigen GOLDENBERG'schen Arten aus dem oberen Carbon von Saarbrücken, mir in den Originalen vorliegend, ist das Fragment einer Sporangienähre zu einer der von GOLDENBERG beschriebenen Arten gehörig.

Aus der Familie der Isoëten sind Reste nur aus dem Tertiär bekannt, *Isoëtes Braunii* UNGER von Oeningen und Parschlug mit schmalen, linearen Blättern, *J. Scheuchzeri* HEER gleichfalls von Oeningen, dann von Heppenheim in der Wetterau, von Günzburg mit breiteren Blättern, beide mit den zahlreiche Wurzeln tragenden Rhizomen. *Solenites Murrayana* LINDL. und HUTT. (Foss. Flora Vol. II. tab. 121) und *Solenites furcata* LINDL. und HUTT. (Foss. Flora. Vol. III, tab. 202) gehören nicht hierher, sondern zu den Coniferen; beide haben in Doppelreihen gestellte Spaltöffnungen, gestreckte Epidermiszellen jenen der Coniferen durchaus ähnlich. Es wird bei diesen darauf zurückzukommen sein. *Isoëtites cruciformis*

MÜNSTER (Beiträge), aus dem fränkischen Jura von Daiting, dessen Original ich in der Sammlung zu München sah, ist ein ganz unbrauchbarer Rest verschiedener Dinge.

Ueber den Bau fossiler Lycopodiaceen haben wir durch RENAULT in Folge der Untersuchung einiger in den Kieseln von Autun eingeschlossener, blattloser Stammfragmente Aufschlüsse erhalten (Annal. des scienc. natur. Ser. V. tom. 12, 1869. Recherches sur la structure et les affinités bot. des végétaux silicifères etc. Autun 1878). Er bezeichnet sie als *Lycopodium punctatum* B. RENAULT und *L. Renaulti* A. BRONGNIART. Beide besitzen einen axialen Holzkörper, welcher aus mehreren Tracheidengruppen besteht und an jenen von *L. Phlegmaria* erinnert. Bei *L. punctatum* stehen die Tracheidenbündel unter sich etwas mehr genähert als bei der andern Art, die sich berührenden Wände ihrer Tracheiden sind mit Hoftüpfeln, die an Parenchymzellen angrenzenden mit einfachen Tüpfeln versehen. Ein parenchymatisches Gewebe, dichter und kleinzelliger als das übrige, umschliesst als Scheide den Holzkörper, welcher seinerseits eine Anzahl von Bündeln, in der Längsansicht genähert, nach den Blättern sendet. In dem Rindengewebe steigen Wurzeln mit pentarchem Tracheidenbündel herab. Die zweite Art besitzt etwas entfernter stehende Tracheidengruppen, in gleicher Weise wie die vorige giebt der Holzkörper in die Blätter Stränge ab, seine Tracheiden führen einfache Tüpfel-, Treppen- und Spiralverdickungen, in der Rinde finden sich Faserstränge. Hinsichtlich der mit einfachen polygonalen Tüpfeln versehenen Tracheiden ist die Frage, ob dies nicht ein Erhaltungszustand ist, bedingt durch die Zerstörung des inneren Tüpfels. Bei den als *Araucarioxylon* bezeichneten Hölzern kommt dies oft vor.

Andere zu den Lycopodiaceen gezogene Reste, von UNGER aus dem untersten Culm von Saalfeld als *Arctopodium* und *Cladoxylon* beschrieben (RICHTER und UNGER, a. a. O. Taf. 12), sind Stämmchenreste mit gänzlich zerstörter Rinde, bei *A. insigne* UNGER (Fig. 1, 2) die Tracheidengruppen gebogen und gewunden, bei *A. radiatum* UNGER (Fig. 3, 4) radiär geordnet. In UNGER's Beschreibung werden Wurzeln in der Rinde erwähnt, wovon die Abbildungen nichts zeigen, ebenso *A. insigne* nichts von den faserförmigen Tracheiden. *Cladoxylon* und *Schizoxylon* bilden nach UNGER eine besondere Gruppe: *Cladoxyleae* (a. a. O. Tab. 12, Fig. 6, 7, 8, 11), verzweigte, zum Theile anastomosirende Platten dickwandiger Zellen bilden den Holzkörper, in der Rinde dergleichen Gruppen bei *C. mirabile*, von welchem jedoch SOLMS pag. 193 sagt, dass er ein Originalpräparat von »hoffnungslos schlechtem Erhaltungszustand« gesehen habe, was unter Umständen vorkommen kann. Hinsichtlich des *Cladoxylon dubium* vergl. pag. 46). Bei *Schizoxylon taeniatum* UNGER im Centrum des Querschnittes fünf rundliche, von bandförmigen Gefässbündeln umgebene Bündel.

#### *Psilophyton* DAWSON.

Unter diesem Namen beschrieb DAWSON (report on the foss. plants etc. Montreal. 1873), damit GÖPPERT's *Lycopodites pennaeformis* von Altwasser in Schlesien vereinigend, eine Anzahl zweifelhafter Pflanzenreste, welche von HALL als thierische Reste betrachtet und *Plumulina*, von LESQUEREUX *Trochophyllum* genannt und neben die Calamiten gestellt werden (LESQUEREUX, Coalflora of Pennsylvania. Vol. I, pag. 63, Atlas, Taf. III, Fig. 21—25 b), welche er indess in einer beigegefügten Anmerkung den Lycopodiaceen näher stehend vermuthet und hinsichtlich des ursprünglich von DAWSON beschriebenen *Lycopodites Vanuxemii* die fragende Bemerkung pag. 363 a. a. O. macht: »It may be an Encrinite?« SCHIMPER schwankt zwischen einem gefiederten Farnblatt und einer *Caulerpa* ähnlichen Alge. Nach

LESQUEREUX's Angaben sind die Zweige gestreift und gegliedert, die in alternirenden Wirteln stehenden Blätter spatelförmig oder linear, abstehend, nach dem Abfallen lassen sie Narben zurück. Die eine Art *Trochophyllum spathulatum* (LESQ. a. a. O. tab. III, Fig. 21—23a) wird mit STUR's *Eleutherophyllum* (pag. 54) verglichen. Die bisher publicirten Abbildungen lassen kaum ein Urtheil zu, ob man es, wie SOLMS bemerkt, mit denselben Resten zu thun hat und was für Reste vorliegen. DAWSON beschrieb diese Reste in verschiedenen seiner Mittheilungen über die Flora des Devon, z. B. in on the Flora of the Devonianperiod in North Eastern Amerika etc., in on the Condition of Coal, more specially illustrated by the Coalflora of Nova Scotia and New Brunswick, in Fossil Plants of the Devonian and upper Silurian Formation, Part. I. II. und im Report on the Fossil Plants of the lower carboniferous and Millestone grit Formation of Canada. Wie übrigens LESQUEREUX die Figur 21 mit den Figuren 21b bis 23a vereinigen will, ist nicht verständlich. Dass sie ihn veranlasst haben, die Reste mit STUR's *Eleutherophyllum* zu vergleichen, wird dadurch aber begreiflich.

*Psilophyton* DAWSON.

Reste aus dem Oberdevon Nord-Amerikas und Canadas (Gaspé, St. John), welche man geneigt ist, der Gattung *Psilotum* verwandt anzusehen, von welchen wir indess herzlich wenig wissen. Von DAWSON ist sie beschrieben in Fossil plants of the Devonian and upper Silurian formation, I. II. Montreal. 1871—1882. Er unterscheidet mehrere Arten, wie *P. princeps*, *P. elegans*, *P. robustius* etc. Die Stengel sind an der Spitze eingerollt, dichotom (eher sympodial) verzweigt, nach DAWSON's Angaben mit feinen unterbrochenen Riefen. Die Blätter rudimentär, horizontal abstehend, kurz, steif, spitzig, spiralig gestellt, an den fertilen Exemplaren können sie fehlen. Rhizome cylindrisch, mit Haaren oder Spreuschuppen, Wurzeln und deren Narben besetzt. Fructificationen end- oder seitenständige mit einem Längsriss aufspringende Sporangien. Hinsichtlich der Struktur erwähnt er, dass das Centrum des Querschnittes von Treppentracheiden eingenommen werde, umgeben ist es von dickwandigen, gestreckten Zellen (woody cylinder), auf sie folgt eine Parenchymschicht und eine Schicht gestreckter Faserzellen (outer fibrous cylinder). Nach den ziemlich rohen Abbildungen zu urtheilen, mag Manches dem Autor als *Psilophyton* gegolten haben, was richtiger als Farnblattstiele zu bezeichnen ist; so *P. robustius*, während *P. elegans* besser ganz unterdrückt worden wäre. Ähnliche Dinge sind von LESQUEREUX als *P. gracillimum* und *P. cornutum* beschrieben. Auch in Europa fehlt es nicht daran, wie GÖPPERT's *Haliserites Dechenianus* aus dem rheinischen Unterdevon, welchen ich in Exemplaren vom Originalfundorte kenne, von CARRUTHERS und DAWSON schon hierher gezogen, womit ersterer ähnliche Reste aus Schottland vereinigt, ferner GILKINET's *Sphenopteris Condrusorum*, von CREPIN für *Psilophyton* erklärt, meines Erachtens Erhaltungszustände von Pflanzen, über welche sich in dem Zustand, in welchen sie vorliegen, nichts Bestimmtes sagen lässt.

Ferner sei hier erwähnt *Berwynia* HICKS aus den Pen-y-glog Slate-Quarry near Corwen, North Wales (Quart. Journ. of geolog. Soc. Vol. 38, 1882, tab. III., pag. 97), wovon Stamm- und Rhizomstücke abgebildet, die ersteren mit angeblichen Blättern, die letzteren mit kreisrunden Narben von angeblichen Wurzeln, ferner ein angebliches Sporangiumfragment mit Sporen. Es wird unter diesen Resten eine Lycopodiacee vermuthet, thatsächlich lässt sich aber eine gegründete Vermuthung kaum aussprechen. Zuletzt möge *Pachytheca* DAWSON und *Dreponophycus spiniformis* GÖPP. (Fossile Flora des Uebergangsgebirges), welcher letzterer mög-

licher Weise mit *Berwynia* zusammenfällt oder ihr nahe steht, erwähnt sein, erstere von HICKS (On the Discovery of some Remains of Plants at the Base of the Denbigshire Grits near Corwen, North Wales. Quart. Journ. of geolog. Soc. Vol. 37. 1881, tab. 25, Fig. 7—10) als eine Lycopodiacee betrachtet, von DAWSON zu *Nematophycus* CARRUTHERS, identisch mit DAWSON's *Prototaxites*, gezogen wird. DAWSON's Annahme ist sicher unbegründet, da *Nematophycus* jedenfalls keine Conifere ist. Mit HOOKER's *Pachythea* haben diese Dinge nichts gemein, möglich ist es aber, dass die von HICKS untersuchten Reste den Lycopodiaceen wenigstens verwandt sind.

## Heterospore Lycopodinen.

### Lepidodendreen.

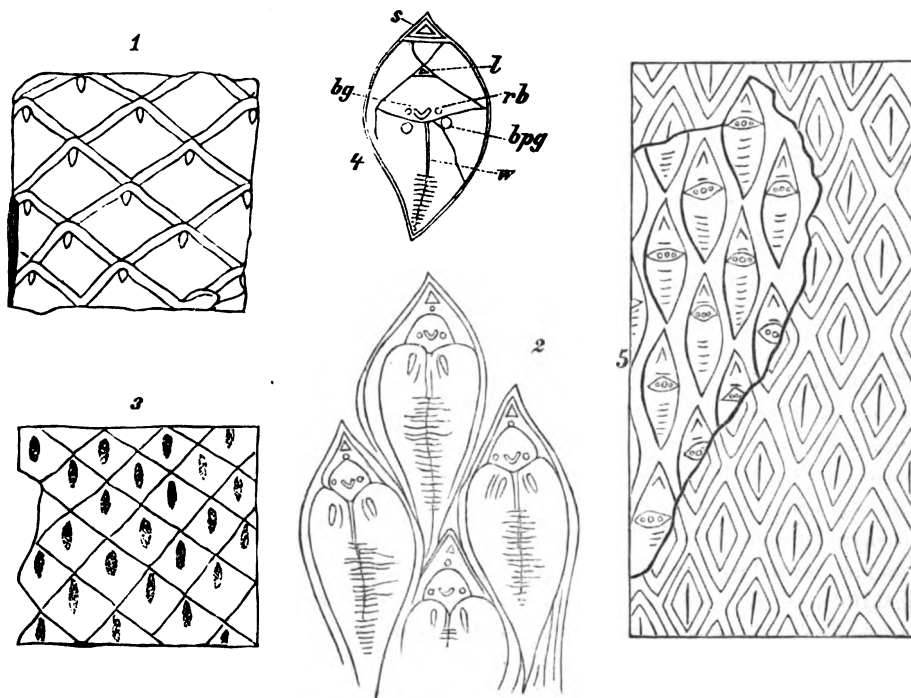
Aus dieser Familie, um deren nähere Kenntniss sich GÖPPERT, RENAULT, WILLIAMSON, KIDSTON, CARRUTHERS, insbesondere aber STUR besondere Verdienste erworben haben, sind die einzelnen Theile, Stämme, Blätter, Sporangienstände mit Sporangien nebst den Microsporen und Macrosporen sehr vollständig erhalten auf uns gekommen, nicht allein im verkohlten Zustande oder als Abgüsse, auch die Struktur ist in den Kalkconcretionen der englischen und westfälischen Kohlen, in den Kieseln von St. Etienne, ausserdem noch an einigen anderen Fundorten erhalten. So ist denn die Familie durch eine Reihe von Untersuchungen eine relativ sehr gut bekannte, deren nahe Verwandtschaft mit den noch existirenden Gattungen *Lycopodium* und *Selaginella* ausser Frage ist, von welchen sie sich nicht allein durch die zweifache Form ihrer Sporen, sondern allgemein durch den baumartigen Habitus und das Dickenwachsthum des Stammes unterscheidet. Die Gruppe ist seit dem Schlusse des Carbon gänzlich ausgestorben, sie gehört nur den palaeozoischen Bildungen an, in welchen sie vom unteren Devon bis zum Obercarbon vorkommt, abnehmend gegen das Ende dieser Periode, am häufigsten im unteren und mittleren Carbon. Ob verwandte Formen schon im Silur auftreten, ist fraglich. Von der auf diese letzteren Reste sich beziehenden Literatur ist mir nur zugänglich LESQUEREUX, Land plants, discovered in silur rocks of the united states (Proceedings of the Americ. Phil. soc. vol. 17). Nach der Abbildung pag. 169, tab. 4, Fig. 7, 8, ist *Protostigma sigillarioides* aus der dem Mittelsilur angehörenden Cincinnatigruppe ein Lepidodendron-ähnliches Stammfragment mit *Bergeria*-Narben, in deren Mitte eine Bündelspur sichtbar ist. Mehr lässt sich bei der Dürftigkeit des Exemplars nicht sagen. Ueber CLAYPOLE's *Glyptodendron eatonense* (Geolog. Magaz. New. Ser. vol. 5) aus dem dem Obersilur angehörigen Clintonsandstein habe ich kein Urtheil, da mir die Mittheilung unzugänglich ist. SOLMS bezeichnet beide in Hinsicht auf ihre Zugehörigkeit zu den Lepidodendreen als im höchsten Grade zweifelhaft.

Es wird zweckmässig sein, zunächst das äussere Verhalten der Reste darzustellen. Die Lepidodendreen sind baumartige Formen bis zu 39 Fuss engl. Höhe, einem Meter Durchmesser, im unteren Theile des Stammes, unverzweigt. Aufrechte mehr oder weniger vollständig erhaltene mit einem Theil der Krone versehene Stämme sind mehrfach beobachtet und abgebildet. Die älteren Theile der Stämme und Aeste sind mit den Blattpolstern der abgefallenen Blätter bedeckt, jüngere Zweige tragen noch die Blätter. Diese sind jenen der Lycopodien und Coniferen zum Theile ähnlich, linear zugespitzt, zuweilen von bedeutender Länge (*L. longifolium* BRONGN.) oder kürzer *L. brevifolium* ETTINGSH., sodann breit lanzettlich,

wie *L. Haidingeri* ETTINGSH., endlich kurz, linear mit nach innen gekrümmter Spitze, wie bei *L. selaginoides* STBG. Die nach dem Abfallen der Blätter zurückbleibenden Blattpolster, in mancher Hinsicht den Coniferen z. B. den Fichten, Araucarien analog, sind von zwei seitlichen geschwungenen S-förmigen Linien, welche an dem oberen und unteren Ende unter nach rechts und links gewendeten spitzem Winkel zusammentreffen, begrenzt. Von den angrenzenden Blattpolstern, deren immer acht sind, trennt sie entweder eine sehr schmale Furche oder ein breiterer, der Rinde angehöriger Streifen. Nach STUR's Anschauung ist dies verschiedene Verhalten der Blattpolster durch das Alter der betreffenden Axentheile bedingt, eine Ansicht welche wohl der Begründung nicht entbehrt, wenn man damit das analoge Verhalten bei den Coniferen vergleicht. Auch bei diesen sind die Blattpolster an den jüngeren Theilen der Axen durch eine schmale enge Furche geschieden, je älter der betreffende Axentheil wird, um so mehr rücken die Blattpolster auseinander, wobei diese zugleich eine entsprechende Verbreiterung und Verlängerung erfahren, welche z. B. bei einem mir vorliegenden achtjährigen Stämmchen einer Fichte hinsichtlich der Länge des Blattpolsters sich wie 5 : 11 Millim., hinsichtlich der Zwischenräume der Blattpolster wie 0 : 4,5 Millim. verhält. Dass dabei die Fläche des Blattpolsters niedriger wird, dass der Grund für beide Erscheinungen in dem Dickenwachsthum liegt, bedarf keiner besonderen Erwähnung. Der höchste Punkt des Blattpolsters wird von der Narbe des abgefallenen Blattes eingenommen. Diese ist querrhombisch, von verschiedener Grösse, häufig tritt sie als beinahe gleichseitiges, eine Ecke nach oben kehrendes Dreieck auf, auf ihrer Fläche sind an dem unteren Rande drei Narben sichtbar, bei Steinkernen vertieft, bei Hohl- drucken stark vortretend. Sie sind entweder punktförmig, oder der mittlere ist punktförmig, die seitlichen linienförmig, oder die mittlere v förmig mit aufwärts gerichteten Schenkeln, der Winkel nach abwärts gekehrt. Ob nun alle drei Narben Gefässbündelspuren des Blattes sind, oder wie bei den Sigillarien (vergl. RENAULT) nur die mittlere, muss vorerst aus Mangel von Thatsachen unentschieden bleiben. Dass die seitlichen Spuren keine Bündelnarben, nur die mittlere Spur eine solche ist, scheint mir aus dem Verhalten der *Aspidiaria*- und *Bergeria*- Zustände sich zu ergeben. In der oberen Hälfte des Blattpolsters, über der vorhin besprochenen Blattnarbe, findet sich ein weiteres Mal von der Form einer Rhomboëderecke oder eines nach unten geöffneten Dreieckes, der mittleren Blattspur gegenüber stehend, in dem Kohlenüberzug vertieft, welche SOLMS auch an einem Hohldrucke vertieft beobachtet hat, während sie in diesem als Erhöhung erscheinen müsste. STUR hält dieses Mal der *Ligula* der Selaginellen entsprechend. Ueber diesem Male, in der obersten Ecke des Blattpolsters befindet sich noch ein zweites erhaben vortretendes, dreieckiges Mal, welches von STUR, da es in seiner Stellung zum unteren Male der Stellung des Sporangiums zur *Ligula* bei *Selaginella* und *Isoëtes* entspricht, für der Insertionstelle des Sporangiums analog erklärt wird. Während die kleinere obere Parthie des Blattpolsters die eben beschriebenen Male zeigt, ist die grössere, unter der Abbruchsstelle des Blattes liegende Parthie des Blattpolsters durch eine Medianlinie in zwei Hälften getheilt, von STUR als Wangen bezeichnet. Die eine Wange enthält häufig eine verschiedenartig verlaufende Linie, von STUR als Wangenlinie bezeichnet. Jede Wange zeigt unter der Blattnarbe ein rundliches oder eiförmiges Mal meist vertieft, zuweilen erhaben, bei sehr guter Erhaltung als ein Häufchen sehr kleiner runder Punkte unter der Loupe sichtbar, von STUR Blattpolster-Gefässdrüsen genannt und als secernirende Endigungen kleiner Aeste des Gefässstranges



des Blattpolsters erklärt (Fig. 33, 2, 4, 5). Auch diese Frage kann nur die anatomische Untersuchung entscheiden, ebenso jene, ob dieselben nicht Luftlücken oder Secretlücken sind. Zuweilen zeigen die Blattpolster ein sammetartiges Aussehen, Folge der Umriss der Epidermiszellen, häufig zeigen sie Querleisten, verursacht durch Schrumpfen des Gewebes. Die Bemerkung mag nicht überflüssig sein,



(B. 588.)

Fig. 33.

1, 3 *Bergeria*-Zustand eines *Lepidodendron*. 2 *Lepidodendron*-Blattpolster. 4 Schematische Darstellung eines *Lepidodendron*-Blattpolsters. *s* Sporangiennarbe. *l* Ligularnarbe. *bg* Bündelspuren. *rb* Rhombische Blattnarbe. *bpg* Gefäßsdrüsen des Blattpolsters. *w* Wangenlinie. 5 *Lepidodendron diplotegioides* LESQ. Pennsylvanien. Carbon. (Copien nach STUR, CARRUTHERS, LESQUEREUX.)

dass durch Verschiebungen, durch Druck, Zerstörung einzelner Theile Veränderungen an der Oberfläche des Stammes hervorgerufen werden können, welche die angegebenen Verhältnisse ganz oder theilweise unsichtbar machen.

Die Blattstellung der *Lepidodendreen* ist von MAX BRAUN, NAUMANN und STUR untersucht worden. Insbesondere aus des letzteren Untersuchungen ergibt sich, dass die einfache Schraubenstellung bei ihnen selten ist, häufiger die bei den *Lycopodiaceen* vorhandene Aufeinanderfolge mehrgliedriger, um gewisse Divergenzen unter sich abweichender Wirtel vorkommt. MAX BRAUN bestimmte nach SCHIMPER's Angabe bei dem im Museum zu Prag befindlichen grossen Stamm die Blattstellung zu  $\frac{8}{23}$ , STUR bei *L. Haidingeri* ETTINGSH. mit einfacher Schraubenstellung zu  $\frac{4}{11}$ , bei *L. Veltheimianum* STBG. mit zweiblättrigen Wirteln zu  $\frac{4}{11}$ , und dreiblättrigen mit  $\frac{8}{23}$  Divergenz, die gleiche bei *L. commutatum* mit fünf- und siebenblättrigen Wirteln. Für alle diese bisher besprochenen Verhältnisse ist STUR's genaue und eingehende Darstellung in seiner Culmflora der Ostrauer- und Waldenburgerschichten Bd. II, pag. 227 u. ff. zu empfehlen. (Vergl. *Sigillaria*.)

Neben den vollständiger oder vollständig erhaltenen Stämmen von *Lepidodendron*

kommen, abgesehen von solchen Stämmen, welche verwandten Formen angehören, solche vor, bei welchen ein Theil der Rindenoberfläche verloren gegangen ist, zum Theil schon sehr früh, z. B. durch GÖPPERT als mit *Lepidodendron* identisch erkannt, von einem Theile der Autoren als eigene Gattungen beschrieben und erst später mit *Lepidodendron* vereinigt. Es sind Erhaltungszustände, welche, wie dies öfter vorkommt und vorkommen wird, als eigene Gattungen beschrieben wurden. Geht die äussere Rindenoberfläche sammt den Blattpolstern verloren, so sieht man auf der Ausfüllungsmasse den Abdruck der Innenseite in Gestalt gestreckt-rhombischer Felder, welche die Spur des zu den Blättern gehenden Leitbündels tragen. Dass dieselbe tiefer liegt, als auf der Abgliederungsfläche des Blattes, ist durch den aufsteigenden Verlauf des Bündels bedingt. Dieser Erhaltungszustand ist von STERNBERG als *Aspidiaria* (Fig. 34) bezeichnet worden. Die Rhomben flach gewölbt, mit Schlangenlinien versehen, durch schmale Furchen getrennt. Zeigt die Stammoberfläche eines *Lepidodendron* quadratische Rhomben, welche am höchsten Punkte oder wenig tiefer eine Bündelspur oder eine solche auch nicht erkennen lassen, so ist dies der als *Bergeria* PRESL (Fig. 33, 1, 2, 5) bezeichnete Erhaltungszustand, bedingt durch den Verlust der Epidermis. Dieser Erhaltungszustand ist zuweilen z. B. von HEER als zu den Coniferen (*Thuja*) gehörig bezeichnet worden, von jüngeren Zweigen herrührend. Von den meisten Autoren ist er richtig erkannt, von O. FEISTMANTEL, CARRUTHERS ist er auch für *Lepidophloios* in Anspruch genommen. Differenten Anschauungen begegnet man hinsichtlich jener dem Culm angehörigen Reste, welche als *Knorria* bezeichnet und durch ihre halbcylindrischen, spiralig stehenden, genähten oder entfernten, mehr oder weniger lang herablaufenden Blattpolster mit einer oberen angedrückten, durch eine schmale Furche vom Stamme getrennten kegelförmigen Spitze charakterisirt. Auf dem Scheitel derselben befindet sich eine, wie angenommen wird, von den abgefallenen Blättern herrührende Narbenspur. Ein Theil der Autoren hält diese Reste für eine selbständige Gattung, wie z. B. SCHIMPER, andere dagegen wie GÖPPERT für einen Erhaltungszustand von *Lepidodendron*, speciell von *L. Veltheimianum* STBG., wofür allerdings die von GÖPPERT abgebildeten Exemplare sprechen (Flora des Uebergangsgebirges, tab. 30, 39, 40).

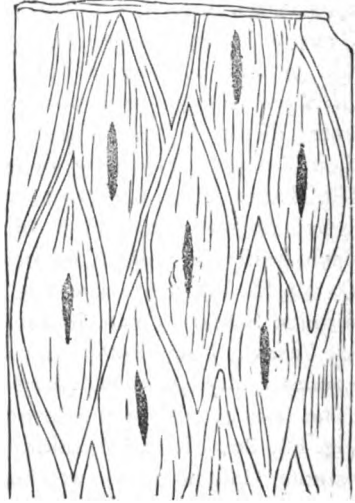


Fig. 34. (B. 589.)  
*Aspidiaria*-Zustand aus einer *Lepidodendron*.

Mit *Lepidodendron* verwandte Stammreste, welche sich durch zwei senkrechte einander opponirte Reihen schüsselförmiger Narben und durch viel kleinere Blattpolster auszeichnen, sind als *Ulodendron* STERNBERG bezeichnet. KIDSTON, ZEILLER und STUR<sup>1)</sup> haben diesen Resten in neuerer Zeit ihre Aufmerksamkeit geschenkt, von welchen der letztere *Ulodendron commutatum* SCHIMPER mit *Lepidodendron Veltheimianum* STBG. als Bulbillen tragende Exemplare vereinigt (Culm-

<sup>1)</sup> KIDSTON, on the relationship of the genera *Ulodendron*, *Lepidodendron*, *Sigillaria*, *Bothrodendron* and *Rhytidodendron*. *Annals and Magaz. of nat. hist.* Ser. V, tom. 16. ZEILLER, *Bullet. de la soc. géol. de France*. Ser. III, tom. 14. STUR, *Culmflora* II.

flora, Bd. II). Gewöhnlich sind es einfache, dicke Stammstücke ohne Verzweigung; doch kommen auch dichotom verzweigte Stücke vor, bei deren einem WILLIAMSON eine schüsselförmige Narbe in der Dichotomie fand (WILLIAMSON, on the organisation of the foss. plants of the Coal measures. Part X, pag. 499). Nach dem Vorgange von KIDSTON und ZEILLER lassen sich drei verschiedene Formen *Ulodendron*-artiger Stammreste unterscheiden, zunächst diejenigen, welche mit *L. Veltheimianum* STBG. vereinigt wurden, *Ulodendron commutatum* SCHIMPER (Traité, pag. 40, tab. 63), womit er *Sagenaria Veltheimiana* (GEINITZ, Hainichen Ebersdorf, tab. V, Fig. 1, 2, GÖPPERT, foss. Flora des Uebergangsgebirges, tab. 41, Fig. 2—4 und SCHIMPER, Terrain du transition des Vosges, tab. 21) vereinigt. Die Blätter sind kurz, steif, lanzettlich, die Blattflächen convex gekielt, die Blattspur vertieft mit einer Bündelspur (SCHIMPER, a. a. O. tab. 63, Fig. 4). Die zweite Gruppe dieser Formen enthält *U. majus* LINDL. et HUTT. (Foss. Flora, tom. I, tab. 5) und *U. minus* LINDL. et HUTT. (a. a. O. tom. I, tab. 6), denen KIDSTON *Sigillaria discophora* KÖNIG und *S. Taylora* CARRUTHERS anfügt, sie sämtlich unter diesen beiden Bezeichnungen mit *Sigillaria* vereinigend. Diese Ansicht theilt ZEILLER nicht, sie gründet sich nach ihm auf das rein äusserliche Verhalten. Die Blätter fallen nach ZEILLER bei *Ulodendron* überhaupt nicht rasch ab, sondern gehen langsam zu Grunde und lassen auf der rhombischen Abgliederungsstelle nach Entfernung der Epidermis eine kleine kreisrunde Bündelspur zurück (a. a. O. tab. IX, Fig. 3 A). Die Abgliederungsstelle selbst zeigt nach DAWSON drei punktförmige Spuren (Quart. Journ. tom 22, pag. 163, tab. XI, Fig. 51 als *Lepidophloios acadianus*). Nach Entfernung der Rinde zeigt der Steinkern die linearen Bündelspuren. *Leptophloeum rhombicum* DAWSON aus dem canadischen Oberdevon (The foss. plants. of the devon. and silur. Formation. I. Montreal 1871, tab. VIII, Fig. 88, 89, II, 1882) dürfte nach SOLMS eine eigene mit *Lepidodendron* verwandte Gattung sein, welche ihre Blätter lange Zeit behält, sie durch unregelmässigen Bruch nicht durch Abgliederung verliert. Nach CARRUTHERS mit *Lepidodendron notum* UNGER identisch<sup>1)</sup>. Beide haben *Bergeria*-Narben, die Bündelspur in der Mitte. DAWSON nimmt für seine Stammreste ein *Artisia*-Mark in Anspruch, welches a. a. O. (Fig. 89) nicht eben deutlich, aber doch erkennbar gezeichnet ist. Diese Form des Markes gehört den *Cordaiten* an.

Ein dritter hierhergehöriger Typus sind die als *Bothrodendron* LINDL. et HUTT. (Foss. flor. tom. II, tab. 80, 81.) bezeichneten Stammreste mit den beiden Arten *B. punctatum* LINDL. und HUTT. und *B. minutifolium* (*Rhytidodendron* BOULAY, le terrain huillier du Nord de la France. Lille 1876, pag. 39, tab. III, Fig. 1), letztere von ZEILLER mit *Bothrodendron* vereinigt. Von STERNBERG ist die erste Art als *Ulodendron Lindleyanum* bezeichnet. ZEILLER hat sie a. a. O. pag. 176 ausführlich besprochen und ihre Selbständigkeit KIDSTONE gegenüber nachgewiesen. Die meist unverzweigten Stammstücke, von welchen indess ZEILLER auch dichotom verzweigte, beblätterte Zweige von Carvin im Pas de Calais gefunden hat, sind auf ihrer Oberfläche mit einer auf der photographischen Abbildung BOULAY's sehr deutlich sichtbaren feinen welligen Quer- oder Längsrillen (wohl Folge der Runzelung) versehenen Epidermis bedeckt, welche deshalb so deutlich

<sup>1)</sup> *Lepidodendron notum* UNGER ist bekanntlich ein Stammrest aus dem unteren Culm von Saalfeld. Der Name ist aber auf *Lepidodendron*-Reste sehr verschiedener Herkunft übertragen, welchen die *Bergeria*-Narben gemeinsam sind. Dass sie von einer Art stammen, ist nicht wahrscheinlich.

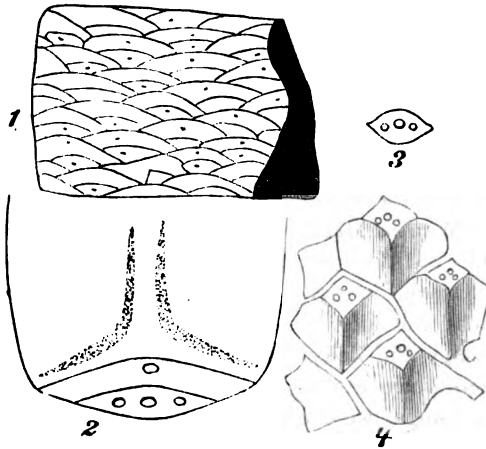
weil den Blättern das sogen. Blattkissen ganz oder doch beinahe ganz fehlt und die kurzen lanzettlichen Blätter mit ihrer Basis unmittelbar auf der Rinde stehen. Beim Abfallen hinterlassen sie eine polygonale oder kreisrunde Narbe mit den drei Bündelspuren und über ihnen die sehr kleine kreisrunde, angebliche Ligularspur (ZEILLER, a. a. O. tab. VIII, Fig. 2, BC, 3 A, tab. IX, Fig. 1 A, 2 A.). Mit diesen Resten vereinigt ZEILLER (Annal. des scienc. natur. Ser. VI, tom. XIII.) die aus den Kohlenbecken Central-Russlands stammende Papier- oder Blätterkohle von Tovarkova und Malowka, welche aus dünnen, braunen, durchlöcherten Cuticula-Lamellen bestehend, von TRAUTSCHOLD als *Lepidodendron tenerrimum* bezeichnet wird. Die Lamellen zeigen die Umriss der Zellen sehr schön und bei dem Vorkommen der mit *Bothrodendron*-Narben versehenen Reste in den tiefsten und tieferen Schichten des Carbon können diese Lamellen wohl von *Bothrodendron* herkommen. SOLMS erwähnt bei Besprechung von *Knorria* (pag. 207) und bei *Bothrodendron* eines von HEER in Flora foss. arct., vol. II, pag. 42, tab. 10, Fig. 4, als *Knorria imbricata* abgebildeten Stückes, welches HEER für *K. acutifolia* GÖPP. hält, nach der Ansicht von SOLMS aber zu *Bothrodendron* gehören dürfte. Die Kohlenrinde ist mit dicht stehenden Längsrillen bedeckt, schmal lanzettlich zugespitzte Blätter (Warzen HEER) und kreisrunde mit punktförmiger Spur versehene Narben sind an dem Stücke sichtbar. Nach HEER stehen sie in regelmässigen schiefen Reihen, in der Abbildung jedoch nicht, in der auch die kreisrunden Narben nicht mit der Basis der Blätter zusammenfallen, sondern zwischen sie, ferner zeigt die Zeichnung auch Narben, welche Ecken zeigen. Es sind an dem abgebildeten Stücke, welches aus dem unteren Carbon der Bäreninsel stammt, manche Dinge, welche an *Bothrodendron* erinnern.

Alle diese Stämme zeichnen sich weiters dadurch aus, dass sie, wie bereits erwähnt, kreisrunde, vertiefte, ovale oder elliptische opponirte, dichter oder entfernter stehende Narben in je einer Reihe auf den Seiten des Stammes tragen. Sehr genährte, zugleich sehr gross und mit sehr excentrischen Ansatzpunkt sind sie bei *Bothrodendron*, bei den beiden übrigen Formen stehen sie entfernter. Was in diesen schüssel- oder becherförmigen Narben, deren Böschung wie KIDSTON nachwies, mit Blättern besetzt ist, gesessen hat, darüber gehen die Ansichten auseinander. CARRUTHERS (CARRUTHERS, on the nature of the scars in the Stems of *Ulodendron*, *Bothrodendron* and *Megaphyllum* with a Synopsis of the species found in Great Britain. Monthly Microscop. Journ., vol. III, 1870) spricht sich für Adventivwurzeln aus und hält die centrale Narbe, sowie die bei schlechter Erhaltung an der Böschung sichtbaren Höcker für deren Leitbündelspuren. Diese Ansicht wird widerlegt durch den Bau der Stämme und sind bis jetzt nie Wurzeln in den Narben gefunden. Dass nicht der ganze Becher der Abbruchsstelle entspricht, geht aus der oben angeführten Beobachtung KIDSTON's hervor. Andere betrachten richtig die centrale oder excentrische Narbe als die Trennungsstelle, den Becher als durch Druckwirkung entstanden, nehmen aber an, dass ein Ast abgeworfen sei, eine Anschauung, welche STUR erschöpfend widerlegte. STUR lässt, ähnlich wie bei *L. Selago* L., Brutknospen in diesen Narben gestanden haben. SOLMS hat das Unwahrscheinliche dieser Annahme klar gelegt, so dass ich um so weniger darauf einzugehen brauche, als wir aus einer Mittheilung von WILLIAMSON (On the organisation of the plants of the Coal measures. Part. X, 1879 (1880, pag. 499) wissen, dass ihm von THOMPSON zwei *Ulodendron*-exemplare mit Zapfen »an actual cone in situ« mitgetheilt worden sind. SOLMS giebt an, dieses Exemplar bei WILLIAMSON

gesehen zu haben, aus einer mündlichen Mittheilung von Mr. SEWARD erfahre ich, dass dieser den Zapfen bei WILLIAMSON ebenfalls gesehen. Stehen solche Organe seitlich an den Axen, haben die Axen ein Dickenwachsthum, so muss nothwendig eine solche Bildung entstehen, wie wir sie bei den ulodendroiden Stämmen der Lepidodendreen finden. In weiterer Folge wird es aber nicht unwahrscheinlich sein, dass unter den Lepidodendreen Formen existirt haben, bei denen die Sporangienstände nicht an der Spitze der Zweige, sondern seitlich an den Stämmen und stärkeren Aesten in Reihen standen.

Durch das Vorkommen schüsselförmiger Narben an den Stämmen schliesst

sich *Lepidophloios* STERNBERG (*Lomatophloios* CORDA) (Fig. 35, 1—4) an die zuletzt erwähnten drei Formen an, unterscheidet sich aber durch die höhere Zahl, vier Reihen derselben. Ein weiterer Unterschied ergibt sich aus den Blattpolstern, von WEISS Phyllodien genannt, welche ziemlich gross, steil kegelförmig mit querrhombischer Basis dicht gedrängt am Stamme ansitzend, der obere Theil abstehend, nach rückwärts gebogen; Abbruchsstellen der Blätter mit zwei spitzwinkligen Seitenkanten und einem stumpfen medianen Winkel, indess zuweilen von der Seite zusammengedrückt (vergl. CORDA, Beitr. zur Flora des Vorw. Taf. I, Fig. 7, *Lomatophloios crassicaulis*, WEISS, foss. Flora der jüngsten Steinkohle). Die Abbruchsstelle der



B. 590.)

Fig. 35.

1. *Lepidophloios acuminatus* WEISS. Dudweiler.
2. Oberer Theil des Blattpolsters etwas vergrössert.
3. *L. laricinus* STBG. Blattnarbe etwas vergrössert (Copie nach WEISS).
4. *Lomatophloios crassicaulis* CORDA. Blattpolster. Nach CORDA. (Fig. 4 ist umgekehrt zu denken.)

Blätter ist rhombisch mit drei Spuren, deren mittelste linear oder dreieckig stets grösser ist, als die beiden kreisrunden, seitlichen. Ueber der Abbruchsstelle die sogen. Ligulargrube, welche auch WEISS und STUR angeben (Fig. 35). Je nachdem man nun die Blattpolster sich gerichtet denkt, ob einfach abstehend oder mit dem oberen Theile zurückgeschlagen, steht die Abbruchsstelle im ersteren Falle auf dem höchsten, sie ist nach aufwärts, im zweiten Falle nimmt sie den tiefsten Punkt ein und ist nach abwärts gekehrt. Im ersteren Falle sind die sichtbaren Wangen jene der Aussenseite, im letzteren Falle gehören sie der Innenseite an. In dieser Weise ist sie von den einzelnen Autoren betrachtet worden, die erstere Ansicht von CORDA, SCHIMPER, GOLDENBERG, O. FEISTMANTEL, GEINITZ, RENAULT, welche sich zugleich für die generische Trennung von *Lomatophloios* aussprechen, vertreten, indem sie die an erster Stelle erwähnte Richtung für diese Gattung in Anspruch nehmen. WEISS dagegen vereinigt nicht bloss die beiden Gattungen, er spricht sich auch auf Grund eines von GOLDENBERG gefundenen dichotomen und von GOLDENBERG tab. 16, Fig. 6 abgebildeten Stammstückes für die rückwärts gekehrte Stellung der Blattpolster aus. Mit Recht, denn das von GOLDENBERG abgebildete Exemplar hat an den Seitenzweigen alle Blattpolster nach dem Hauptstamm gerichtet, was RENAULT in seiner Abbildung willkürlich geändert hat. Auf der einen Fläche sind die Seitenzweige weggebrochen und haben

*Ulodendron*-ähnliche Narben zurückgelassen. Für STUR sind es Bulbillennarben, die Zweige die basalen Axen der Bulbillen, was allerdings bei den lebenden Lycopodien ohne Beispiel ist; SOLMS erklärt sie für Zweige, sicher mit Recht. Ob sie Sporangienstände getragen oder nur vegetative Zweige waren, sei dahingestellt. Dass kann aber mit Bestimmtheit gesagt werden, dass, seien es nun Sporangienstände tragende oder vegetative Zweige, für beide ein eigenthümliches Verhalten vorliegt. Nach CORDA ist das Mark gefächert, was auch GOLDENBERG annahm, später aber aufgab (vergl. WEISS, a. a. O., pag. 156). SCHIMPER (Traité, Atlas, tab. LX, Fig. 11) stellt es längsgestreift dar. Die Angabe, dass ein *Artisia*-Mark vorhanden sei, ist sicher irrthümlich und beruht auf einer Verwechslung mit *Cordaites*-Resten. Die Blätter sind linear, lanzettlich, wie es scheint, ziemlich breit und wahrscheinlich einnervig. Die von CORDA abgebildeten kantigen Blattquerschnitte beweisen nur, wie Blätter ihren Querschnitt durch Druck und Verschiebung ändern können. Dass die Blattpolster im Laufe der Zeit durch tangentielle Dehnung in Folge radiären Druckes sich vergrössern, entspricht dem Verhalten der lebenden Pflanzen mit gleicher Ausbildung der Blattpolster. Unterschieden sind mehrere Arten, wie *L. laricinus*, *L. macrolepidotus* GOLDB. etc., zweifelhaft, wie so viele fossile Arten, für die es schwer hält, geeignete Unterscheidungsmerkmale zu finden.

Weder Blätter noch Sporangienstände, nur mit Blattpolstern bedeckte Stämme sind von *Halon* LINDL. et HUTT., vol. III, tab. 228) bekannt. *Lepidophloios* nahestehend, ist sie von FEISTMANTEL mit diesem vereinigt worden, kaum mit Grund, während dagegen *Cyclocladia* GOLDENBERG mit *Halon* zu vereinigen ist. Die Stammstücke kommen einfach oder dichotom verzweigt vor, wie auch SCHIMPER (Traité, Atlas, tab. 66, Fig. 1) ein solches Stück nach EICHWALD's *Lethaea rossica* abbildet. Auch LESQUERUEX bildet solche Stücke aus dem Carbon von Pennsylvanien, Coalflora, tab. 61, Fig. 1, 2 ab. Nach den Angaben sind sie mit Blattpolstern, mit jenen von *Lepidophloios* übereinstimmend bedeckt. Ausserdem sind an den Stücken kurze, stumpfe Höcker in sechs bis acht senkrechten Reihen vorhanden, welche auf dem Scheitel eine kreisrunde, vertiefte Abbruchsstelle mit Blattspuren und eine centrale Bündelspur tragen, von Blattpolstern umgeben. Eine Discussion, was *Halon* ist, ist jetzt, nachdem WILLIAMSON 1872 in Part. II seiner Untersuchungen pag. 222 u. ff. seine Beobachtungen über diese Reste mitgetheilt hat, überflüssig, da diese die Frage mit einem Schlage erledigen. Nur RENAULT's Auffassung in Cours de bot. foss. tom. II, nach der ein Theil der Halonien Rhizome, ein anderer Theil Sporangienführenden tragende Zweige sein sollen, rechtfertigt es, darauf einzugehen. Einmal ist durch WILLIAMSON widerlegt, dass BINNEY's Exemplar eine Wurzel trägt, sondern die vermeintliche Wurzel ist eine zufällige Kante des Gesteines, sodann hat WILLIAMSON den Gabelast eines *Lepidodendron*, dessen einer Ast das unveränderte *Lepidodendron*, der andere den Charakter von *Halon* trägt (On the organisation etc. Part. X, pag. 499), beobachtet und im Detail besprochen.

Die zu dieser Gruppe gehörigen Fructifikationen sind cylindrische oder eiförmige, ährenförmige Sporangienstände, ähnlich jenen der Lycopodiaceen und Selaginellen, diese jedoch hinsichtlich des Durchmessers wie der Länge meist bedeutend überragend, obwohl auch einzelne von geringerem Durchmesser vorkommen, diese etwa den männlichen Blütenständen der Amentaceen gleichstehend. Sie sind als *Lepidostrobus*, ihre Sporophylle als *Lepidophyllum* bezeichnet. Dass sie hierher gehören, wird durch solche Exemplare sicher gestellt, wie sie LESQUERUEX (Coalflora, vol. III, tab. 107, Fig. 2), BROGNIART (hist. des végét. foss.,

vol. II, tab. 24, Fig. 5, tab. 25, Fig. 2) und STUR (Culmfl. II, tab. 19, Fig. 9), BINNEY (observations on the Struct. of foss. plants. II, tab. 11, Fig. 1 a u. 2), abgebildet haben, an einfachen und gabelnden Aesten stehend, ferner durch den Bau ihrer Axen. Erhalten sind sie als Abdrücke, verkohlt und versteinert in den Concretionen des englischen und westphälischen Carbon, in den Sphaerosi-

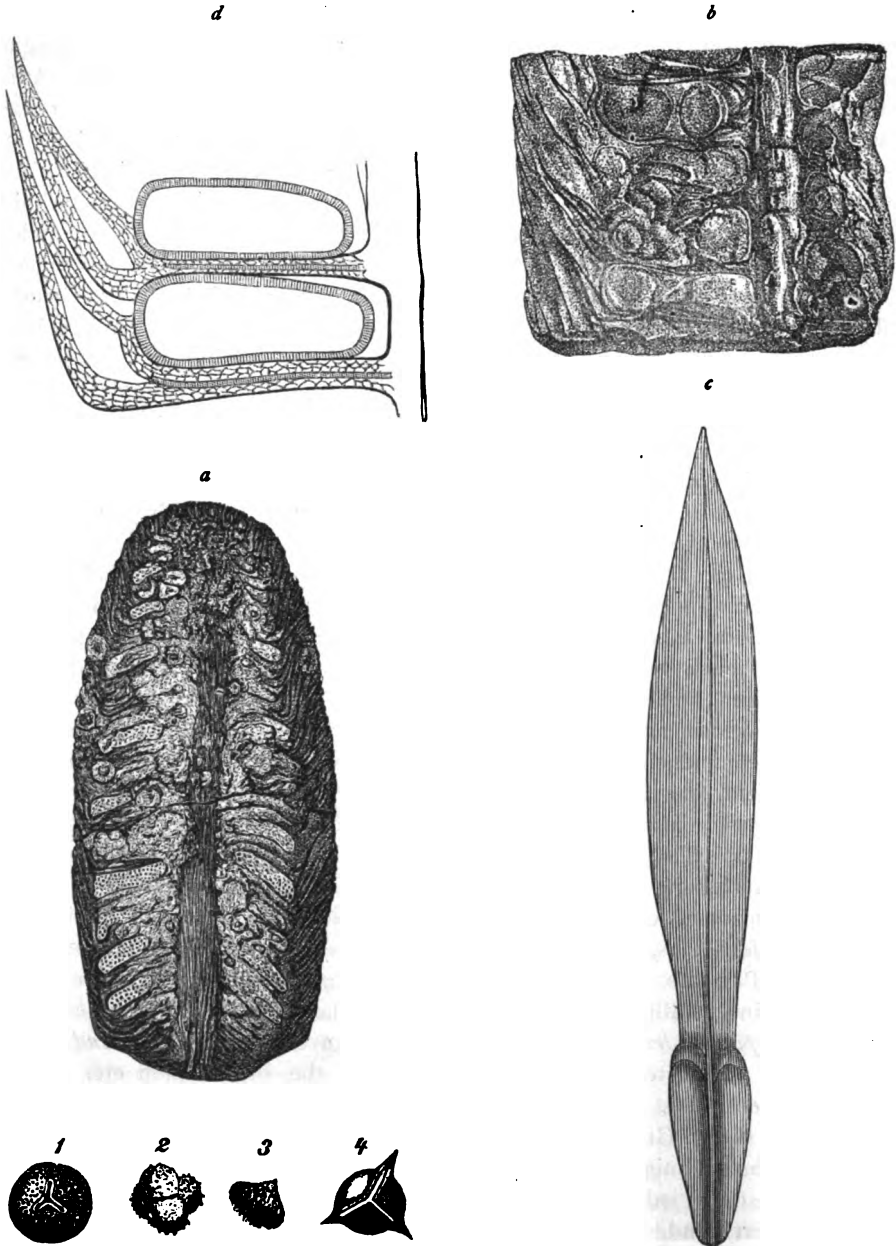


Fig. 36.

(B. 591.)

*a* *Lepidostrobis Dabadianus* SCHIMPER. *b* *Lepidostrobis Wüschianus* BINNEY mit Macrosporen. *c* *Lepidophyllum*. Sporophyll. Saarbrücken. *d* Zwei Sporophylle von *Lepidostrobis ornatus* HOOKER mit Sporangien nach SCHIMPER. 1 Macrospore von *a*. 2, 3 Microsporen von *b*. 4 Macrospore von *d*. (Copien nach SCHIMPER, BINNEY, *c* nach der Natur.)

deriten von Wolverhampton. Wie bei den Lycopodien und Selaginellen der Jetztwelt zuweilen gegabelte Sporangienstände vorkommen, so scheint dies auch bei den in Rede stehenden nach einer Darstellung von LINDLEY and HUTTON, vol. III, tab. 163 der Fall gewesen zu sein. An der Axe des Sporangienstandes stehen nun dicht gedrängt in spiraliger Stellung, dachziegelig sich deckend die Sporophylle in Blattgrund und Lamina geschieden. Der Blattgrund rechtwinkelig abstehend, zum Theil mit Hinterlassung einer querrhombischen Narbe sich ablösend (vergl. SCHIMPER, Traité, Atlas, tab. 61, Fig. 4 <sup>1)</sup> nach dem Original richtig dargestellt) oder, wie scheint, in den meisten Fällen, wie auch jetzt noch durch zufällige Einflüsse losgerissen, hat eine gegen die Axe hin kaum verschmälerte, zuweilen geflügelte pyramidale Gestalt mit querrhombischen, in der Mediane niedergedrückten Querschnitt. Auf seiner Oberseite sitzt auf dem mehr nach aufwärts gewendeten Theile oder in der Mitte das ziemlich grosse cylindrische Sporangium, mit der nach aussen gekehrten Seite die Basis der Lamina berührend (Fig. 36d). Die schmal oder breit lanzettliche oder lineare spitze oder zugespitzte oder auch stumpf abgerundete (LESQ., Coalf. III, tab. 108, Fig. 1), von einem oft ziemlich breiten Mittelnerven durchzogene ganzrandige Lamina ist an ihrer ganzen Basis mit dem Blattgrund verbunden und ist dieser Theil zuweilen nach abwärts in einen Fortsatz entwickelt, wie dies z. B. BINNEY a. a. O. tab. 7, Fig. 2. tab. 8, Fig. 8) darstellt. SOLMS hat an mehreren Blättern eines bei Dudweiler gesammelten Exemplars an der Spitze des Blattgrundes eine kleine dreieckige Narbe mit einer Bündelspur beobachtet, nach ihm die Ligularnarbe. Isolirt und flach niedergedrückt (Fig. 36c) kommen die Sporophylle oft vor; in diesem Falle unterscheidet man, wenn der Blattgrund erhalten, die beiden Wangen rechts und links von dem in der Mitte verlaufenden Kiele und die Stelle, welche das Sporangium trug. Die Struktur der Sporophylle ist sehr einfach. In der Mitte eines kleinzelligen Parenchyms liegt, aus der Axe abzweigend, der das Blatt durchziehende Tracheidenbündel, eine einfache Lage Epidermiszellen bildet die Aussenschicht.

Die in den Sporangien eingeschlossenen Sporen finden sich in den der Quere und Länge nach durchbrochenen verkohlten, wie in versteinerten Exemplaren für die mikroskopische Untersuchung geeignet. In den Sporangienständen kommen Microsporen und Macrosporen vor oder nur Microsporen. Es fragt sich, ob den Lepidodendren allgemein Heterosporie oder ob neben ihr auch Isosporie vorkommt. Definitiv kann die Frage nicht beantwortet werden, da in manchen Fällen nur Bruchstücke vorkommen und bei den verwandten Selaginellen entweder das unterste oder die untersten Sporophylle allein Macrosporen entwickeln, welche also bei Bruchstücken fehlen können. Dann ist die Möglichkeit nicht ausgeschlossen, dass die beiden Sporenformen verschiedenen Exemplaren angehört haben, was ja den fossilen Formen eigen gewesen sein könnte, jetzt allerdings nicht der Fall ist, wenn es auch bei *Selaginella* vorkommt, dass einzelne Arten in einer Vegetationsperiode oder an einzelnen Zweigen nur Microsporen entwickeln. Die Microsporen hängen öfter noch in Tetraedern zusammen, wie bei den Macrosporen sind an ihnen die drei Leisten sichtbar (Fig. 36, 1—4). Exemplare, deren Sporangienwände verloren gingen, beschrieb CARRUTHERS als *Flemmingites* (Geolog. Magazin). Die Macrosporen nehmen stets die Basis, die Microsporen den oberen Theil des Sporangienstandes ein. Freie Sporen kommen

<sup>1)</sup> Ob dieses mir vorliegende Exemplar aus der GOLDENBERG'schen Sammlung ein Sporangienstand ist, bezweifle ich sehr. Das Stück ist durch Eisencarbonat versteinert, Schliffe erwiesen sich strukturlos, Blattnarben, den *Bergeria*-Zustand aufweisend, und Blätter sprechen für einen Stamm.



auch isolirt in der Kohle, öfter in Gesellschaft von *Lepidodendron*-Fragmenten vor. Die Sporangienwand besteht entweder aus mehreren Zelllagen, von welchen die äussern, vier an der Zahl, aus dickwandigen Zellen, die inneren aus eben so vielen Lagen dünnwandiger Zellen sich zusammensetzen (RENAULT, a. a. O. II, tab. 6, 7) oder aus einer einfachen Lage von Pallisadenzellen. Die Aussenfläche ist bei den zu vier beisammenliegenden Macrosporen eines von WILLIAMSON a. a. O. Part X, tab. 15, Fig. 8—12a abgebildeten Sporangienstandes mit feinen kurzen Fortsätzen bedeckt. Zugleich tragen sie einen röhrenförmigen Fortsatz. Welchen Gattungen diese Zapfen angehören, lässt sich nur insofern mit Bestimmtheit sagen, als ein Theil an *Lepidodendron*-Zweigen ansitzt, welche also von *Lepidodendron* stammen, andere mit sehr starken Axen werden zu *Lepidophloios* gezählt, wie *Lepidophloios macrolepidotus* WEISS, dessen Abdruck die hiesige botanische Sammlung besitzt, ferner *L. dilatatus* LESQ. (Coalflora III, tab. 105), eine Ansicht, welche auch SOLMS theilt. GOLDENBERG bildet allerdings für seinen *Lomatophloios* eine kleinere Sporangienähre mit dünner Axe ab. Die Struktur der *Lepidostrobus*-Axe kann im Vergleich mit der Stammstruktur wenigstens über die Gruppe entscheiden. Schliesslich seien nach dem Vorgange von SOLMS die Abbildungen einiger *Lepidostrobus* erwähnt, welche meist vollständig und sämmtlich heterospor sind.

BINNEY u. a. O. II. bildet aus den Kalkconcretionen von Oldham auf tab. 7 und 8 zwei Bruchstücke ab, mit der Axenstruktur von *L. Harcourtii*, LINDL. et HUTT. mit Microsporen, auf tab. 9 als *L. Russelianus* BINNEY etc. Aus dem Blakland der Lagganbay auf Arran Bruchstücke mit Macrosporen, auf tab. 10, Fig. 1 als *L. levidensis* BINNEY, von Airdrie in Schottland aus derselben Schicht einen Sporangienstand mit Micro- und Macrosporen, mit Macrosporen *L. Hibbertianus* BINNEY Fig. 2, tab. 11; als *L. Wünschianus* BINNEY von der Lagganbay auf Arran mit Micro- und Macrosporen. WILLIAMSON a. a. O. Part. X. tab. 15, Fig. 8—12 einen Sporangienstand im unteren Theile mit Macrosporen. Verkieselt sind *L. Dabadianus* SCHIMPER und *L. Brownii* SCHIMPER, deren Besitzwechsel SOLMS mittheilt, von SCHIMPER (Traité, Atlas, tab. 62, Fig. 1—12 und tab. 62, Fig. 13 bis 33) und RENAULT (Cours de Bot. foss. II, tab. 6, Fig. 7, 8 und 9—12) abgebildet. Nur Microsporen enthält *L. Rowillei* SAP. et MARION von Cabrières im Hérault, tab. 7, Fig. 1—3. In Part. III. seiner Untersuchungen giebt WILLIAMSON tab. 44 die Abbildung eines Sporangienstandes, welchen er mit seinem *Lepidophloios brevifolius* vereinigt, dessen Macrosporen mit zahlreichen fadenförmigen Membranfortsätzen versehen sind (Fig. 27 x). Ausserdem enthält der Sporangienstand die Microsporen (Taf. 45, Fig. 26), der Blattgrund des Sporophylls ist geflügelt (Fig. 24). In Part. IX. a. a. O. wird von WILLIAMSON ein weiterer Sporangienstand, Taf. 22, abgebildet, welchen SOLMS ebenfalls untersuchte. Die Macrosporen haben drei stark vorspringende Leisten, ein schlauchförmiges Anhängsel, in ihrem Innern enthalten sie eine Anzahl von Zellen, welche nach der Ansicht von SOLMS der frühen Gewebebildung in den Microsporen von *Selaginella* analog sein dürften.

Es folge nun die Besprechung der Strukturverhältnisse der assimilirenden Blätter, der Stämme und Zweige. Den Bau der Blätter scheint bis jetzt ausser FELIX (Untersuchungen über den Bau westphälischer Carbonpflanzen) Niemand näher untersucht zu haben. WILLIAMSON hat zwar auf seinen Quer- und Längsschnitten neben zahlreichen Abbildungen von Blattpolstern auch einzelne von Blättern gegeben, indess in einer Weise, welche über den Bau der Blätter keinen oder wenig Aufschluss giebt. Auch erwähnt er desselben nicht, bemerkt nur, dass die Struktur der Sporophylle als Anhalt für die assimilirenden Blätter dienen müsse. FELIX

bespricht pag. 32 und ff. die von ihm untersuchten Blätter und giebt für zwei Formen auf tab. II, Fig. 3—4 und tab. V, Fig. 6 Abbildungen von Querschnitten. Der Querschnitt der Blätter ist in dem unteren Theile querrhombisch, an den Rändern mit spitzem Winkel, die Vorder- und Hinterfläche convex oder auf der Rückenfläche mit vortretendem stumpfen Kiele. Gegen die Spitze wird der Querschnitt dreieckig. Querschnitte von verschiedenem Durchmesser, also wohl aus verschiedenen Höhen zeigen zu beiden Seiten der Mittellinie eine mehr oder weniger tiefe Furche. Bei allen untersuchten Blättern ist die Mitte des Blattes von einem Tracheidenbündel mit leiterförmigen Verdickungen und dessen Phloëm durchzogen, eine bald mehr, bald weniger entwickelte Sclerenchymscheide umgiebt ihn. Dann folgt ein ziemlich stark entwickeltes Parenchym, in welchem zuweilen rechts und links vom Mittelnerven eine Gruppe zartwandiger, grosser Zellen liegt. Unmittelbar unter der Epidermis liegt eine mehrschichtige Zone dickwandiger Zellen (tab. II, Fig. 3, 4). Eine dritte Blattform (tab. V, Fig. 6) unterscheidet sich von den beiden vorangehenden durch ein lückenreiches Mesophyll, welches jedoch meist zerstört ist, durch den flacheren Querschnitt, durch eine auf jeder Seite des Mittelleitbündels liegende Unterbrechung (ob zufällig?) der unter der Epidermis liegenden Sclerenchymsschichte. Diese Angaben von FELIX kann ich auf Grund meiner Präparate bestätigen, unter meinen Präparaten finden sich aber auch Querschnitte von Blättern von dem Umriss des Querschnittes auf tab. V., Fig. 6, welche zu beiden Seiten des Mittelleitbündels zwei Gewebelücken zeigen, von welchen ich freilich nicht zu sagen weiss, ob sie Luft- oder Secretgänge sind. Die von FELIX auf tab. II, Fig. 3 gegebene Abbildung kann dem Jugendzustand, mein Schliff dem Ende solcher Bildung entsprechen. Eine zweite Blattform entspricht im Querschnitt der Fig. 3 auf tab. II. Die Furchen auf der Rückseite der Blätter erinnern an das von RENAULT bei Farnen dargestellte Verhältniss. Möglich ist, dass sie Spaltöffnungen führen, analog der Furche bei den Phyllocladien von *Sciadopitys*. Die beiden oben erwähnten Lücken finde ich auch an Querschnitten, welche der Blattspitze angehören, ferner in den Blattpolstern, woraus hervorgeht, dass es Gänge sind und wodurch sich wahrscheinlich die beiden seitlichen Narben der Blattabbruchsstelle erklären. Die Blattpolster, an den Quer- und Längsschnitten der jüngeren und älteren Axen sehr gewöhnlich, sind nach dem Alter der Zweige von verschiedener Grösse. Sie bestehen aus etwas gestrecktem Parenchym, welches den Leitbündel umgiebt, unter der Epidermis einige Lagen dickwandiger Zellen. Für die beiden Narben auf den Wangen zu beiden Seiten der Medianlinie habe ich das erwähnte Strukturverhältniss gefunden. Bei älteren Blättern sind die parenchymatischen Zellen weiter und gestreckter. Einen wesentlichen Unterschied in den Strukturverhältnissen der Blattpolster englischer Exemplare finde ich nicht. Eine Zurückführung der Blätter aus dem Carbon Westfalens auf bestimmte Arten halte ich für unzweckmässig, da sie sämmtlich isolirt vorkommen. Nach den Thatsachen, welche die Untersuchung der hauptsächlich aus dem westfälischen Carbon stammenden Blätter ergeben sich nach den Strukturverhältnissen drei Arten. Ueber die Struktur der Sporophylle wüsste ich dem bereits Bekannten nichts hinzuzufügen, alle von mir gesehenen haben an der Basis des Blattgrundes den schildförmigen Anhang, die Sporangienwand aller Exemplare besteht aus einer einfachen Lage pallisadenartiger Zellen. Ob dies Verhältniss gegenüber dem von RENAULT erwähnten nur Erhaltungszustand oder Strukturverschiedenheit ist, lässt sich kaum mit Bestimmtheit sagen.

Die Struktur der Stämme ist bei allen *Lepidodendren* dieselbe, wobei jedoch bei den einzelnen Verschiedenheiten nicht ausgeschlossen sind. Ueberall ist ein centraler Tracheidenstrang, aus welchem die zu den Blättern gehenden bogig aufsteigenden Stränge abgehen, vorhanden. Ferner eine verschieden differencirte, parenchymatische Rinde, deren Aussenfläche selbst bei stärkerem Dickenwachsthum weder die Blattpolster, noch die Epidermis verliert. Ob dies Verhältniss ein dauerndes ist, weiss ich nicht zu sagen, da ich nur Schliffe von 6—7 Centim. Durchmesser kenne. Das Dickenwachsthum wird entweder durch die Rinde und durch die Bildung eines secundären Holzkörpers oder nur durch die Rinde allein vermittelt. Inwieferne Stammreste mit erhaltener Struktur mit den unterschiedenen Arten der Gruppe in Verbindung zu bringen sind, ist durchaus zweifelhaft. Es kann deshalb nur nach dem Baue der einzelnen Reste unter sich unterschieden werden. Erwähnt sei hier als häufig und allgemein sich wiederholende Thatsache, dass die in den englischen und westfälischen Kalkconcretionen enthaltenen Pflanzenreste von *Stigmaria-Appendices* begleitet und nach allen Richtungen durchwachsen sind.

So sei denn zuerst das *Lepidodendron rhodumense* RENAULT, von Grand' Eury aus dem Carbon bei Combres (Dep. Loire) gesammelt, als einfachster Typus erwähnt (B. RENAULT, structure comparée de quelques tiges de la Flore carbonifère. tab. 10. Paris, 1879. Cours de bot. foss. III). RENAULT konnte von diesem einen jüngeren, blättertragenden und das Fragment eines älteren Stammrestes von 5 Centim. Durchmesser untersuchen. Die abstehenden, dann nach aufwärts gekrümmten Blätter haben an der Basis einen vierkantigen, im oberen Theile einen halbmondförmigen Querschnitt, ein centraler Bündelstrang durchzieht sie in der Mitte, das übrige Gewebe ist nach den Abbildungen bis auf wenige Reste zerstört, die kleinzellige Epidermis jedoch wenigstens an einigen Stellen erhalten. Das Centrum des Stämmchens wird von einem nur aus Treppentracheiden bestehenden Strange eingenommen, die Tracheiden grössten Durchmessers nehmen die Mitte des Stranges, die des kleinsten Durchmessers in Gruppen seine Peripherie ein. Von den letzteren nehmen die Blattbündel ihren Ursprung, an dem Querschnitte des centralen Stammbündels sind sie als kleine zahnartige Vorragungen sichtbar, in der Rinde werden sie in verschiedenen Richtungen getroffen, dünnwandige, gestreckte Zellen in mehreren Schichten umgeben den Holzbündel, von RENAULT als Schutzscheide, von SOLMS richtiger als Bast bezeichnet. Die innerste Parthie der Rinde ist zerstört, sie bestand wahrscheinlich, nach Analogie anderer Stammreste, aus Schwammparenchym. Die darauf folgende Schicht ist erhalten, sie besteht aus einigen Lagen radiär geordneter, rechteckiger Zellen, an welche sich, die Blattpolster tragend, die äusserste derb parenchymatische Schicht anschliesst, beide Schichten von den Blattsträngen durchsetzt. Die Rinde des oben erwähnten von RENAULT untersuchten älteren Stammrestes zeigt die Struktur von *Dictyoxydon* BRONGN., eine Bezeichnung, welche nach der Aufklärung durch WILLIAMSON in Part. IV. seiner Abhandlungen »on the organisation of the plants of the Coal measures als selbständige Gattung überflüssig ist und zweckmässig für die Bezeichnung dieses Strukturverhältnisses verwendet werden kann. Radiäre, wellig gebogene, an einzelnen Stellen sich berührende Platten sclerenchymatischer Zellen, als mechanisches Element der Rinde, schliessen elliptische Gruppen parenchymatischen Gewebes im Quer- wie Tangentialschnitt ein. In Abdruckexemplaren sind die Stammstücke mit solcher Rindenstruktur nach der Zerstörung des parenchymatischen durch Gesteinsmasse ersetzten Gewebes mit elliptischen, durch enge Furchen getrennten Wülsten bedeckt.

Der zweite Typus ist durch *L. vasculare* BINNEY *Sigillaria vascularis* BINNEY in Quart. Journ. of geolog. Soc. Vol. 18. A description of some foss. plants, showing structure found in the lower coalseams of Lancashire and Yorkshire. London 1865. Observations on the structure of foss. plants found in the carboniferous strata. Part. III. London, 1872. *L. selaginoides* WILLIAMSON, on the organization etc. Part. II. III. IX. XI. FELIX, Untersuchungen über den inneren Bau westfälischer Carbonpflanzen. Berlin, 1886 gegeben. Mir liegen davon Quer- und Längsschliffe aus den englischen und westfälischen Kalkconcretionen vor.

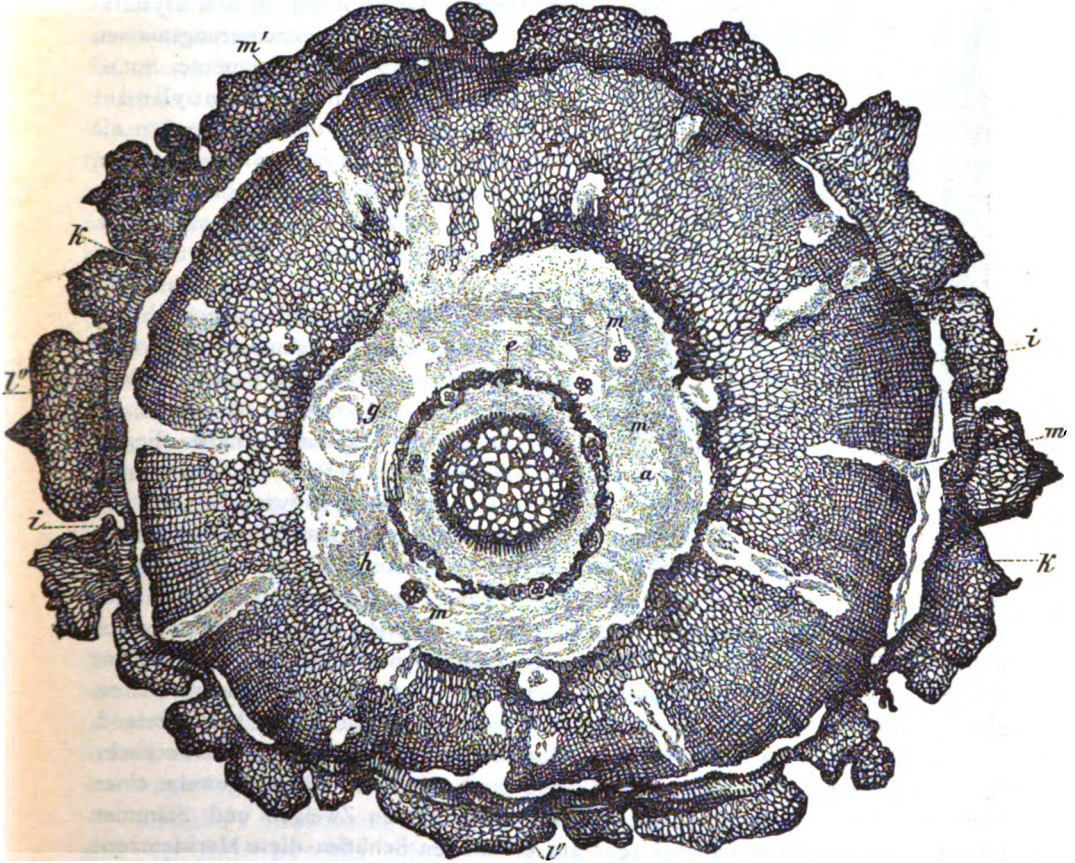


Fig. 37.

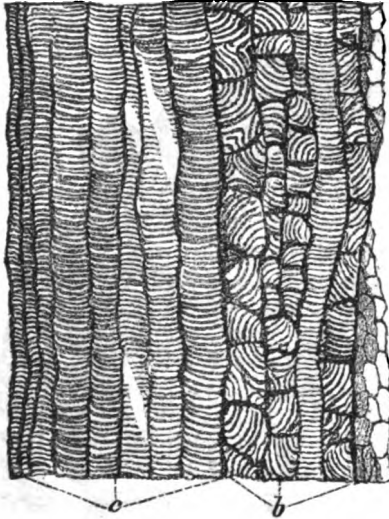
(B. 592.)

*Lepidodendron vasculare* BINNEY (*L. selaginoides* WILLIAMSON). Querschnitt durch einen ganzen Zweig. *a* Centraler Holzkörper. *e* Secundärer Holzkörper. *m* Blattspurbündel. *g* Bastzone. *h* Innencylinder der Rinde, zerstört. *k* Mittelcyylinder, die innere parenchymatische Schicht. *i* Mittelcyylinder der Rinde, äussere Schicht mit gestreckten Zellen. *k* Aussencylinder der Rinde. *l, l''* Blattpolster.

Der primäre Holzkörper von kreisrundem Querschnitt besteht aus Tracheiden mit netz- und treppenförmigen Verdickungen zum Theile gestreckt, zum Theile isodiametrisch mit netzförmig verdickten Querwänden, letztere dem Centrum allein, erstere diesem und der Peripherie angehörend, in welcher auch die Tracheiden kleinsten Durchmessers vorkommen. RENAULT bezeichnet sie als Protoxylemgruppen, meines Erachtens ohne Berechtigung, da ohne Kenntniss der Entwicklungsgeschichte kein Schluss gezogen werden kann. Ausserdem noch zerstreut Parenchymzellen (Fig. 37, 38).

Die ziemlich breite zartwandige Bastzone ist meist bis auf die innerste Schicht

zerstört, selten erhalten, in ihr liegen an der äussersten Grenze des centralen Holzkörpers die Blattspurstränge, welche collateral zu sein scheinen, analog jenen von *Isoëtes*, welcher Auffassung auch SOLMS sich zuneigt. Erhalten ist meist die äusserste Lage der Bastzone aus derbwandigen Parenchymzellen. Die innerste Schicht der Rinde, aus zartwandigem lückigem Gewebe bestehend, deren Durchmesser den centralen, primären Holzkörper bei Weitem übertrifft, ist selten gut erhalten, sondern meist ganz oder bis auf kleinere oder grössere Reste zerstört,



(B. 598.)

Fig. 38.

*L. vasculare* BINNEY. *b* Isodiametrische Tracheiden. *c* Gestreckte Tracheiden.

in der durch ihre Zerstörung entstandenen kreisförmigen Lücke liegen in den krystallinischen ausfüllenden Versteinerungsmassen Gewebereste, Wurzeln, Blattfragmente. SOLMS bezeichnet diese Schicht als Innencylinder der Rinde, die beiden darauf folgenden als Mittel- und Aussencylinder, von welchen der letztere sich sehr leicht ablöst und in den verschiedensten Lagen isolirt vorkommt. Ist er erhalten, so trägt er die Blattpolster, durch den Querschnitt in verschiedener Höhe getroffen, von der Epidermis bedeckt, hinter welcher die äussersten Lagen seines Gewebes sclerenchymatisch verdickt liegen, welche Beschaffenheit um so mehr hervortritt, als seine Zellen der Epidermis näher liegen. Der Mittelcylinder zerfällt in zwei Zonen, welche im Laufe ihrer Entwicklung ein verschiedenes Verhalten hinsichtlich ihrer Dimensionen zeigen. An jüngeren Zweigen ist die innere Zone gegenüber der äusseren die mächtigere, entgegengesetzt ist es bei den älteren Zweigen oder Stämmen. Die innere Zone besteht aus parenchymatischen Zellen mit ziemlich weitem Lumen ohne bestimmte Anordnung, die äussere Zone dagegen aus radiär geordneten Reihen gestreckter im Querschnitte engerer Zellen. Hinsichtlich der Wanddicke finde ich den Unterschied nicht sehr hervortretend, um so mehr aber die stets viereckige Querschnittsform gegenüber der wechselnden der inneren Zone. Dass diese äussere Zone durch ein Bildungsgewebe einen Zuwachs erfährt, geht aus ihrem Verhalten bei älteren Zweigen und Stämmen hervor, überdies hat SOLMS bei sehr gut erhaltenen Schliffen diese Meristemzone aus zusammengedrückten Zellen an der Aussenseite gesehen. An meinen Schliffen ist sie wohl auch vorhanden, doch in einer Erhaltung, welche Einzelheiten nicht erkennen lässt. Dieses Meristem ist analog, wie auch von SOLMS angenommen wird, dem Phellogen der lebenden Rinden, nach innen erzeugt sie Phelloderm, nach aussen Phellem. Der Innencylinder der Rinde ist sehr häufig zerklüftet, in diesen Lücken liegen dann die Blattspurbündel, welche in diesem Theile der Rinde horizontal verlaufen.

Ausser dem centralen Holzkörper bildet sich bei diesem Typus wie Eingangs erwähnt ein secundärer Holzkörper, seine Entstehung auf der Grenze zwischen centralem Holzkörper und dem Baste nehmend. Er grenzt unmittelbar an den ersteren an, der Bast nebst dem Bildungsgewebe wird nach aussen geschoben. Häufig entwickelt er sich auf der einen Seite zuerst, und selbst in späterer Zeit tritt diese Differenz zweier gegenüber liegender Seiten hervor, wie die Maasse einiger Querschnitte zeigen.



| Durchmesser<br>des ganzen Holzkörpers. | Durchmesser<br>des centralen. | Durchmesser des secundären. |                 |
|--|-------------------------------|-----------------------------|-----------------|
|  |                               | Seite a.                    | Seite b.        |
| 3,75 Millim.                           | 2,50 Millim.                  | a) 0,50                     | b) 0,75 Millim. |
| 3,0 "                                  | 2,50 "                        | a) 0,0                      | b) 0,50 "       |
| 23,0 "                                 | 5,00 "                        | a) 7,5                      | b) 10,5 "       |
| 12,0 "                                 | 4,00 "                        | a) 3,0                      | b) 5,0 "        |
| 14,0 "                                 | 6,0 "                         | a) 2,0                      | b) 6,0 "        |
| 20,50 "                                | 7,50 "                        | a) 5,0                      | b) 8,0 "        |

An den mir vorliegenden Schliffen erreicht der secundäre Holzkörper keinen sehr bedeutenden Durchmesser, SOLMS nennt ihn mässig, BINNEY bildet auf tab. 32, Fig. 1, den Querschnitt eines *Lepidodendron* mit *vasculare*-Typus von 62 Millim. Durchmesser bei einem centralen Holzkörper von 7 Millim. ab, bei fünfmaliger Vergrößerung. Die zu den Blättern gehenden Stränge werden von den secundären Holzbildungen eingeschlossen. Der secundäre Holzkörper besteht aus langgestreckten, leiterförmig verdickten Tracheiden, durchsetzt von einschichtigen, ein oder mehrere Zellen hohen Gruppen des Strahlenparenchyms, ferner zwei- und mehrschichtigen Gruppen desselben Gewebes, welche in der Mitte die Blattspurbündel umschliessen. Sie entsprechen dem Strahlenparenchym des Wurzelholzes unserer Bäume.

In eigenthümlicher Weise entsteht die Dichotomie der Stämme nach WILLIAMSON's (a. a. O. Part. XI., tab. 49, Fig. 8) und BINNEY's (a. a. O. tab. 14, Fig. 4—6) Darstellung, für welche mir aus den westfälischen Dolomitconcretionen ein Schliff vorliegt, welcher das erste Auftreten der Entstehung zeigt. Der centrale Holzkörper wird in zwei Theile zerlegt, deren jeder eine halbmondförmige Zone des peripherischen und eine Parthie des centralen Gewebes enthält, in dessen nach Innen gekehrte Ausschnitt das umgebende Gewebe hineinragt. Später schliessen sich dann die Schenkel zum normalen Tracheidenring zusammen. Zu *L. vasculare* BINNEY gehören WITHAM's *Anabathra pulcherrima* (Internal Struct. of foss. vegetables. Edinburgh, 1833, tab. 8, Fig. 7) und CORDA's *Diploxylon cycadeoideum* (Beitr. zur Flora der Vorw. tab. 10), von BINNEY *Sigillaria vascularis* genannt, von *Lepidodendron* wegen des secundären Holzkörpers getrennt, endlich CORDA's (a. a. O. tab. 15) *Leptoxylon geminum* von Swina und Chomle, ein dichotomer Stamm oder Ast, welcher freilich auch zu *L. Harcourtii* WITH. gehören kann, was wegen schlechter Erhaltung nicht genau zu bestimmen ist.

RENAULT's Anschauungen über die Stellung von *Lepidodendron* und *Sigillaria* sind von SOLMS in seiner Schrift ausführlich und treffend besprochen, nachdem WILLIAMSON und HARTOG (Anal. des sciens. natur. Ser. 6, tom. 13.) dieselbe ausführlich erörtert haben. RENAULT will zwischen den Axenresten mit und ohne secundären Zuwachs unterscheiden, er betrachtet die ersteren als Gymnospermen, die letzteren als Archegoniaten, da nach ihm diesen das Dickenwachsthum fehlt. Abgesehen davon, dass die Aussenflächen der Reste, wo sie nachgewiesen werden können, auf unzweifelhafte *Lepidodendra* hinweisen, in den Structurverhältnissen beider die vollste Uebereinstimmung herrscht, demnach nur von Altersverschiedenheiten die Rede sein kann, heute noch *Isoetes* ein rudimentäres Dickenwachsthum zeigt, hat ZEILLER unzweifelhafte archegoniate Fructificationen für *Sigillaria* nachgewiesen und bin ich in der Lage gewesen, die alten Beobachtungen GOLDENBERG's über diesen Gegenstand an der Hand seiner Originale ebenso zu bestätigen, wie mir dies an von STUR mitgetheilten Sporangien von *Sigillaria* gelang. Daran ändert auch die neueste Auslassung RENAULT's in den Comptes rendus von

1885, nach welcher die Sigillarien aus der Gruppe *Leiodermaria* den Cycadeen, jene aus der Gruppe *Rhytidolepis* dagegen *Isoëtes* nahe stehen sollen.

Ein dritter Typus liegt in *Lepidodendron Harcourtii* WITH. (On the *Lepidodendron Harcourtii*. Newcastle up on Tyne, 1832. The internal structure of foss. vegetables. Edinburgh, 1833, BRONGNIART, sur la structure du *Sigillaria elegans* comparée à celle des *Lépidodendron* et des *Stigmara* et à celle des plantes vivants. Paris 1839. RENAULT, Cours de bot. fossile. Tom. III. LINDLEY and HUTTON, Foss. Flora. Vol. II., tab. 98—99) vor, von welchem SOLMS zwei Formen unterscheidet, die eine auf das von WITHAM untersuchte Exemplar gegründet, nach SOLMS wie es scheint selten und erst in jüngster Zeit wieder gefunden, die andere von BINNEY und WILLIAMSON a. a. O. beschrieben, im Carbon von Lancashire ziemlich häufig, von SOLMS *L. Williamsoni* genannt. Erstere kenne ich nur aus Abbildungen, von letzterer liegen mir zwei Querschliffe aus den englischen Concretionen vor. Bei der WITHAM'schen Art treten die Blattspurstränge viel schärfer an der äusseren Grenze des centralen Holzkörpers hervor und laufen viel länger herab, als bei *L. Williamsoni* SOLMS; ferner sind die Blattspurbündel mit einer Bastfasergruppe versehen, welche der anderen Form fehlt, bei der sie nur aus Tracheiden bestehen. Das Bild bei der Betrachtung mit unbewaffnetem Auge oder mit der Loupe, welches SOLMS erwähnt, wonach die erstere Form den Querschnitt des Spurbündels als zwei Punkte, die letztere als einen Punkt zeigt, möchte ich nicht für entscheidend halten, denn der eine meiner Querschnitte zeigt sowohl einen als zwei Punkte, dies an weniger gut erhaltenen der nur aus Tracheiden bestehenden Bündel, welche durch Druck quer gerissen sind. Was den *Harcourtii*-Typus vom *Vasculare*-Typus trennt, ist die noch mächtigere Entwicklung der Rinde, das seltene Vorkommen secundären Dickenwachstums, wenn es vorhanden, nur einseitig und rudimentär, das Fehlen von Tracheiden im Inneren des centralen Holzkörpers, Ersatz derselben durch Parenchym, Umgrenzung dieses markähnlichen Gewebes durch einen schmalen Tracheidenring, endlich die als zahnartige Fortsätze an der Aussengrenze des centralen Holzkörpers vortretenden lang herablaufenden Blattspurbündel. Ob die von WITHAM beschriebene Form einen Siebtheil in ihrem Blattspurbündel besass, muss unentschieden bleiben, eine Lücke ist vorhanden zwischen dem Bast- und Tracheidentheil und BINNEY's Abbildung a. a. O. tab. 13, Fig. 5 lässt einen solchen vermuthen, folglich auch einen collateralen Bau des Bündels.

Der Aussencylinder der Rinde ist bis jetzt bei der WITHAM'schen Art noch nicht beobachtet, der Innencylinder ist in der Regel mehr oder weniger zerstört, bei dem von SOLMS untersuchten Schliff gänzlich bis auf die Blattspurbündel, der Mittelcylinder, aus dickwandigem Parenchym bestehend, ist dagegen vorzüglich erhalten. Bei *L. Williamsoni* SOLMS sind beide, der innere und Mittelcylinder, unter sich wenig durch die Beschaffenheit ihres Gewebes verschieden und deshalb nicht scharf von einander abgegrenzt. Bei dem einen meiner Schliffe fehlt der Innencylinder gänzlich, bei den anderen ist er theilweise erhalten und besteht aus kleinzelligem Parenchym, der Mittelcylinder ist an beiden Schliffen vollständig erhalten, der Aussencylinder fehlt an beiden. Bei einem Schliff aus den westfälischen Concretionen ist er sammt den Blattbasen erhalten. FELIX' Angabe hinsichtlich des Vorkommens von *L. Harcourtii* in diesen ist dahin zu berichtigen, dass es *L. Williamsoni* SOLMS ist, er würde den Unterschied von der WITHAM'schen Art bemerkt haben, hätte er BRONGNIART's oben citirte Abhandlung in den Archives des Mus. d'hist. natur Vol. I. 1839 verglichen.

Die Verzweigung entsteht in einer der von *L. selaginoides* analogen Weise durch Spaltung des centralen Holzkörpers. Die Sonderung findet jedoch an dem einen stumpfen Ende des centralen Holzkörpers statt, an welcher Stelle sich ein kurzes flach bogiges Stück des Tracheidenrings sammt dem Parenchym trennt. Der übrige Theil des Tracheidenringes wird dadurch hufeisenförmig, sein Parenchym tritt mit dem Parenchym des Innencylinders der Rinde in Verbindung (vergl. WILLIAMSON a. a. O. Part. XI, tab. 52). Zu dem Typus von *L. Harcourtii* können die allerdings nicht gut erhaltenen Reste von *L. nothum* UNGER (UNGER und RICHTER, Beitr. zur Palaeontologie des Thüring. Waldes, tab. 10) und *L. Richteri* UNGER (ebendasselbst, tab. 11), aus dem untersten Culm von Saalfeld und GÖPPERT's *L. squamosum* von Glätzisch Falkenberg in Schlesien (GÖPPERT, Foss. Fl. des Uebergangsgebirges, tab. 21—22) gehören, ferner auch CORDA's *Lomatophloios crassicaulis* (Beitr. zur Flora der Vorw., tab. 1—4), was durch SOLMS, welcher im britischen Museum ein Originalexemplar CORDA's untersuchte, festgestellt ist. Bei *Lepidophloios* kann also Harcourtistructur vorkommen, woraus indess nicht zu folgern ist, dass dies bei allen Arten von *Lepidophloios* der Fall war, noch auch dass sie *Lepidodendron* fehlt.

Junge Zweige finden sich in den englischen und westphälischen Kalkknollen nicht selten und sind solche von WILLIAMSON von Burntisland, wo sie in Menge mit Stämmen von sehr entwickeltem Secundärholz und Fructificationen zusammen vorkommen, als *Lepidophloios brevifolius*, a. a. O. Part. III beschrieben. In gleicher Weise finden sie sich an der Laggan-Bay auf Arran in Schottland und bei Halifax, von WILLIAMSON a. a. O. Part. X besprochen und als *Arran Lepidodendron* bezeichnet, für beide Fälle von der Ansicht ausgehend, dass die Reste eines jeden Fundortes zusammengehören. SOLMS war in der Lage, eine Anzahl von Schliffen untersuchen zu können. Mir liegen aus den westphälischen Kalkconcretionen einige junge Zweige vor, welche ich zu dem *Arran Lepidodendron* WILLIAMSON's zähle. Allen mit Ausnahme eines einzigen fehlt das secundäre Holz. Reste, welche mit den Burntisland-Lepidodendron übereinstimmen, habe ich bis jetzt nicht unter den westphälischen Carbonresten finden können.

Die als *Lepidophloios brevifolius* WILL. bezeichneten Reste von Burntisland stehen in der Mitte zwischen *L. Harcourtii* WITH. und *L. vasculare* BINNEY. Ihr centraler Holzkörper stimmt mit jenem des ersteren hinsichtlich seiner Zusammensetzung überein, mit *L. vasculare* BINNEY haben sie den stark entwickelten Holzkörper und die nicht vortretenden Blattspurbündel gemeinsam. Bei den Arranresten fehlt dem centralen Holzkörper der jüngsten Zweige das Parenchym gänzlich, er besteht nur aus Tracheiden, erst an den stärkeren Zweigen tritt dasselbe auf. Junge Zweige von Halifax, von denen SOLMS ein Präparat untersuchte, verhalten sich ebenso und stimmen mit WILLIAMSON, Part. X, tab. 14, Fig. 1 überein. Bei beiden aber nimmt das Parenchym und die Zahl der Tracheiden zu in dem Maasse, als die Zweige stärker werden, bis endlich der secundäre Holzkörper sich entwickelt, durch dessen bedeutende Entwicklung sich beide von *L. Harcourtii* WITH. unterscheiden. Der Innencylinder der Rinde ist meist zerstört, die innere Schicht des Mittelcyinders besteht aus polygonalen, dickwandigen Parenchymzellen, die äussere aus dicker wandigen, radiär geordneten, gestreckten Zellen, der Aussencylinder trägt die Blattpolster und enthält die Querschnitte der Blattspurbündel. Die Epidermis hat SOLMS durch eine Spalte losgelöst gefunden. WILLIAMSON nimmt nun an, dass die Reste der beiden Fundorte je zu einer Art und deren Entwicklungsstufen angehören, er folgert aus dem ver-



schiedenen Verhalten der Zweige, dass die Entwicklung des Parenchyms im Centrum des centralen Holzkörpers beginne, der Tracheidenring ebenfalls in radialer und tangentialer Richtung durch Einschiebung neuer Elemente eine Vergrößerung erfahre. Vorausgesetzt wird bei diesem Vorgange ein Bildungsgewebe und bildet auch WILLIAMSON a. a. O. Part. XII, tab. 33, Fig. 29 Gruppen eines solchen Meristems ab, von welchem SOLMS, welcher das Präparat gesehen, bemerkt, dass es allerdings den Eindruck eines solchen mache. Nicht aber ist es möglich, wie schon RENAULT und SOLMS bemerken, dass nach dem Auftreten des secundären Holzkörpers noch ein Dickenwachsthum des centralen ohne Zerspaltung des ersteren eintreten kann, wovon nirgend eine Spur vorhanden, während es doch überall stattfinden muss, wo bei lebenden Pflanzen ein solcher Vorgang eintritt. Wenn also die Möglichkeit dieses Vorganges vor dem Auftreten des secundären Holzkörpers zugegeben wird, so ist es doch in späterer Zeit unmöglich und wird man SOLMS auch weiter beistimmen müssen, dass man die Endverzweigungen einer Baumkrone nicht ohne Weiteres mit den Enden des Haupttriebes und seiner Aeste vergleichen darf. WILLIAMSON's Aneinanderreihung der Entwicklungsstufen kann deshalb nicht richtig sein und verbietet sich jeder derartige Versuch, da wir absolut keine Kenntniss davon haben, welchen Theilen des Verzweigungssystems die Fragmente angehören. Untersuchungen über den Bau von *Halonia* LINDL. und HUTT. verdanken wir DAWES (Quart. Journ. of geolog. Soc. Tom. 4, 1848), BINNEY a. a. O. und WILLIAMSON a. a. O. Part. II, XII. Ich bin hinsichtlich der Struktur derselben auf die citirten Autoren und SOLMS angewiesen, da mir mit erhaltener Struktur versehene Exemplare von *Halonia* fehlen. Die Struktur stimmt im Wesentlichen mit jener von *L. Harcourtii* WITH. überein, es fehlt jedoch der secundäre Holzkörper, was bei einer Sporangienähren tragenden Axe nicht auffällt. Der Aussencylinder der Rinde ist bis jetzt noch nie beobachtet, die äussere Schicht des Mittelcylinders besteht aus gestreckten, radiär geordneten, die innere aus parenchymatischen, im Querschnitt polygonalen Zellen, die Innenrinde ist bis auf wenige Reste zerstört. Der centrale Holzkörper besteht aus Tracheiden, an seiner Aussenfläche und in der Innenrinde verlaufen die zu den Blättern abgehenden Bündel, welche viel kleiner als jene sind, die zu den Zweignarben gehen (WILLIAMSON, Part. XII, tab. 32, Fig. 21, 22, 24, 25, tab. 33, Fig. 23). Die zu den Zweignarben abgehenden Bündel wurden von WILLIAMSON nicht abgebildet, SOLMS hat jedoch die Präparate gesehen. Sie entstehen wie die seitlichen Zweige des *L. Harcourtii* WITH. durch Theilung des centralen Holzkörpers, in welchem eine kleine Spalte entsteht.

Der Bau von *Ulodendron* ist nur wenig bekannt. Ob die von WILLIAMSON gegebenen Darstellungen (Organisation of Plants etc. Part. II, tab. 26, 27) sich wirklich auf *Ulodendron* beziehen, ist fraglich, da ein Habitusbild des Stammes mit den Zweignarben fehlt, die abgebildeten Blattpolster und Blattfüsse aber an *Lepidophloios* erinnern. Nach CARRUTHERS (Monthly microscopical Journal. Vol. II, 1869, pag. 225, tab. 31), dessen Exemplar nicht von bester Erhaltung war, ist ein centraler, aus Tracheiden bestehender Holzkörper, an dessen Peripherie einzelne Blattspurbündel, vorhanden, dann folgt ein secundärer Holzkörper von gewöhnlicher Zusammensetzung. Zuletzt sei noch der von RENAULT unterschiedenen *L. Jutieri* erwähnt (RENAULT, Struct. comparée de quelq. tiges de la flor. carbonif. Paris 1879. Cours de bot. foss. III). Es sind von ihm darüber nur sehr dürftige Notizen ohne Abbildungen gegeben. Nach diesen ist dasselbe ein der Länge nach gespaltenen Zweig aus den Kieseln von Autun von 105 Millim.

Länge, an der Basis von 88 Millim. Durchmesser bis zu 40 Millim. an dem oberen Ende sich verjüngend. Die mächtige parenchymatische Hülle umschliesst einen centralen Holzkörper, welcher im Gegensatz zu anderen *Lepidodendron*-Resten aus einzelnen Tracheidenbündeln besteht und ein centrales Mark umgeben, das secundäre Holz fehlt (Cours de bot. foss., pag. 28, 30). Von den einzelnen Strängen gehen die Blattspurbündel ab. Aus diesen wenigen Angaben lässt sich über die Beziehungen zu den bekannten Stämmen nichts Näheres sagen.

Unter den in Westphalen bei Langendreer in der Nähe von Bochum vorkommenden *Lepidodendron*-Resten ist *L. vasculare* BINNEY die häufigste Art. FELIX nennt es *L. selaginoides* STBG., WILLIAMSON folgend, und glaubt die STERNBERG'sche Art durch Fig. 4 der Taf. IV stützen zu können. Dieses stellt aber den Abdruck einer Dictyoxylonrinde dar, welche mehreren Arten zukommt. Neben diesen kommt dann noch WILLIAMSON's *Arran Lepidodendron* vor, FELIX giebt noch *L. Harcourtii* WITH. und mit Vorbehalt *L. Rhodumense* RENAULT an. Beide habe ich bis jetzt nicht gefunden; was das letztere angeht, so ist die *Dictyoxylon*-Struktur einer isolirten Rinde (vergl. WILLIAMSON, Part. IX, tab. 25, Fig. 93) nicht charakteristisch für diese Art und nach den mir bekannten Schliffen eine andere als sie RENAULT's Art hat. Was für *L. rhodumense* charakteristisch ist, das Hervorragen der Blattspurbündel, giebt FELIX nicht an. Ich vermüthe, dass er das *Arran Lepidodendron* vor sich gehabt hat. *L. Harcourtii* FELIX ist, wie bereits erwähnt, *L. Williamsoni* SOLMS, wie sich aus den Angaben ergibt.

Am Schlusse der *Lepidodendreen* sei noch *Dechenia Römeri* GÖPPERT und *D. euphorbioides* GÖPPERT erwähnt, erstere mit *Knorria*-ähnlichen Vorragungen aus dem Unterdevon des Harzes, letztere mit spiralig gestellten Wülsten aus dem Culm von Landshut in Schlesien, beide der Aufklärung bedürftig (RÖMER in Palaeontogr. Bd. II. GÖPPERT, Gattungen foss. Pflanzen). Wegen *Ancistrophyllum* und *Didymophyllum* vergl. *Stigmaria*.

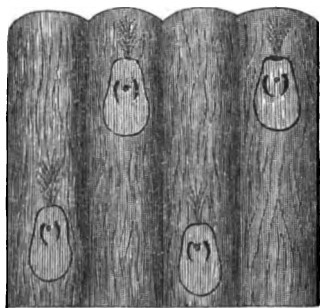
### Sigillarieen.

Eine den *Lepidodendreen* verwandte, vorzugsweise im mittleren Carbon entwickelte Gruppe archegoniater baumartiger Formen, deren erstes Auftreten in das untere Carbon fällt, die dort vorkommenden, wenigen Arten von STUR in dessen Culmflora, pag. 292 ff. besprochen. *Sigillaria Vanuxemi* GÖPPERT aus den Chemungschichten von Oswego in Nord-Amerika (DAWSON, Foss. plants of Devon period. tab. 12, Fig. 7) und *L. Hausmanniana* GÖPP. (Foss. Fl. des Uebergangsgeb. tab. 35, Fig. 1) beweisen für das Auftreten der Sigillarien vor der Carbonzeit nichts, da die erstere als *Sigillaria* zweifelhaft, letztere eine Ripplemark-Platte ist. Aus dem oberen Buntsandstein von Heimbach bei Commern in der Eifel ist von BLANKENHORN *Sigillaria ocoulina* BLANKENHORN (Foss. Flora des Buntsandsteins und Muschelkalkes in der Umgegend von Commern. Stuttgart, 1886) angegeben, welche von WEISS als eine solche erklärt wird. An der richtigen Bestimmung ist kaum zu zweifeln und ist das Vorkommen um so interessanter, als die Gruppe *Leiodermaria*, welcher sie angehört, in dem oberen Carbon vorherrscht. Was die Art auszeichnet, ist die eigenthümliche Form der Male auf der Abbruchstelle des Blattes: die beiden seitlichen dreieckig, der eine Winkel des Dreiecks nach aussen gekehrt, die mittlere Narbe kreisrund. Ist es nun einerseits denkbar, dass eine *Sigillaria* der in der letzten Periode des Carbon dominirenden Gruppe *Leiodermaria* angehörig, noch in die untere Abtheilung der Trias reicht, so ist andererseits die Möglichkeit vorhanden, dass in ihr sich eine Pflanzenform ent-

wickelt hat, welche man, wenn sie vollständig bekannt, möglicher Weise als eine verschiedene Gattung trennen müsste. Hat der bunte Sandstein doch noch eine zweite fossile Pflanze, SPICKER's *Pleuromoya* von Bernburg, über welche wir gänzlich im Unklaren sind und ist nicht ein Theil der Farne des bunten Sandsteins jenen des Carbon mehr oder weniger nahe verwandt.

Die Stämme der Sigillarien (über deren Rhizome vergl. *Stigmaria*) scheinen meist unverästelt gewesen zu sein, da einerseits beblätterte Zweige noch nicht beobachtet, andererseits nur wenige, zum Theil wegen der zickzackförmigen Begrenzung zweifelhafte Abbildungen (BRONGNIART, *Végétaux foss.* tom. I, tab. 158. RÖHL, *Steinkohlenfl.* tab. 28, Fig. 17) verzweigte Axen existiren. Einen unzweifelhaften Fall von dichotomer Verzweigung bildet STUR (Culmfl. tab. 25, Fig. 7) von seiner *S. Eugénii* ab, ferner DAWSON (on the Conditions of the Deposition of the Coal etc., tab. VII, Fig. 26d), bei welcher Abbildung der kleine Maasstab kein Grund sein kann, diese anzuzweifeln. Ferner kennt WEISS nach einer mir freundlichst gemachten mündlichen Mittheilung aus der Gruppe der Favularen mehrfach Fälle von Dichotomie. Aufrechte Stämme in situ sind mehrfach beobachtet und ist einer der interessantesten Fälle von GOLDENBERG in seiner *Flora foss. sarep.* erwähnt, wo bei dem Bau des Friedrichsthaler Tunnels der Saar-Nahebahn ein ganzer »Sigillarienwald mit Wurzeln, aufrechten Stämmen mit meist breit gestreifter Rinde, unten von 2—3 Fuss Durchmesser, oben mit abgerundeter Spitze ohne Spur von Verästelung« durchfahren wurde. Taf. IV, Fig. 1 a. a. O. giebt er eine Darstellung eines jetzt in meinem Besitz befindlichen Stammes mit vier zwischen die ursprünglichen eingeschalteten Blattzeilen, in Heft II, tab. X, Fig. 6, 7 die Abbildung von drei aufrecht stehenden Stämmen dieses Fundortes.

Die Aussenfläche der Stämme ist mit der Rinde, den Blattpolstern, welche die Abbruchsstellen der Blätter tragen, bedeckt. Letztere haben meist eine hexagonale, oder wenn man will, bei abgerundeten Ecken zuweilen auch Glockenform, die Winkel spitz oder auch abgerundet. Sie führen drei Male, ein mittleres und zwei seitliche, die beiden seitlichen strich-, komma- oder halbmondförmig, häufig unter sich, nach abwärts und nach aussen divergirend, das mittlere quergezogen oder punktförmig. Wie aus der anatomischen Untersuchung sich ergibt, ist das mittlere Mal allein die Blattbündelspur, die beiden seitlichen sind durch ein anderes Strukturverhältniss, auf welches in der Folge zurückzukommen ist, bedingt. Dazu kommt nun noch über der Abbruchsstelle des Blattes ein erst durch STUR a. a. O. hervorgehobenes Mal durch eine federbusch-ähnliche Zeichnung in manchen Fällen ausgezeichnet (Fig. 39), auch von WEISS in seiner



(B. 594.) Fig. 39.

*Sigillaria Voltii* LESQUERREUX (Copie nach LESQUERREUX).

Abhandlung über die Sigillarien der preussischen Steinkohlengebiete. 1. *Favularia*, Berlin, 1887 an einer Reihe von Exemplaren dargestellt, die Ligularnarbe. Den von STUR und SOLMS angeführten Beispielen kann ich noch ZEILLER's Fig. 2, 3 auf Taf. 11, Fig. 7 auf Taf. 12 seiner Abhandlung über *Sigillariostrobus*, sodann in dessen *Études des gites minéraux* die vergrösserten Darstellungen der Blattnarben auf Taf. 78—88 und LESQUERREUX, *Coalflora*, Vol. III, tab. 72, Fig. 11 hinzufügen. Bei Exemplaren mit erhaltener Kohlenrinde erscheinen diese Male als Vertiefungen, im Abgusse als Erhöhungen (Fig. 39).

Je nach dem Umriss der Abbruchsstelle der

Blätter, nach der Entwicklung der Blattpolster, ihrer Entfernung unter sich, ihrer Stellung auf den Rippen des Stammes, dem Vorhandensein oder Fehlen dieser lassen sich vier Gruppen unterscheiden, deren drei erste durch Uebergänge verbunden sind, die vierte deren entbehrt: *Rhytidolepis*, *Favularia*, *Clathraria* und *Leiodermaria* (Fig. 40, 1—4).

*Rhytidolepis* (Fig. 40, 1) zeichnet sich durch die von geradlinigen, scharfen Furchen begrenzten, flachgewölbten Rippen aus, welche auf ihrem Rücken die nach abwärts mehr oder weniger verlängerten Blattpolster, nach oben die Abbruchstellen hexagonal, stumpfwinklig tragen, die Blattpolster gegen die Basis

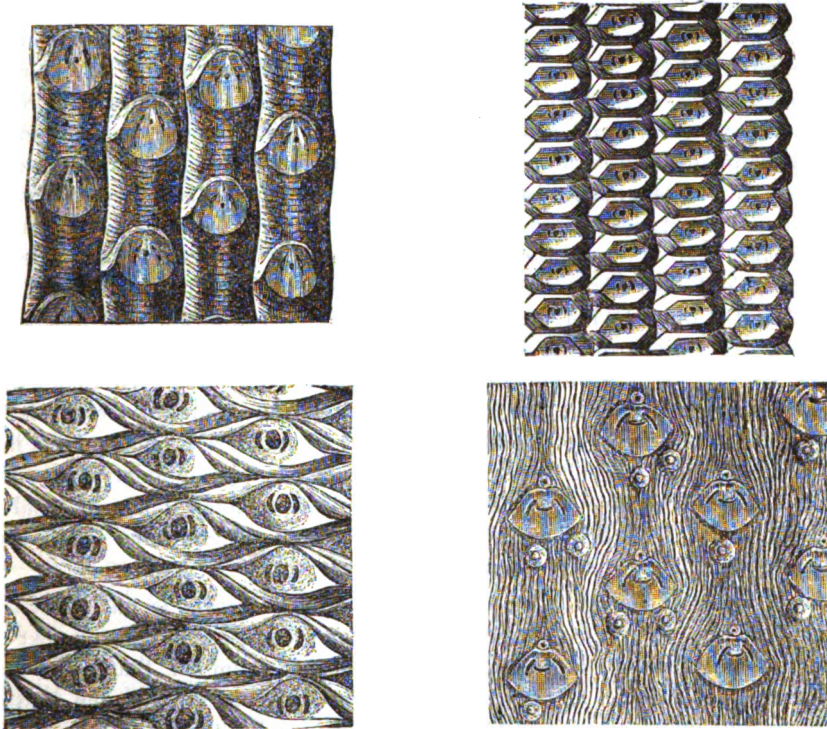


Fig. 40.

(B. 595.)

1. *Sigillaria Saulii* BRONGNIART. 2. *S. hexagona* BRONGNIART. 3. *S. Defranci* BRONGNIART.  
4. *S. spinulosa* GERMAR (Copien nach BRONGNIART und GERMAR).

zuweilen verschmälert, der Verlauf der Furchen dann wellig; die Abbruchstellen zuweilen schmäler als die Polster. RENAULT unterscheidet noch die Abtheilung *Pollieriana*, die Rippen durch breite Furchen geschieden.

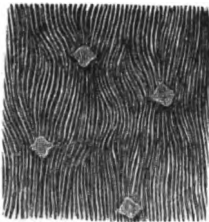
Bei *Favularia* erheben sich die Blattpolster quer abgegliedert, senkrecht oder nahezu senkrecht auf den Rippen stehend, die Abbruchstellen sind hexagonal, bei ihrer alternirenden Stellung auf den Rippen sich mit ihren Ecken und Flächen aneinander legend, wobei die einzelnen Polster durch zickzackförmige Furchen getrennt sind (Längs- und Querfurchen). Uebergänge zur vorigen Gruppe werden durch solche Formen gebildet, bei welchen die Polster mehr auseinander gerückt, zur folgenden bei weitem mehr genähert sind (Fig. 40, 2).

*Clathraria* (*Sigillariae cancellatae* WEISS) ist charakterisirt durch das beinahe gänzliche Verschwinden der Rippen, durch das wenig vortretende Blattpolster, die stark quer rhombisch verschobenen Abbruchstellen, welche sich spitzwinklig

ineinander schieben. In diesem letzteren Verhalten liegt die Möglichkeit der Verwechslung mit *Lepidophloios*-Resten, da die Parastichen bei weitem mehr hervortreten als die Orthostichen (Fig. 40, 3).

*Leiodermaria* (Fig. 40, 4) ist von allen anderen Gruppen der Sigillarien verschieden durch das Fehlen der Rippen und Blattpolster. Die Gruppe verhält sich demnach wie *Bothrodendron* zu *Lepidodendron* und deren Verwandten unter den Lepidodendreen oder wie unter den Coniferen die Gruppe der Tannen zu jener der Fichten: die Blätter, folglich auch die Blattnarben oder Abbruchstellen der Blätter sitzen unmittelbar auf der Rinde. Bei *S. spinulosa* GERMAR (Verstein. von Wettin und Löbejün, tab. 25, Fig. 1. 2) finden sich über der Abbruchstelle die *Ligular*-Narbe, unter ihr eine oder zwei kreisrunde umwallte, bisweilen aber auch fehlende Male, welche von GERMAR für Ansatzstellen von Stacheln (mit jenen von *Euphorbia splendens* verglichen), von RENAULT und ZEILLER für Narben von Adventivwurzeln, von STUR in Folge der Uebereinstimmung der Stellung mit den sogenannten Gefäßdrüsen der Lepidodendreen für solche erklärt werden. Die ganze Rindenoberfläche ist mit anastomosirenden Runzeln bedeckt, welche auch bei anderen Leiodermarien vorkommen, z. B. bei *S. rimosa* GOLDENBERG,<sup>1)</sup> *S. rhomboidea* BRONGN., während die erwähnten Male entweder fehlen oder wie bei RENAULT's *S. spinulosa* einzeln oder gruppenweise zwischen den Blattnarben vertheilt sind (Cours de bot. foss. tab. 17, Fig. 2). Die Runzeln sind nun keineswegs etwa den Leiodermarien eigen, sie treten bei allen Gruppen an den Blattpolstern oder an den Abbruchstellen der Blätter oder an beiden zugleich auf. Ihre Entstehung verdanken sie denselben Einflüssen, durch welche sie bei recenten Pflanzen hervorgerufen werden, in wie weit andere Einflüsse dabei thätig sind, lässt sich mehr vermuthen, als nachweisen. Ebenso kommen an den Blattpolstern Runzeln vor, welche zum Theil wie bei lebenden Pflanzen wohl der Organisation des Polsters angehören mögen, zum Theile aber auch durch andere Einflüsse bedingt sein können.

WEISS vereinigt in der oben citirten Abhandlung *Favularia* mit *Rhytidolepis* und sondert sie in drei Gruppen: 1. *Favulariae centratae*: Mittelpunkt der Blattnarben und Polster zusammenfallend, Polsterraum um die Blattnarbe gleich oder nahezu gleichbreit. 2. *F. contiguae*, Blattnarben central auf den Polstern, nach oben und unten zusammenstossend, seitlich das Polster mehr oder weniger frei. Die Untergruppe der *acutae* umfasst jene, deren seitliche Polsterecken einen scharfen, die der *obtusae*, jene, bei welchen die Polsterecken stumpf sind. 3. *F. excentratae*: Die Blattnarben mehr oder weniger auf dem Blattpolster nach oben geschoben. Die Untergruppen sind: *laeves*: Polster glatt oder nur selten Andeutungen von Runzeln oder Kanten, *decoratae*: die Polster mit constanten Zeichnungen theils unter, theils über der Blattnarbe. Die Abhandlung liefert einen neuen Beweis der gewissenhaften Forschung, welche alle Arbeiten des Ver-



(B. 596.) Fig. 41.

<sup>1)</sup> Nebenstehende Abbildung der *S. rimosa* GOLDENBERG ist nach einem Originale GOLDENBERG's angefertigt; die auf Taf. 6, Fig. 1. Die von dem Autor gegebene Darstellung ist insofern unrichtig, als sie Blattpolster zeigt, es sind unter Abbruchstelle der Blätter bald leichte Erhöhungen vorhanden, bald nicht, wie rechts und links vorhandene Querrunzeln, welche bei GOLDENBERG viel zu stark angegeben sind. Auf der Abbruchstelle kann ich die Spuren nicht sicher erkennen.



ähren, welche Ansicht SCHIMPER's allgemein acceptirt ist. Die Sporangienähren selbst erhielten von ihm die Bezeichnung *Sigillariostrobus*. ZEILLER endlich

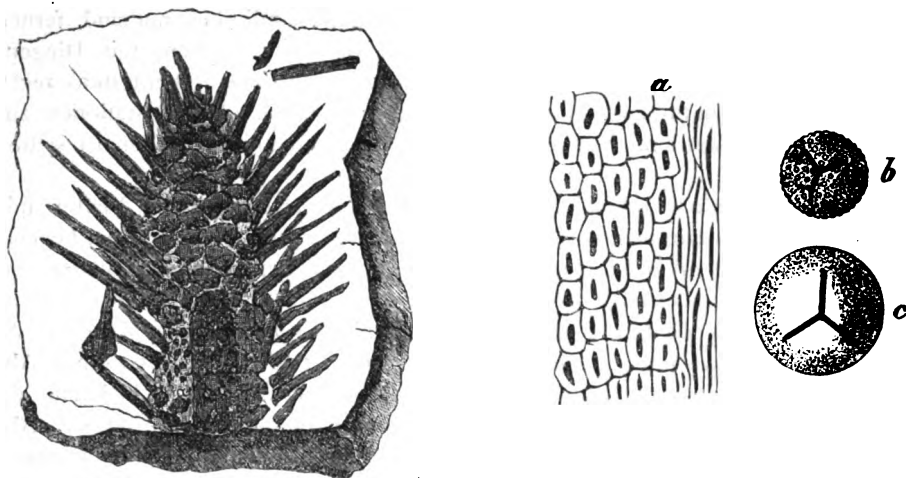


Fig. 42.

(B. 597.)

1. *Sigillaria*, Sporangienähre. Saarbrücken. 2. a Sporangienwand. b, c Macrosporen. b Saarbrücken. (Nach der Natur.)

(Annal. des scienc. natur. Ser. VI. tom. 19) wies zuerst durch die an den Trägern der Sporangienähren vorkommenden Blattnarben und Polster die Zugehörigkeit zu *Sigillaria* nach an Exemplaren, welche aus den Kohlengruben von Anzin und de l'Escarpelle (Nord), Mons, Decize (Nièvre), Marles (Pas de Calais) stammen. Es werden von ihm mehrere Arten unterschieden: *Sigillariostrobus Tieghemi*, *S. Souichi*, *S. Goldenbergi* O. FEISTM., *S. nobilis*, *S. strictus*, von welchen die erste auf *S. scutellata* BRONGN. oder *S. polyploca* BOULAY, *S. nobilis* auf *S. elongata* oder *S. rugosa* bezogen werden kann. Die GOLDENBERG'schen Originale sind dann von mir (Ber. der sächs. Gesellsch. 1885) besprochen worden. Der freundlichen Mittheilung ZEILLER's verdanke ich Sporophylle von Marles. Sehr wichtig sind die Aufschlüsse, die ZEILLER in seinem schönen Werke »Études des gites minéraux, Paris 1887« gegeben hat. Taf. 77, Fig. 3 ist die Sporangienähre von *S. Crepini* ZEILL. auf der Basis der Sporophylle die Sporangien tragend, abgebildet. Schliesslich sei noch der Bemerkungen GRAND EURY's (Flore carbonifère du Dep. de la Loire) und O. FEISTMANTEL's (Palaeontographica. Bd. 27) gedacht, welche beide meines Erachtens die Frage nicht wesentlich förderten.

Nach den älteren Untersuchungen GOLDENBERG's, den Untersuchungen ZEILLER's und den von mir an GOLDENBERG's Originalen und mir freundlichst mitgetheilten Sporophyllen von Marles wiederholten Untersuchungen ergibt sich, dass die Sporangienstände von *Sigillaria* gestielt, ihre Stiele mit linearen aufrechten angedrückten oder linear-lanzettlichen Blättern (Exemplar von Niederwürschnitz) besetzt sind. Sie sind bis jetzt nur bei Arten der Gruppe *Rhytidolepis* gefunden. Die Sporophylle spiralig an der Axe stehend, zerfallen in einen ein umgekehrtes gleichseitiges Dreieck darstellenden Basaltheil, welcher von der Axe horizontal absteht und die Sporen trägt, an diesen schliesst sich, durch eine Linie getrennt, die aufrechte lanzettliche lang zugespitzte einnervige Lamina an, also den Sporophyllen von *Lepidodendron* durchaus analog. Sporangien sind von ZEILLER und

STUR<sup>1)</sup> beobachtet, alle Sporen, welche bis jetzt beobachtet wurden, sind Macrosporen, welche auch isolirt, oft zahlreich auf grösseren und kleineren Platten vorkommen. Die Macrosporen sind tetraëdrisch kugelig, mit glatter, stacheliger oder warziger Oberfläche und den bekannten drei Leisten. Es fragt sich nun, ist die Gleichartigkeit der Sporen durch Isosporie oder dadurch bedingt, dass die bis jetzt bekannten Sporangienähren sämtlich unvollständig, die Microsporen und demnach unbekannt sind, weil der sie bergende Theil der Axe fehlt, oder sind die Sporen auf verschiedene Axen und Individuen vertheilt und weist die verschiedene Grösse der Sporangienähren auf ihre differente physiologische Bedeutung hin. ZEILLER konnte bei seinem *Sigillariostrobus nobilis* keine Spur von Sporen finden. Dies sind Fragen, welche erst weitere Untersuchungen und Funde entscheiden können, welche bei anderer Erhaltung, wie sie uns für die Sporangienstände von *Lepidodendron* vorliegen, sich entscheiden liessen. Vergleicht man *Sigillaria* wegen des bis jetzt bekannten Verhaltens ihrer Fructificationen mit den recenten Archegoniaten, so muss sie ihre Stellung bei den Lycopodinen finden, ob näher an *Lycopodium* oder *Selaginella* kann nur die vollständige Kenntniss der Fructificationen entscheiden. Schliesslich sei der jüngsten leider sehr kurzen Mittheilung RENAULT's über diesen Gegenstand gedacht, welche ihn veranlasst, die Sigillarien in zwei Gruppen zu sondern, deren eine (*Rhytidolepis*) den Gefäss-Cryptogamen (*Isoëtes*), die andere (*Leiodermaria*) den Phanerogamen, an die Cycadeen sich anschliessend, angehört (Comptes rendus, 1885, 7 Dec.) An einer aus dem Carbon von Montceau stammenden, mit Blättern von *Sigillaria* vorkommenden Aehre fanden sich Bracteen, welche mit einem horizontal abstehenden Basaltheil von der Form eines gleichschenkeligen Dreiecks mit der Spitze des Dreieckes an der Axe ansitzend, nach dem Abfallen eine kreisrunde Narbe hinterlassen und auf der Unterseite zu beiden Seiten des Mittelnerven in einer grubigen Vertiefung zahlreiche Pollensäcke tragen. An diesen Basaltheil schliesst der aufrecht, leicht abfällige Laminartheil an. Die Pollensäcke enthalten theilweise noch die orangefarbenen elliptischen Pollenzellen, die Säcke selbst sind derb, schwarz glänzend, gefaltet und chagriniert, sie messen 0,8 Millim., die Pollenzellen 0,18—0,20 Millim. Letztere finden sich ausserdem auch auf den Bracteen, zwischen den Pollensäcken und auf der Axe der Aehre. Wäre die Zugehörigkeit dieser Aehre zu *Sigillaria* so sicher als sie in der Mittheilung RENAULT's ausgesprochen wird, so wäre es allerdings gerechtfertigt, die Anschauungen über *Sigillaria* zu modificiren. Die Sache liegt indess anders. Dass die besprochene Aehre zu *Sigillaria* gehört, dafür liegt nicht die Spur eines Beweises vor, denn dass sie mit Resten dieser Gattung vorkommt, beweist nichts. Was ich für das Interessante an dieser Beobachtung halte, ist die Existenz von Aehren, welche mit jenen von *Sigillaria* eine grosse Uebereinstimmung im Habitus zeigen, aber gerade durch die Entwicklung von Pollensäcken und Pollenzellen von ihnen differiren und durch die Stellung wie Zahl der Pollensäcke an die Cycadeen sich anschliessen, da ich keinen Grund habe, diese von RENAULT angegebenen Thatsachen zu bezweifeln, wohl aber seine Schlüsse. Es fehlt im Carbon nicht an Resten, für welche die Organe der sexuellen Functionen unbekannt sind, so dass es unnöthig ist, aus dem ge-

<sup>1)</sup> Meinem verehrten Freunde Director STUR verdanke ich, leider ohne nähere Mittheilung des Fundortes und der Art die Zusendung einiger Sporangienkapseln von *Sigillaria* von kugelter Form, in ihrem jetzigen Zustande plattgedrückt. Die Sporangienwand (Fig. 42, 2 a) besteht aus Pallisadenzellen, die Macrosporen (Fig. 42, 2 c) sind glatt. In der Abbildung die Sporangienwand in der Flächenansicht.



selligen Vorkommen einzelner Reste einer vorgefassten Meinung zu Liebe einen dieser angepassten Schluss zu ziehen, zumal der Bau von *Leiodermaria* wesentlich nicht von *Clathraria* verschieden.

Noch ist die Frage zu beantworten, in welcher Weise die Sporangiennähen an den Stämmen stehen. Aus den in den Sammlungen vorhandenen Exemplaren und den Abbildungen ergibt sich, dass sie nach dem Verhalten der Eingangs pag. 83 erwähnten Narben in verschiedener Weise bei den einzelnen Formen vorkommen und die von ihnen zurückgelassenen Narben nicht immer den gleichen Umriss haben. Allerdings sind bisher noch keine Sporangiennähen im Zusammenhange mit Stammresten gefunden, allein die von SCHIMPER zuerst geäußerte Ansicht, dass jene kreisrunden, polygonalen, elliptischen Narben, welche zwischen den Blattpolstern in bestimmter Anordnung vorkommen, von diesen Organen herühren, ist im Hinblick auf die analogen Verhältnisse bei den Lepidodendreen eine so nahe liegende, dass sie durch eine bessere nicht wohl ersetzt werden kann. Die verschiedene Form dieser Narben, welche stets zwischen die Blätter eingeschaltet sind, hängt ohne Zweifel davon ab, ob sie überhaupt einem Drucke ausgesetzt sind oder nicht, letzteres wie bei RENAULT's *S. spinulosa* (Cours de bot. foss. I., tab. 17, Fig. 2), der *S. denudata* GÖPP., bei welcher sie kreisrund sind, während sie bei SCHIMPER's *S. Lalayana* (Traité, Atlas, tab. 67, Fig. 2, richtig, in ZITTEL's Handbuch, wie auch in SOLMS Copie, pag. 256, verkehrt gestellt) durch den Druck unter sich und den seitlichen bei ihrer Stellung in Längsreihen zwischen den Blattpolstern nahezu rechteckig sind. Stehen sie wie bei *S. Brardii* (ZEILLER, végét. foss. du Nord de France. Taf. 174, Fig. 1; WILLIAMSON, a. a. O. II, tab. 31, Fig. 58, verkehrt) quer und genähert zwischen den Rippen der Blattpolster, so sind sie polygonal, nach DAWSON's allerdings nicht gerade vorzüglicher Abbildung bei *S. Lorwayana* in mehreren Reihen übereinander quer, nach der vergrößerten Abbildung hexagonal (DAWSON, Report on the foss. plants of the Lower carboniferous and Millestone grit Formation of Canada. Montreal 1871), stehen sie dagegen einzeln zwischen den Rippen und Blattpolstern, so sind sie elliptisch wie bei *S. mammillaris* LASQ. (Coalfl., tab. 72, Fig. 5), *S. abveolaris* GOLDENBERG (a. a. O. tab. 7, Fig. 16), *S. tessellata* (ZEILLER, tab. 173, Fig. 2), *S. elliptica* (ZEILLER, a. a. O. tab. 173, Fig. 1), *S. oculata* GEINITZ a. a. O., tab. 5, Fig. 10) und bei mehreren *Rhytidolepis*-Formen.

Die vertiefte Narbe selbst zeigt ein anderes Verhalten, als die Abbruchstelle des Blattes. In der Mitte liegt die vertiefte Bündelspur, im Abdrucke erhöht mit höckerartiger Spur, in der Peripherie radiale, starke wellige Runzeln. Der Zusammenhang, welcher nach den geringen Erfahrungen über die Vertheilung der in Rede stehenden Abbruchstellen zwischen den Rippen und Blattpolstern vorhanden ist, ihre Anordnung an den Stämmen kann, wie dies ZEILLER richtig betont, bei erweiterter Kenntniss für die Systematik der Sigillarien von Bedeutung werden. Bis jetzt sind sie zwar aus allen Gruppen, in ihnen aber nur vereinzelt bekannt.

Wenden wir uns nun zu den durch die Untersuchungen von BRONGNIART (Observations sur la struct. inter. du *Sigillaria elegans* etc. in Archives du Mus. d'hist. natur. Tom. I), CARRUTHERS (On the struct. and affinities of *Sigillaria* and allied genera in Quart. journ. of geolog. Soc. 1869), WILLIAMSON's (on the organisation etc. Part. II.), RENAULT's (Structure comparée de quelques tiges de la Flore carbonifère. Paris 1879. Cours de bot. foss. I. III.), WILLIAMSON und HARTOG (Annal. des scienc. nat. Bot. Ser. VI., tom. 13) bekannt gewordenen Structurverhältnissen von *Sigillaria*. Wie DAWSON dazu kommt, Strukturverhält-

nisse, welche den Cordaiten angehören, auf *Sigillaria* überzutragen, ist, selbst bei Berücksichtigung der BRONGNIART'schen Anschauung nicht begreiflich. Es genügt auf das angebliche Vorkommen eines Artisiemarkes und die Hoftüpfel der Tracheiden, auf das Citat von GÖPPERT's *Araucarites carbonarius* aufmerksam zu machen als Nachweis, dass es sich um Coniferenholz des Carbon handelt.

Untersucht sind zwei Arten, deren eine von Autun, wie ZEILLER nachweist

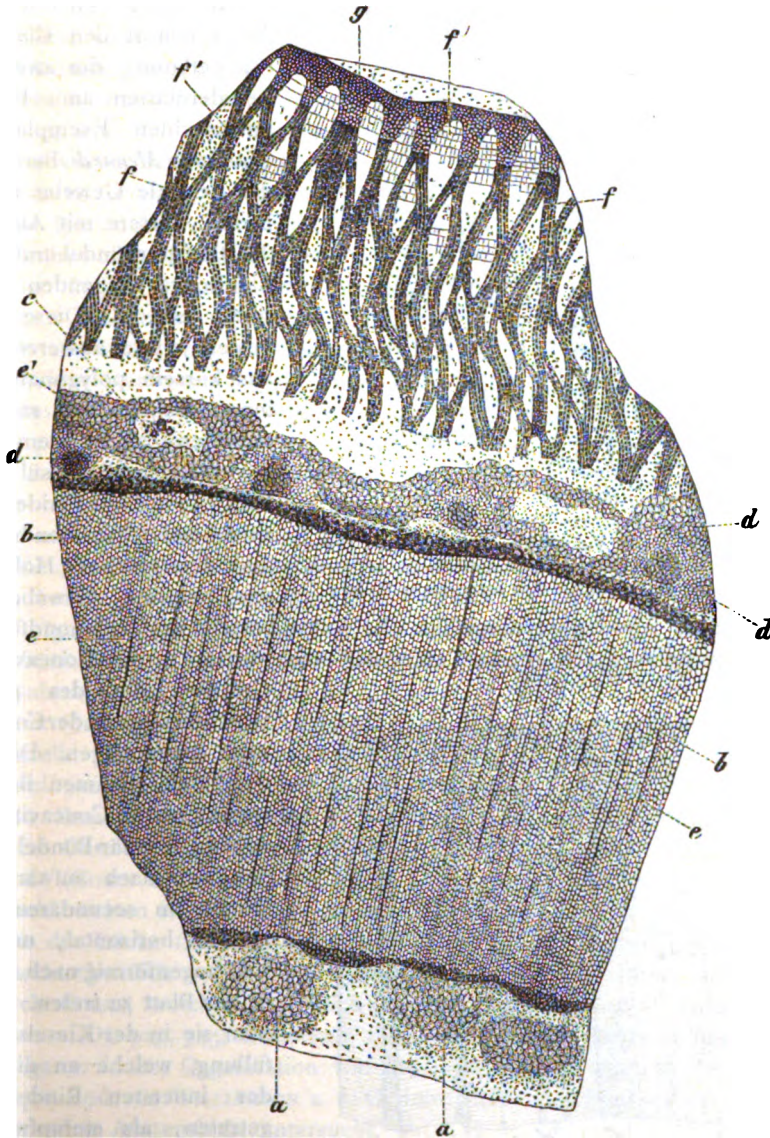
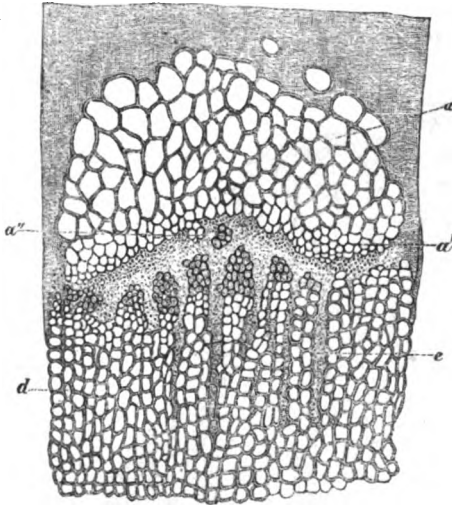


Fig. 43.

(B. 598.)

*Sigillaria spinulosa* RENAULT Querschnitt. *aa* Tracheidengruppen des primären Holzes. *bb* Sekundäres Holz. *cc* Dessen Markstrahlen. *dd* Blattspurbündel. *e'* Schlecht erhaltene Kanäle, ob jenen der Lacunen Fig. 47 entsprechend. Dictyoxylonstruktur der Rinde. *ff* Gewebeplatten, abwechselnd genähert und entfernt. *ff'* Parenchym, die Lücken ausfüllend.

und RENAULT später zustimmt, *S. Menardi* BRONGN. nicht *S. elegans* BRONGN. ist, die andere, ebenfalls von Autun, von RENAULT *S. spinulosa* genannt wird, welche wie WEISS, ich glaube mit Recht bemerkt, zu *S. denudata* GÖPP. gehört. Mir selbst stehen nur Querschliffe secundären Holzes einer angeblich von Manebach bei Ilmenau stammenden *Sigillaria*, sodann ein Quer- und Tangentialschliff einer Rinde mit *Dictyoxylon*-Struktur von *S. spinulosa* RENAULT, von Autun, welche ich

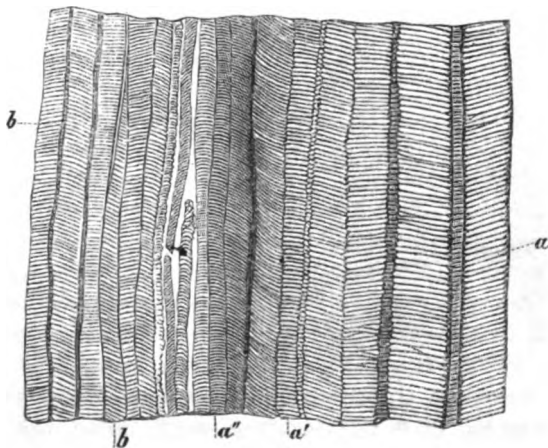


(B. 599.)

Fig. 44.

*Sigillaria spinulosa* RENAULT. Horizontalschnitt des primären Holzes. *a* Weite Tracheiden der convexen Innenseite. *a'* Enge Tracheiden. *a'''* Blattspurbündel. *d* Secundäres Holz. *e* Markstrahlen des secundären Holzes.

Raum ist durch Kieselsäure ausgefüllt. Er selbst besteht aus halbmondförmigen Tracheidengruppen, deren engste Tracheiden nach



(B. 600.)

Fig. 45.

*Sigillaria spinulosa* RENAULT. Längsschnitt aus dem primären und secundären Holze. *a* Weite Tracheiden der convexen Parthie des primären Holzkörpers. *a'* Engere Tracheiden. *a'''* Blattspurbündel. *b* Secundäres Holz.

der Güte SOLMS' verdanke, zur Disposition. Die erstederbeiden Arten gehört den Clathriaren (Cancellaten), die zweite den Leioder marien an. Bei dem untersuchten Exemplare der *Sigillaria Menardi* BRONGN. ist das centrale Gewebe und die Rinde, letztere mit Ausnahme der Blattspurbündel und der die Blattpolster tragenden Aussenrinde, zerstört. Diese letztere besteht in ihrer äusseren Parthie aus kurzem polygonalem, die innere Schicht aus radiär geordnetem, gestrecktem Parenchym, der »couche subereuse« RENAULT's, dem Periderm entsprechend. Wie oben bemerkt, fehlt dem primären Holzkörper das centrale Gewebe, sein besteht aus halbmondförmigen Gruppe, die des grössten Durchmessers an der Convexität nach Innen liegen. Die Blattspurbündel nehmen ihren Ursprung in der Concavität jedes zweiten Primär-Bündels, wenden sich nach aufwärts, verlaufen im secundären Holze nahezu horizontal, um dann steil bogenförmig nach aufwärts in das Blatt zu treten. So trifft man sie in der Kieselsäureausfüllung, welche an die Stelle der innersten Rindenschicht getreten, als stumpfwinkelige Dreiecke, deren Basis gegen das secundäre Holz, die Spitze nach der Peripherie gerichtet ist. Das secundäre Holz ist von primären, ein- oder zweireihigen,

ein, zwei und mehr Zellen hohen Markstrahlen durchsetzt, die Tracheiden stehen in regelmässigen radialen Reihen geordnet, die Holzkeile da, wo sie Blattspurbündel durchsetzen, in zwei Theile gespalten. Sämmtliche Tracheiden sind nach RENAULT Netz- oder Treppentracheiden im secundären Holze, im primären Treppentracheiden. Mit *S. Menardi* BRONGN. stimmt im Wesentlichen der Bau von *S. spinulosa* RENAULT (Fig. 43—47) überein. Auch hier war an dem untersuchten Exemplare der centrale Theil des Stammquerschnittes nicht erhalten, sondern durch Kieselsäure ausgefüllt, welche Ausfüllung von einzelnen kleineren oder grösseren seitlich unter sich zusammenhängenden Tracheidenbündeln umgeben ist, deren engste Elemente ebenfalls an der Aussenseite der Bündel liegen und ebenfalls die Convexität nach innen, die Concavität nach aussen kehren (SOLMS, a. a. O., Fig. 29, pag. 259).<sup>1)</sup> Was innerhalb dieses primären Ringes von Tracheidenbündeln lag, davon wissen wir so wenig wie bei der vorangehenden Art. Der secundäre Holzkörper ist bei dieser Art mächtiger entwickelt, er ist von Markstrahlen durchsetzt, seine Spalten correspondiren nicht immer wie bei voriger mit den Tracheidenbündeln des primären. Vergleicht man die Struktur der beiden Arten von *Sigillaria* mit jener von *Lepidodendron*, so liegt die nahe Beziehung beider Gattungen auf der Hand und man wird kaum fehl gehen, mit SOLMS anzunehmen, dass der primäre Tracheidenring ein dem der genannten Gattung analoges Gewebe umschloss, der Bau der beiden Sigillarien jenen des *L. Jutieri* RENAULT und *L. Harcourtii* WITH. analog ist. Die innere Rindenschicht selten und unvollständig erhalten, besteht aus dünnwandigem Gewebe, die auf sie folgende Schicht hat bis zur Aussenrinde Dictyoxylonstruktur, von RENAULT ebenfalls als couche subereuse bezeichnet.

Ferner finden sich, wie bemerkt, auf der Abbruchstelle des Blattes neben dem Spurbündel noch zwei seitliche Male, welche mit diesem nichts zu thun haben, sondern nach RENAULT Lücken im Gewebe des Blattpolsters sind, später werden sie (Cours d. bot. foss. III., pag. 4), Gummikanäle genannt, was einfach nicht nachzuweisen ist, während in der Abhandlung über *S. spinulosa* RENAULT innerhalb der Lücke Gummigänge abgebildet sind. Aus der Gruppe *Rhytidolepis* ist ein wahrscheinlich zu *S. Saulii* gehöriger Stammrest bekannt, von welchem, was durch SOLMS, welcher das Stück gesehen, bestätigt wird, WILLIAMSON und HARTOG a. a. O., pag. 343, bemerken, dass er den zusammenhängenden Cylinder und die ganze innere Organisation von *Diploxylon* CORDA besitzt. *Favularia* und *Rhytidolepis* sind von WILLIAMSON a. a. O. hinsichtlich der Blattpolster und der an sie grenzenden Aussenrinde untersucht, auf Taf. 27 bis tab. 30 dargestellt. Die Aussenrinde in ihrem inneren Theile aus radial geordneten gestreckten, in ihrem äusseren Theile aus isodiametrischen parenchymatischen Zellen bestehend.

<sup>1)</sup> Die Abbildung von SOLMS ist nach einem von RENAULT stammenden, in WILLIAMSON's Besitz befindlichen Präparate angefertigt. Es zeigt die primären Holzbündel weniger regelmässig, als RENAULT's Abbildung.

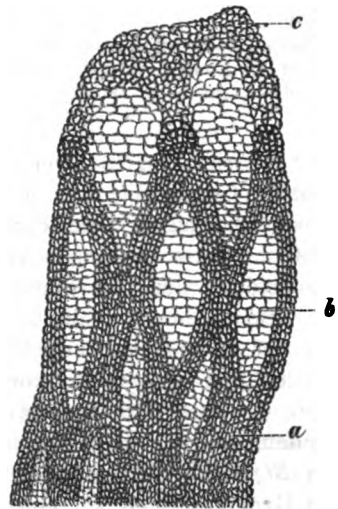
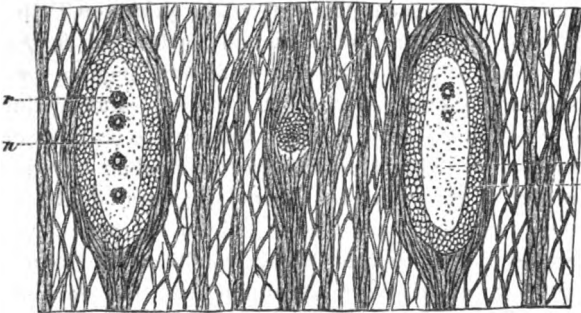


Fig. 46. (B. 601.)

*Sigillaria spinulosa* RENAULT. (Dictyoxylon). a Gewebeplatten, abwechselnd genähert und entfernt. b Das die Zwischenräume ausfüllende Gewebe. c Aussenrinde.

Eine ziemlich ausführliche Besprechung widmet SOLMS den Blattspurbündeln von *Sigillaria* im Hinblick auf die Anschauung RENAULT's und VAN TIEGHEM's



(B. 602.)

Fig. 47.

*Sigillaria spinulosa* RENAULT. Tangentialschnitt durch die Peridermschicht der Rinde (*couchesubereuse* REN.), durch die Gefäßbündelspur und die Lacunen. *s* Bündelspur. *o* Zellschicht um die Lacunen. *n* Lacunen. *r* Kanaläle.

hinsichtlich des Baues derselben, der aus diesem gezogenen Folgerungen und auf die Polemik zwischen RENAULT einerseits, WILLIAMSON und HARTOG andererseits. Der Blattspurbündel zeigt in seinem Verlaufe ein verschiedenes Verhalten, im Secundärholz besteht er aus zwei gesonderten trachealen Gruppen, zwischen welchen die spiralig verdickten An-

fangselemente liegen. Der in der Innenrinde gelegene Theil mit stumpf dreieckigem Querschnitt hat sie ebenfalls, etwas der Peripherie genähert, der mit halbmondförmigem Querschnitte in der Dictyoxylon-Rinde gelegene Theil besteht in seinem oberen, inneren Theil (*bois centripète*) aus ordnungslos liegenden Tracheiden, der untere äussere Theil (*bois centrifuge*) aus radiär geordneten Tracheiden, ihm liegt die Bastschicht an, er ist demnach collateral. Da RENAULT von der Anschauung ausgeht, dass der Blattspurbündel aus zwei verschiedenen Theilen (der primäre Holzkörper = *bois centripète*, der secundäre = *bois centrifuge*), die Angaben von METTENIUS über die Blattspurbündel von ihm missverstanden, ihm als Stütze seiner Ansicht dienen, so ist für ihn der Blattspurbündel von *Sigillaria* ein diploxyler. Er leitet daraus die Stellung der Sigillarien bei den Gymnospermen ab, eine Ansicht, welche weder durch diesen noch durch andere Gründe gestützt wird.

*Semapteris* UNGER aus den Anthracitlagern Kärnthens sind Sigillarien von schlechter Erhaltung. UNGER vergleicht sie merkwürdiger Weise mit *Scolopendrium*.

### Stigmaria.

Im Devon zuerst auftretend, erreichen die Stigmarien ihre reichlichste Entwicklung im mittleren und enden im oberen Carbon, demnach in ihrer Verbreitung den Lepidodendreen und Sigillarien sich anschliessend. Eine der ältesten Arten ist *S. perlata* DAWSON aus dem Devon von St. John in Neu-Braunschweig und Gaspé, die häufigste, vom Culm bis in das obere Carbon verbreitet, *Stigmaria ficoides* BRONGN., neben ihr noch eine Anzahl Arten oder wenn man will, Varietäten, solange provisorische Bezeichnungen, bis es gelingt, ihren Zusammenhang mit anderen Resten nachzuweisen. Von DECHEN ist zuerst auf das später vielfach beobachtete Vorkommen der Stigmarien im Liegenden der Kohlenflötze, auf ihr selteneres im Hangenden aufmerksam gemacht worden, eine Thatsache, geeignet, diese Reste als unterirdische Organe anderer Pflanzen aufzufassen. Funde von Stigmarien im Zusammenhange mit Stämmen von *Sigillaria*, *Lepidodendron*, *Knorria*, welche BINNEY, RICH. BROWN, SCHIMPER, GEINITZ, GÖPPERT mitgetheilt haben, setzen es ausser Zweifel, dass die Stigmarien Organe

dieser Pflanzen sind. Von diesen Funden erwähne ich jenen von Burbach im Elsass speciell: Eine *Stigmaria* trägt nach SCHIMPER zunächst *Didymophyllum*, sodann *Ancistrophyllum*, oben endlich *Knorria longifolia* (Traité II), denn im Ganzen genommen ist es jetzt kaum mehr nöthig, auf die Frage, was die Stigmarien sind, im Detail einzugehen, da selbst UNGER schwerlich seine Ansicht, dass die Stigmarien eine selbständige Pflanzenform seien, aufrecht halten würde. Es genügt dem bereits Erwähnten noch hinzuzufügen, dass die an den Stigmarien ansitzenden Appendices nach allen Richtungen von der sie tragenden Axe ausstrahlend im Gesteine verbreitet sind, in den Kalkknollen Englands und Westphalens sie die verschiedenartigsten Pflanzenreste durchwuchern, gerade wie dies heute noch bei den Wurzeln im Moor- und Waldboden, in den Holzresten eines Urwaldes der Fall ist. Die Richtung, in welcher ihre Axen im Gesteine liegen, ihre Appendices sich verbreiten, spricht dafür, dass sie im Wesentlichen ihre ursprüngliche Stellung beibehalten haben und kommen sie zusammengedrückt in der Kohle selbst vor, so darf man schliessen, dass sie in dem Moorboden ebenso sich entwickeln konnten, wie in den Schlammabsätzen. Einerseits beweist dies Verhalten, dass die Stigmarien Organe der Stoffaufnahme waren, andererseits, dass sie ein hohes Anpassungsvermögen an ihre Umgebung besessen haben.

Was ihren morphologischen Charakter angeht, waren die Stigmarien Stammstümpfe, welche an ihrem unteren vertieften, von vier Furchen durchzogenen Ende in vier im Kreuz stehende Aeste ausgingen, eine Pfahlwurzel ist bis jetzt nie beobachtet. Diese Viertheilung beruht ohne Zweifel auf rasch wiederholter Dichotomie, die von da ausgehenden Zweige sind cylindrisch, stets dichotom verzweigt, gegen das Ende, wenn sie vollständig, verdünnt und stumpf abgerundet, an ihrer Aussenfläche tragen sie entweder kreisrunde vertiefte Narben, in deren Innerem eine Bündelspur, von einer zweiten Kreislinie umgeben, sichtbar ist oder es sind an ihnen die sogenannten Appendices erhalten, lang, cylindrisch, gegen ihr äusseres Ende verjüngt und stumpf, gegen das innere dicker, das plötzlich zusammengezogene Ende in die Narbe eingesenkt. Zuweilen sind ihre Enden nach den Autoren dichotom, so GOLDENBERG (Flor. foss. sarep. tab. 13), CORDA (Beitr. zur Flora der Vorw. tab. 12), wobei ersterer in der Gabelungsstelle einen eiförmigen Körper, letzterer auf der Spitze eines einfachen Appendix einen solchen mit einer Längsfurche abbildet, GÖPPERT (Gatt. foss. Pflanzen, tab. 10, Fig. 10) und GOLDENBERG an anderen Exemplaren dagegen in der Gabelung eine kleine Narbe angeben. In den englischen und westfälischen Kalkknollen finden sich zuweilen solche Dichotomieen. An den platt gedrückten Exemplaren sind die Appendices flach, bandartig von einem dunkleren Streifen durchzogen.

Das Längenwachsthum der Stigmarienaxen erfolgte durch Spitzenwachsthum und zwar in zweifacher Art. Einmal, und dies ist der Fall bei *S. rimosa* GLDBG. und *S. ficoides* BRONGN. (*St. Anabathra* GLDBG.) a. a. O. tab. 12, Fig. 3, tab. 13, Fig. 4, von diesem mit domförmiger Spitze in Folge plötzlicher, geringer Verjüngung dargestellt, während andere allmählich sich verjüngend nur wenige Millim. Durchmesser besitzen, wie dies Querschnitte aus den englischen und westphälischen Concretionen beweisen. Ein sehr interessantes, von Dudweiler stammendes Exemplar wird von SOLMS a. a. O. pag. 276 kurz beschrieben. Es zeigt nebeneinander drei rasch sich verjüngende Spitzen von Stigmarienaxen, jede kaum 5 Millim. breit. Von ganz besonderem Interesse ist an diesen Spitzen das Vorhandensein der Appendices, deren Abstände unter allmähligem Kürzerwerden sich verringern und sich vorwärts krümmend über dem Scheitel zusammenneigen.



Der Bau von *Stigmaria* ist mehrfach untersucht, so von LINDLEY und HUTTON (Fossil. Flora, vol. 3), BRONGNIART (Archives du Museum, vol. I), CORDA (Beitr. zur Flor. der Vorw.), GÖPPERT (Gatt. fossil. Pflanzen), BINNEY (Observ. on the struct. of foss. plants. Part. IV. Journ. of geolog. Soc. 1859). CARRUTHERS (Quart. Journ. of geol. Soc. 1869), WILLIAMSON (Part. II die Fig. r. Th. verkehrt gestellt XI.) und RENAULT (Mém. pres. par divers. savants, Paris 1878, Tom. 22, Cours de bot. foss. Vol. I. III), FELIX (Untersuchungen über d. inn. Bau westphäl. Carbonpfl. Berlin 1886, WILLIAMSON 1887 an Exemplaren der englischen und westphälischen Kalkknollen, den Sphärosideriten Coalbrockdale, des Kohlenkalkes von Glätzisch-Falkenberg, der Kiesel von Autun. Im Ganzen ist die Struktur dieser Reste gut erhalten, doch fehlt beinahe immer die Rinde und das Gewebe des centralen Theiles. Mir liegen Schliffe aus den englischen und westfälischen Kalkconcretionen vor, mit meist gut erhaltenem Holzkörper, Trümmern desselben, zahllosen Appendices, selten die Rinde mit einzelnen Appendices. Die Holzkörper oft zusammengedrückt, die Appendices nach allen Richtungen gelagert und durchschnitten. Die grössten Holzkörper ohne Rinde von 22 Millim. Durchmesser, die kleinsten von 6 Millim. Durchmesser, mit Rinde von 16 Millim. Durchmesser. Ist der Holzkörper zusammengedrückt, so kann dies soweit gehen, dass der Innenraum sehr schmal ist, er selbst eine Ellipse darstellt. Seitlich zusammengedrückte Holzkörper sind häufiger als unveränderte kreisrunde. In die einzelnen Tracheidenkeile zerfallen, kommen sie ebenfalls vor. Der Holzkörper besteht aus keilförmigen, an der Innenseite stumpf abgerundeten Massen von radiär geordneten Tracheiden von ziemlich weiten, beinahe regelmässig vierseitigem Querschnitt, durchsetzt von den zu den Appendices verlaufenden Spurbündeln und ein bis sechs Zellen hohen und ein bis drei Zellen breiten Reihen von Strahlenparenchym. Mit Ausnahme eines einzigen Präparates ist bei allen mir vorliegenden Schliffen das centrale Gewebe vollständig verschwunden, sein Raum entweder durch Gesteinsmasse oder durch eingedrungene Appendices ausgefüllt. In diesem einen Präparate umgibt eine schmale Zone zartwandiger, polygonaler Zellen kreisförmig den mit Gesteinsmasse erfüllten Innenraum, von Tracheidenbündeln ist nichts vorhanden und sind sie auch in dem von GÖPPERT (Gatt. foss. Pfl. tab. 13, Fig. 1) abgebildeten Querschliffe von aussen eingedrungen, wie SOLMS nach Einsicht des Originals richtig bemerkt. Mein Schliff stammt aus einer westphälischen Kalkconcretion. Von einer *St. augustodunensis* genannten Art giebt RENAULT an, dass das centrale Gewebe aus Tracheiden bestehe.

Während der Querschnitt der Tracheiden in den einzelnen Theilen des Holzkörpers, einzelne Stellen ausgenommen, die gleiche Weite besitzt, werden sie an dem stumpfen Ende enger und verlieren ihre regelmässige radiale Anordnung. Jene Stellen des übrigen Theiles des Holzkörpers, an welchem der Querschnitt engere Tracheiden aufweist, welche manchmal nur eine einzelne Reihe bilden, bald schmaler, bald breiter, länger oder kürzer auftreten, werden von SOLMS in ihrem Aussehen ganz treffend mit eingesetzten Flickern verglichen. Sie sprechen jedenfalls für einen eigenthümlichen Vorgang bei dem Wachsthum des Holzkörpers, sie sind keinesfalls durch Vorgänge bei dem Versteinerungsvorgang bedingt, ebenso wenig aber auch durch einen der Jahresringbildung analogen Vorgang, wozu das Aussehen grösserer Stellen verleiten kann, es spricht dagegen schon der mannigfaltige Wechsel ihrer Ausdehnung. Sämmtliche Tracheiden sind treppenförmig verdickt,

Die zu den Appendices gehenden Bündel entspringen an der stumpfen Innenkante der Holzkeile und verlaufen zuerst etwas ansteigend in deren breiten Spalten horizontal, in der Rinde gebogen, weshalb sie schräg im Querschnitt getroffen werden. Im Tangentialschnitt des Holzkörpers sind die breiten Spalten als spitz elliptische Lücken sichtbar, in welche der Anfang des Spurbündels, an der Basis der Länge, am entgegengesetzten Ende der Quere nach durchschnitten, hineinragt (Fig. 48), desgleichen Schliffe von WILLIAMSON und FELIX in verkehrter Stellung abgebildet.

Jedes einzelne Spurbündel besteht aus einigen Treppentracheiden und zwischen diesen liegenden Reihen von Strahlenparenchym. Im Radial- wie Tangentialschnitt erkennt man die direkte Verbindung der Elemente des Spurbündels mit jenen des Holzkörpers. In der Aussenrinde, wenn sie erhalten, sind die Spurbündel als keilförmige Querschnitte, die Spitze nach innen gekehrt, sichtbar, erstere, die Rinde, ist an der Einfügungsstelle des Appendix nach einwärts vertieft, an ihrer tiefsten Stelle sitzt der Appendix an und tritt die Spur in denselben ein. Ueber den Verlauf des Spurbündels in der Innenrinde giebt ein von SOLMS näher beschriebenes Stück aus Ober-schlesien von der Grube Wildensteiner Segen, ferner die Abbildung GÖPPERT's a. a. O. tab. 10, Fig. 17, tab. 11, Fig. 18 Aufschluss; sie verlaufen in diesem Theile in flachem Bogen, sind aber wie begreiflich häufig aus ihrer ursprünglichen Lage gebracht. Dahin gehört auch ein von LINDLEY und HUTTON (Foss. Flor. II, Taf. 141) als *Caulopteris gracilis* abgebildetes Fragment, ferner ein von WILLIAMSON abgebildetes Exemplar, bei allen die Bündel als wurmförmige, cylindrische, hin und her gebogene Körper der Aussenfläche des Holzkörpers angedrückt. Im Anschluss an das Vorhergehende sei noch ein von RÖHL (Foss. Flora der westphälischen Steinkohlenformation) neuestens auch von WILLIAMSON abgebildeter Erhaltungszustand erwähnt, bei welchem der innere Steinkern durch dünne Radspeichen ähnliche Stäbe mit der äusseren Umhüllung verbunden ist. Die Stäbe entsprechen der in die Lücken des Holzkörpers eingedrungenen Gesteinsmasse, welche mit der äusseren Gesteinsmasse in Verbindung trat, als sowohl der Holzkörper wie die äussere Umhüllung zu Grunde gingen, die Lücken bereits durch das Gestein ausgefüllt waren. Ein anderer Erhaltungszustand, von SCHIMPER und WILLIAMSON abgebildet, frei bisweilen vorkommend und als Steinkern durch Spalten des Gesteins freigelegt, zeichnet sich durch leicht gewölbt vortretende elliptische Erhöhungen, durch Zwischenräume geschieden, aus. Es ist der Ausguss des vom Holzkörper umschlossenen centralen Rohres, welcher den Abdruck der Innenseite des Holzkörpers zeigt. Die schematische Figur bei WILLIAMSON, Part. II. kann zur Erläuterung dienen.

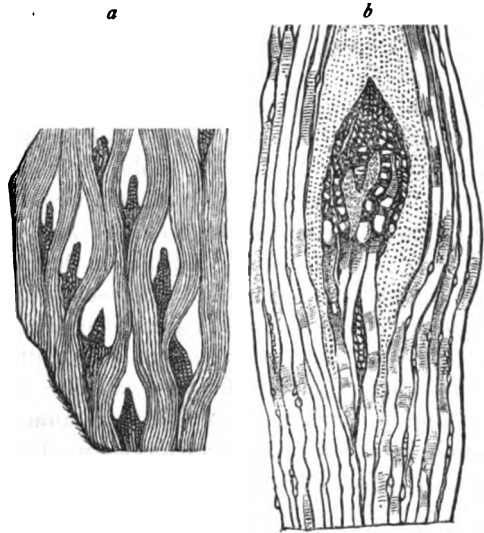


Fig. 48. (B. 608)

*Stigmaria fcoides* BRONGNIART. a Tangentialschnitt der Innenseite des Holzkörpers der Axe mit den Maschen für die Spurbündel und den Spurbündeln. b vergrössert. (Copie nach WILLIAMSON.)



Was nun die Rinde angeht, so ist die Innenrinde bis jetzt nicht erhalten gefunden. Unter allen meinen Präparaten ist keines mit vollständig erhaltener Rinde und ausser WILLIAMSON's Abbildungen kenne ich keine. Dagegen ist die Aussenrinde, wie es scheint, häufiger erhalten, welche auch isolirt in Fragmenten und bandförmig aufgerollt vorkommt. Der von der Innenrinde, für welche parenchymatische Struktur vermuthet wird, eingenommene Raum ist mit Gesteinsmasse ausgefüllt. Es giebt indess auch Fälle, wo die letztere fehlt und schliesst sich die Aussenrinde entweder unmittelbar an den Holzkörper an oder der Raum der Innenrinde ist von Detritus aller Art eingenommen. Die Aussenrinde zerfällt in zwei scharf geschiedene Zonen. Die innere Zone besteht aus regelmässig radiär geordnetem, gestrecktem Parenchym, die äussere aus isodiametrischen, etwas dickerwandigen Zellen (vergl. WILLIAMSON, Part. II, tab. 31, Fig. 52). Die dreieckigen Querschnitte der Spurbündel der Appendices reichen bis dicht an die innere Schicht.

Trotz der grossen Anzahl der in den Kalkknollen vorkommenden Appendices sind sehr gut erhaltene doch nicht gerade häufig. In den englischen wie westphälischen Kalkknollen finden sie sich in allen denkbaren Richtungen gelagert zwischen und in Resten aller Art, und hat man sich dies Verhalten so zu erklären, dass in dem Moorboden die Appendices sich nach allen Richtungen verbreitet haben und in die Reste, welche ihn zusammensetzten, eingedrungen sind. So finden sie sich, um ein paar Beispiele zu erwähnen, in Trümmern von Rinde- und Holzgewebe und zwischen Farnblattfragmenten. Auf den Schliffen erhält man deshalb Quer- und Längsschnitte in der verschiedensten Weise geführt. Sie sind in mannigfacher Weise zusammengedrückt, daher mehr oder weniger elliptisch, gefaltet, aber auch kreisrund, je nachdem sie durch ihre Umgebung einen Druck erfahren haben. Wie sie gewöhnlich vorkommen, ist ein Theil ihres Gewebes zerstört und die erhaltenen Gewebe zum Theil aus ihrer ursprünglichen Lage gebracht. Einen Querschnitt, dessen Gewebe erhalten in der ursprünglichen Lage sich befinden, bildet WILLIAMSON in seinen oft erwähnten Untersuchungen Part. XI, tab. 53, Fig. 15 ab, in anderen Fällen ist ein Theil des den Holzkörper umgebenden Gewebes erhalten und verbindet als Brücke das periphere Gewebe mit dem Holzkörper, von WILLIAMSON a. a. O., tab. 53, Fig. 16, dargestellt. Solche Erhaltungszustände müssen jedenfalls sehr selten sein, unter den von mir gesehenen Schliffen habe ich den ersten gar nicht, den letzteren nur einmal gefunden. Sind die beiden Gewebeschichten vollständig erhalten, so sind sie beide scharf von einander geschieden. In einem Falle bildet WILLIAMSON einen Querschnitt ab, an welchem die Zellen der inneren Schicht dickwandiger als jene der äusseren sind, ein Strukturverhältniss, welches auch bei den in westphälischen Kalkknollen vorkommenden Appendices neben dem anderen mit gleichartigem Gewebe vorkommt. Ab und zu sind in einen Appendix einer oder einige eingeschlossen, in ihn in ähnlicher Weise hineingewachsen, wie sie in andere Reste hineinwachsen. Die so häufig vorkommende excentrische Lage des centralen Theiles ist ohne Zweifel dem Herabsinken dieses Theiles in dem durch Fäulniss und Verwesung in seinem Inneren zerstörten Gewebe zuzuschreiben.

Im Allgemeinen wird der Appendix in seinem äusseren Theile von einer mehr oder weniger entwickelten 1,0—2,0 Millim. breiten Schicht parenchymatischer, polygonaler, gestreckter Zellen gebildet, welche beinahe immer Versteinerungsmasse, selten, wie oben bemerkt, Gewebe umschliesst. Innerhalb der Gesteins-

masse liegt nochmals ein Parenchymcylinder, welcher den Holzkörper umgiebt aber auch zwischen ihm und der inneren Parenchymschicht liegt Gesteinsmasse.

Durch diese Erhaltungszustände erklärt sich ein von HOOKER in den Geolog. Surv. of Great-Britain beschriebener eigenthümlicher Erhaltungszustand von *Stigmaria ficoides*, welcher erst in der jüngsten Zeit durch WILLIAMSON (A Monograph on the morphology and histology of *Stigmaria ficoides*. London 1887), richtig gedeutet wurde. Es sind durch die scharfe Erhaltung ihrer Oberfläche ausgezeichnete Bruchstücke, welche nur an einer Seite mit Narben besetzt sind. Die Narben nehmen den Scheitel flacher Höcker ein. Jeder dieser Höcker enthält eine glattwandige Vertiefung von 6 Millim. Tiefe, ihre Mündung ist schwach wallartig verdickt, aus ihrem Grunde erhebt sich, sie nahezu ausfüllend, ein birnförmiger, nach oben verjüngter Zapfen, der an der Mündungsstelle abgebrochen, in der Mitte der Abbruchsstelle einen Spurpunkt trägt (Fig. 49). Die Appendices

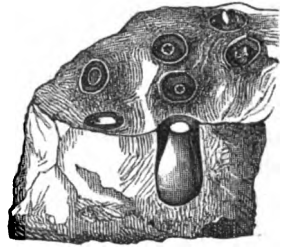


Fig. 49. (B. 604.)

*Stigmaria ficoides* BRONGNIART.  
Der von HOOKER beschriebene Erhaltungszustand (Copie nach SOLMS).

sind nun in der Regel derart erhalten, dass in ihrem Inneren ein Hohlraum vorhanden ist, wie dies oben erwähnt. Im Inneren dieses Hohlraumes liegt der Holzstrang. Der letztere muss bei der Einbettung in die Gesteinsmasse den Spurpunkt erzeugen, der Hohlraum des Appendix durch Gesteinsmasse ausgefüllt entspricht demnach dem oben etwas verjüngten Zapfen, der ihn umgebende Hohlraum der peripherischen Parenchymhülle des Appendix, dessen verkohlte Masse geschwunden ist. SOLMS erwähnt eines ähnlichen, von ihm im Museum zu York gesehenen Exemplares, welches an einer etwa in der Mitte gespaltenen Stigmarienaxe zahlreiche Appendices zeigt, welche als Röhren das Gestein durchziehen. Jede Röhre enthält einen Steinkern milchweissen krystallinischen Kalkes, welcher lose in der Röhre liegt, da auch hier die äussere Parenchymhülle zu Grunde ging. Offenbar waren in diesem Exemplare die Appendices bei dem Einschlusse vollständiger erhalten, als bei dem von HOOKER beschriebenen.

Der verschiedene Durchmesser der Appendices hängt mit der Stelle, welche der Schnitt getroffen, resp. mit dem Alter der Appendices zusammen, an ihrer Austrittsstelle ist der Durchmesser der Appendices wie der äusseren Parenchymschicht am stärksten. Die Appendices, sind, wie früher erwähnt, entweder unverzweigt oder gabelig verzweigt. Diese Verzweigung wird durch mediane Theilung des centralen Holzstranges bedingt, welche unmittelbar nach der Theilung nebeneinander liegen; später aber durch eine zwischen ihnen sich entwickelnde Parenchymschichte auseinanderrücken. Der stets excentrisch liegende, aus Treppentracheiden und Parenchymstrahlen zusammengesetzte Holzkörper verhält sich in verschiedener Weise. In dem einen Falle ist sein Querschnitt ein gleichschenkliges Dreieck mit stumpfem Spitzenwinkel, darin von dem Querschnitte des Blattspurbündels verschieden, wie dieser aber mit Sekundärzuwachs. Die Bastzone, wenn sie erhalten, liegt an seiner Basis, sie ist von RENAULT (*Études sur les Stigmaria, rhizomes et racines des Sigillaires*. Paris 1881) abgebildet, von SOLMS an einem im britischen Museum befindlichen Schiffe untersucht. Bei anderen ist der eirunde Querschnitt des Holzkörpers aus weiten Tracheiden, an dessen einem Ende mit der inneren Parenchymschicht in Berührung, engere Tracheiden liegen, von WILLIAMSON als Initialgruppe des Holzkörpers betrachtet. Auf der entgegengesetzten Seite kommen zuweilen nach WILLIAMSON vereinzelte

Elemente vor, von RENAULT als Andeutung eines »bois centripète« erklärt. Diese Combination des Holzkörpers kann sehr differente Verhältnisse zeigen. Entweder sind alle Elemente reducirt, dass sowohl die weiten wie engen Elemente in geringerer Zahl bis zur Einzahl vorhanden sein können, andererseits kann an der der Initialgruppe gegenüberliegenden Seite eine wohl entwickelte Schicht secundären Holzes anliegen, aus engeren Tracheiden und Strahlenparenchym bestehend und für secundäres Wachsthum sprechend. Unter meinen, aus den westphälischen Kalkknollen stammenden Schliffen habe ich diese bis jetzt besprochenen Strukturverhältnisse mehrfach gefunden, die zuletzt erwähnten an Appendices von sehr verschiedenem Durchmesser, somit können sie nicht wohl entwickelungsgeschichtlich zusammenhängen. Als letzte Form endlich ist der Querschnitt des Holzkörpers zwar ebenfalls von abgerundet dreieckiger Form, es tritt jedoch die Initialgruppe einmal stärker hervor, sodann bilden die engeren Elemente zuweilen ein schmales einreihiges Band, wechseln stets hinsichtlich ihrer Zahl und Anordnung. Von diesen treten dann zwei Gruppen, ebenso viele Ecken bildend, mehr hervor, weniger jedoch als die Initialgruppe (RENAULT, Cours de bot. foss. I, tab. 20, Fig. 2—4. III. tab. A, Fig. 1, 2), ferner WILLIAMSON, Part. II, tab. 53, Fig. 16, 18, 20). Man kann mit WILLIAMSON und SOLMS die an den beiden Ecken liegenden oder bandförmig gelagerten engeren Elemente für den Anfang des Sekundärzuwachses halten, da nur die an der Spitze des Dreiecks liegende Gruppe die Initialgruppe ist. RENAULT erklärt den Strang für einen triarchen, er stützt diese Anschauung weiter durch einen Tangentialschnitt einer bei Autun gefundenen *Stigmara*, welcher drei zu den Radicellen gehende Spurbündel besitzt, deren eines radial, das andere collateral ist. Letzteres hat getüpfelte Tracheiden, welche *Stigmara* fehlen und sagt RENAULT selbst, dass »peut-être ce *Stigmara*« das Rhizom von *Sigillariopsis* sein könne. Ferner will er bei aus englischen Kalkknollen stammenden Exemplaren Appendices mit triarchem Holzstrang beobachtet haben (Cours de bot. foss. vol. I, tab. 20, Fig. 1. III. tab. A, Fig. 4<sup>bis</sup>), von welchem Stränge zu den Radicellen abgehen. Die Abbildungen zeigen eine an die Initialgruppe ansetzende Tracheide, während nach RENAULT die Radicellen ringsum stehen und sehr allgemein sein sollen, sodass selten ihre Andeutungen (»indices«) an einer der drei Ecken des primären Holzes vermisst werden. SOLMS, welcher das RENAULT'sche Präparat sah und sich von der Existenz der Tracheide nicht überzeugen konnte, hat vollständig Recht, dagegen zu bemerken, dass man an der Oberfläche der Appendices keine Spuren dieser Radicellen findet, dass weder die englischen noch die westphälischen Kalkknollen, in welchen die Appendices so zahlreich, je einem Beobachter dergleichen gezeigt haben. Die Radicellen müssen nach RENAULT in drei Längsreihen stehen, entziehen sie sich der Beobachtung, so ist nach ihm schlechte Erhaltung und ihre Kleinheit, 0,1—0,2 eines Millimeters Ursache. Das erstere ist thatsächlich meist unrichtig, das letztere ebenfalls, Grössen von 0,1 Millimeter sieht man ohne Schwierigkeit, ebenso wenig ist mir bekannt, dass diese Präparate später weniger deutlich werden.

Noch ist die Insertion und der Austritt der Appendicen an und aus der Axe zu besprechen. Beide sind von WILLIAMSON Part. II, tab. 31, Fig. 52, pag. 215 des Näheren besprochen und abgebildet. In den englischen und westphälischen Kalkknollen kommen sie vereinzelt vor, zum Theil mit, zum Theil ohne den Holzkörper. Es gelingt dann zuweilen, den Schnitt median zu führen, Querschnitte scheinen nicht leicht erhalten zu werden, WILLIAMSON bildet einen solchen ab,

SOLMS erwähnt einen mit dieser Abbildung übereinstimmenden Schliff. Wie früher erwähnt, ist die Austrittsstelle des Appendix von einer Erhöhung der Aussenrinde umgeben, auf dem Grunde der dadurch entstandenen Vertiefung liegt eine aus kleineren, dickwandigen Parenchymzellen bestehende, ziemlich starke Gewebeplatte, welche von einem schwachen Spurbündel durchsetzt wird und denselben eine kurze Strecke begleitet, zuletzt aber in das den Holzstrang umgebende Parenchym übergeht. Die äussere Parenchymhülle des Appendix erscheint als Fortsetzung des Gewebes der Aussenrinde (Fig. 50). Dem durch die Gewebeplatte hindurch tretenden Bündel scheint das Dickenwachsthum zu fehlen, entweder hört dasselbe auf und beginnt dann wieder, da es bei dem Holzkörper der Appendices sich findet oder es giebt Fälle, in welchen die Gewebeplatte mit Dickenwachsthum durchsetzt wird. Eine Entscheidung nach irgend einer Richtung ist nicht möglich, es fehlt an hinreichenden Thatsachen.

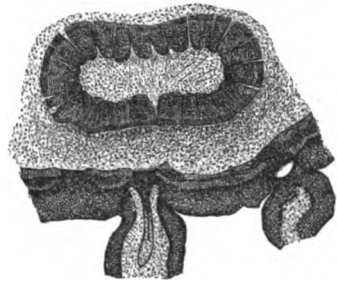


Fig. 50. (B. 603.)

*Stigmaria ficoides* BRONGNIART. Querschnitt der Axe. Oben der aus keilförmigen Tracheidengruppen bestehende Holzkörper, unten die Rinde mit zwei durchschnittenen Appendices. (Verkleinerte Copie nach WILLIAMSON.)

Eine weitere Frage ist, was die Stigmarien waren. Dass sie mit *Lepidodendron* und *Knorria* im Zusammenhange stehen, geht aus den Beobachtungen von SCHIMPER und GEINTZ an den Exemplaren der Culmschichten von Thann im Elsass und Niedercainsdorf in Sachsen hervor, da sich dort Sigillarien nicht, wohl aber *Lepidodendron* und *Knorria* finden. Andererseits ist ihr Zusammenhang mit Sigillarien ausser Zweifel, wie dies durch eine ziemliche Anzahl von Exemplaren nachgewiesen wird und ein in jüngster Zeit von ADAMSON in den Kohlen von Claypole gefundener Stamm einer *Sigillaria* mit  $1\frac{1}{2}$  Meter Stammdurchmesser, welcher in eine *Stigmaria* endet, ebenfalls nachweist. Dass Stigmarien auch an der Bildung des Bodens während der Kohlenperiode sich betheiligt haben, ergibt sich aus dem Vorkommen von Stigmarienaxen, welche von Appendices durchwuchert sind. *Lepidodendron* und *Sigillaria* gegenüber verhält sich *Stigmaria* in der Weise, dass die Spurstämme ein Dickenwachsthum besitzen, welches jenen von *Lepidodendron* und *Sigillaria* fehlt, ferner fehlt im Umkreise des Markes von *Stigmaria* der primäre Holzkörper, welcher bei jenen vorhanden ist. An das Mark, welches wenigstens in einzelnen Fällen theilweise erhalten ist und in seiner ganzen Ausdehnung als Parenchym supponirt wird, grenzen Gruppen normal orientirter Tracheiden an, an welche sich das Dickenwachsthum anschliesst, ähnlich wie bei *Botrychium*. Dann erklärt es sich, weshalb diese Gruppen von den Holzkeilen sich nicht unterscheiden und der Bau der jüngsten Spitzen der Stigmarien sich von jenem der älteren Theile nicht unterscheidet.

Die Appendices stehen an den Stigmarien nicht in Längsreihen, sondern im Quincunx und lösen sich mit Hinterlassung einer bereits früher besprochenen Narbe ab. Dieses Verhalten muss zu dem Schlusse führen, dass die Stigmarienaxen keine Wurzeln sein können, ihre Appendices keine Seitenwurzeln, da bei beiden weder das eine noch das andere vorkommt. Ferner reichen die Appendices bis dicht unter die Spitze und sind über diese zusammengeneigt, es ist eine Knospenbildung vorhanden, Dinge, welche den Wurzeln fremd sind. Man muss also die Stigmarien für Rhizome erklären, welche Blätter tragen und kann sie mit den Rhizomen von *Psilotum* vergleichen (vergl. GÖBEL, spec. Morphologie),

eine Ansicht, welche von SCHIMPER zuerst ausgesprochen, jedenfalls vorerst die dem Sachverhalt entsprechendste ist, wenn sie auch von WILLIAMSON nicht getheilt wird. Dieser bezieht sich hinsichtlich der Appendices auf den Bau der Selaginellenwurzel, deren Bau er mit jenen der Appendices beinahe identisch findet. SOLMS hat auf den Irrthum WILLIAMSON's in der Deutung der Gewebe seiner Abbildung in Part. XI, tab. 53, Fig. 13 aufmerksam gemacht und darauf hingewiesen, dass die von ihm als Bast bezeichneten Elemente Tracheiden, das mit c bezeichnete Gewebe, die kleinzellige ausserhalb liegende Gewebegruppe der Bast ist. Für RENAULT sind die Stigmarien zunächst die Rhizome nur der Sigillarien, für die Lepidodendreen nimmt er die Halonien als Rhizome in Anspruch. RENAULT stimmt insofern mit SCHIMPER überein, als er die meisten Stigmarien ebenfalls für Rhizome hält, und *Stigmarhizome* nennt, er will jedoch die Appendices in zwei Gruppen getrennt wissen, die einen seien Blätter, die anderen Wurzeln. Die ersteren entstehen an dem oberen jüngeren Theile der Axen, die letzteren an dem unteren älteren, die Mittelregion enthält beide. Er stützt sich dabei auf die oben angeführten Strukturverhältnisse der Appendices, auf deren spätere Entstehung, auf das Vorkommen von unregelmässig vertheilten Narben an der Oberfläche der Axen. Letztere sind bis jetzt von anderen nicht beobachtet, man kennt nur die im Quincunx stehenden Narben, andererseits ist es noch Niemand gelungen, ausser den zu diesen Narben gehenden Spurbündeln andere zu sehen. Sie wären, da sie nicht an der Innenseite des Holzkörpers entstehen können, nicht wohl zu übersehen. Neben den Stigmarhizomen unterscheidet RENAULT noch Stigmarhizen, deren Annahme sich zunächst auf von GRAND' EURY an Ort und Stelle gemachte Beobachtungen über *Stigmaria* gründet, welche Reste von ihm *Stigmarriopsis* genannt werden. Nach RENAULT kommen sie dann zur Entwicklung, wenn eine *Stigmaria* einen senkrecht sich erhebenden Stamm entwickelt, dieser endet dann in »mächtige, dichotome, stigmariaähnliche Wurzeln (*Stigmarriopsis*) aus, an welchen sich nur Wurzelanhänge entwickeln.« (Cours de bot. foss. I, pag. 163, III, pag. 20). GÖPPERT hatte schon früher als die genannten Autoren, um die Thatsache zu erklären, dass in manchen Schichten des Carbons nur oder beinahe nur Stigmarien sich finden, angenommen, dass die Stigmarien lange Zeit in diesem Zustande sich entwickeln können, auf Grund seiner in Westphalen gemachten Beobachtungen. Er fand rundliche, verlängerte, an den Enden getheilte Knollen mit *Stigmaria*-Narben. Er nimmt nun weiter an, dass sie durch weitere Gabeltheilung zu Rhizomen auswachsen. Aus einer unregelmässigen Anschwellung entstehe dann der knollenförmige Stock, welcher unter günstigen Umständen sich zum Sigillarienstamme entwickle. Er bezieht sich dabei auf eine Beobachtung STEINHAUER's, nach welcher aus einer 1 bis 4' dicken Mittelknolle über 30' lange Stigmarienäste ausgingen und auf seine eigene, nach welcher von einer 2' dicken Knolle vier Stigmarien-Aeste sich abzweigten (Permflora, tab. 31). Mit *Psilotum*, *Epipogon*, *Corollorhiza* würde dieser Vorgang verglichen werden können und könnten GÖPPERT's Anschauungen ihre Berechtigung haben.

Zum Schlusse seien noch einige Reste erwähnt, welche ich bisher mit Still-schweigen übergangen habe. Diese sind zum Theile mit den Lepidodendreen, zum Theile mit Stigmarien verwandt, insoferne die äussere Aehnlichkeit unterscheidet. Zu den ersteren gehören die GÖPPERT'schen Gattungen *Ancistrophyllum* (Gatt. foss. Pflanzen. Lief. 3. 4, tab. 17), *Didymophyllum* (a. a. O. Lief. 3. 4, tab. 18), beide im Culm von Landshut in Schlesien und von Thann im Elsass. *Ancistrophyllum stigmariaeforme* GÖPPERT mit quergezogenen unregelmässig ge-

stalteten Höckern an der Oberfläche, nach GÖPPERT hackenförmige wahrscheinlich fleischige, angedrückte Blätter. Ausserdem werden von GÖPPERT rundliche Gefässbündel an der Axe angegeben, welche im rechten Winkel in das Innere des Stammes und dann horizontal zu den Blättern gehen sollen, endlich Narben und diese umgebende wellenförmige Längsstreifen, an *Stigmaria* erinnernd. *Didymophyllum Schottini* GÖPPERT soll ebenfalls fleischige Blätter gehabt haben, zweispaltig und angedrückt, die zu ihnen abgehenden Stränge mit horizontalem Verlauf. Eine gänzlich verschiedene Ansicht äusserte SCHIMPER auf Grund seiner Beobachtungen an den Exemplaren von Thann und Niederburbach im Elsass. Sie gehören als untere Stammparthieen zu *Knorria longifolia*, er fand dort an demselben Stamme die Charaktere der drei Gattungen vereinigt. (Traité II., pag. 118). Es ist der bekannte im Museum zu Colmar verwahrte Stamm, welcher an seiner Basis eine *Stigmaria* trägt, worauf *Ancistrophyllum* folgt, die mittlere Parthie ist *Didymophyllum*, welches nach oben den Charakter von *Knorria longifolia* annimmt.

Zwei andere Formen, *Cyclostigma* HAUGHTON und *Arthrostigma* DAWSON werden mit *Stigmaria* verwandt angesehen. Erstere, von HAUGHTON aus dem Oberdevon von Kiltorkan in Irland zuerst in mehreren Arten beschrieben, ist weiter verbreitet und sind Formen derselben aus Canada durch DAWSON (Foss. Plants of Devon. and Silur. Form. 1871, I.), durch SCHMALHAUSEN (Pflanzenreste der Ursstufe im Flussgeschiebe des Ogur in Sibirien. Petersburg, 1876), aus Sibirien, durch WEISS aus dem Harze (zur Flora der ältest. Schicht. des Harzes), von FEISTMANTEL aus Neu-Südwesten und Queensland (Palaez. und mesoz. Flora Australiens. Cassel, 1880), endlich durch HEER von der Bäreninsel (Flora foss. arct. II.) aus der gleichen Formation, dem Culm. Letzterer bildet, wie ich an Exemplaren von Kiltorkan sehe, mit Recht die kreisrunde, mit einem Spurrpunkt versehenen, an der Aussenseite der im Abdrucke erhaltenen Stämme vorhandenen Narben ähnlich wie bei *Stigmaria* in Quincunxstellung ab. Die Stammoberfläche gerunzelt oder längsgestreift, die Blätter linear, gekielt. Ob die von den verschiedenen Fundorten beschriebenen Reste mit der irischen Pflanze identisch sind, so *C. Kiltorkense* HEER von der Bäreninsel, *C. hercynicum* WEISS vom Harze, *C. australe* FEISTM., ob HAUGHTON's *C. minutum* und *C. Griffithii* verschiedene Arten sind, lässt sich nicht sagen. Das bis jetzt bekannte Material ist zu dürftig um über diese oder über die Stellung der Reste etwas zu sagen, ebenso ist es voreilig, den *Lepidostrobus Bailyanus* SCHIMPER als Sporangienstand hierher zu ziehen. Das gleiche gilt für DAWSON's *C. densifolium* von Gaspé (a. a. O. tab. VIII, Fig. 92—96) mit kurzen, hackenförmigen Blättern. *C. osnabrugense* WEISS gehört nach einer mündlichen Mittheilung des Autors zu *Stigmaria*.

*Arthrostigma gracile* DAWSON (a. a. O. I., pag. 41, tab. XIII. II., pag. 104, tab. XXIV, Fig. 22) von Gaspé und Campellton aus dem Unterdevon von Canada. Plattgedrückte verzweigte Stammfragmente mit kreisrunden Blattnarben, die Blätter wirtelständige. Zu ihnen werden Fructificationen gezogen, welche von DAWSON früher als *Carpolithus spicatus* bezeichnet wurden. Die auf Taf. XIII. abgebildeten Reste machen den Eindruck, als seien Reste verschiedenen Ursprungs unter ein und derselben Bezeichnung vereinigt.

Ich ziehe es vor, den als *Sigillariopsis* RENAULT (Flore carbonifère. Paris, 1876. Cours de bot. foss. I.) bezeichneten Rest hier und nicht wie SOLMS unter den Resten zweifelhafter Verwandtschaft und unbekannter Oberflächenstruktur zu besprechen. Lässt sich auch nur wenig über denselben sagen, so steht doch so

viel fest, dass derselbe hinsichtlich seiner Struktur mit *Sigillaria Menardi* BRONGN. verwandt, jedenfalls hier auch seinen Platz finden kann, wie die eben besprochenen Reste, deren Kenntniss noch dürftiger ist. Der Rest ist nur in von RENAULT untersuchten Exemplaren aus den Kieseln von Autun bekannt und als *Sigillariopsis Decaisneana*, a. a. O. tab. 12, Fig. 15—19, abgebildet. Er ist nach RENAULT ein junger von Blättern umgebener Zweig, auf dessen Querschnitt die Axe, nicht sehr gut erhalten, aus Gruppen primären Holzes bestehend, unmittelbar daran anschliessend eine schmale Zone secundären Holzes sichtbar ist. Das Mark ist vollständig, die Rinde zum grössten Theile zerstört und durch Gesteinsmasse ersetzt, im Umkreise stehen die spiralig stehenden Blätter mit theilweise erhaltener Struktur. Die Bündel des primären Holzes führen Treppen- und Netztracheiden, der secundäre Holzcylinder neben den Netz- und Treppentracheiden nach aussen Tüpfeltracheiden. Die Tüpfeltracheiden fehlen bei der obengenannten *Sigillaria*, mit welcher die Anordnung der Elemente des Holzes sonst übereinstimmt. Die Blätter haben ebenfalls Aehnlichkeit mit jenen von *Sigillaria*, sie müssen nach den abgebildeten Querschnitten linear gewesen sein. Die Querschnitte sind entweder rhombisch mit zwei nebeneinander liegenden Gefässbündeln, oder unregelmässig dreieckig mit einem Gefässbündel. Nach RENAULT gehören die ersteren der Basis, die letzteren der Spitze des Blattes an, es könnte dies auch auf einem Blattwechsel beruhen. In ihrem Baue sind sie mit jenen von *Cordaites* verwandt. Unter der Epidermis liegt eine aus dickwandigen Sclerenchymzellen bestehende Hypodermis, stumpfe, nach innen vorspringende Leisten bildend, dann folgt dünnwandiges Parenchym, mehr oder weniger erhalten, zuweilen ganz zerstört; wo es vorhanden, umgibt es die Gefässbündel, deren aus Spiraltracheiden bestehende Initialgruppe welche von dem eine unregelmässige Gruppe bildenden oberen und dem unteren halbmondförmigen Holzstrange umgeben wird, beide aus Treppen- und Tüpfeltracheiden bestehend. *Isaephyllum* WEISS vom Harz ist mir ein nicht zu entzählender Rest.

#### Sphenophylleen.

Wie weit das Auftreten und das Verschwinden dieser Gruppe nach abwärts und aufwärts zu setzen ist, lässt sich schwer sagen, weil einerseits Formen, welche dem Devon, andererseits solche, welche den mesozoischen Bildungen Ost-Indiens angehören, hinsichtlich ihrer Stellung nicht ganz sicher sind. Läge für diese Formen das Material so vollständig vor, wie dies für einzelne Reste des Carbons der Fall ist, so würden wir über dieses Verhältniss ziemlich sicher sein, so sind wir aber auf die äussere Form allein angewiesen, welche zur Entscheidung der Frage nicht ausreicht. Ob die Gruppe schon im Devon auftritt, darüber lässt sich bei der dürftigen Beschaffenheit des von DAWSON abgebildeten *Sphenophyllum antiquius* (Foss. Plants of Devon. and Silur. Formation I., pag. 32, tab. V. von St. John und Neu-Braunschweig, Fig. 61. 62) Nichts sagen. *Sph. tenerrimum* ETTINGSH. kann nicht als vollgültiger Beleg für das Auftreten der Gruppe im Culm angesehen werden, da es auch einer anderen Gruppe angehören kann. In dem mittleren und oberen Carbon reicht die Gattung *Sphenophyllum* bis in das untere Rothliegende. Wird *Trizygia* ROYLE der Gruppe ohne Vorbehalt angereicht, dann würde sie noch in der mesozoischen Zeit existirt haben, würde man Formen wie *Marsilidium* SCHENK, *Sphenoglossum* EMMONS (vergl. pag. 51) geneigt sein, der Gruppe anzuschliessen, so würde sie bis in die Periode der Wealdenbildungen reichen. Meiner Ueberzeugung nach ist es richtiger, sich auf die dem mittleren und oberen Carbon angehörige Gattung *Sphenophyllum* zu beschränken.

Was zunächst das äussere Verhalten angeht, so waren die Sphenophyllen verzweigte Pflanzen, ihre mit Knoten versehenen Stengel mit deutlichen über die Knoten gleichmässig hinweglaufenden Kanten und Furchen, die Zweige in den Achseln der Blätter sich entwickelnd, die superponirten Blätter an den Knoten in Wirteln stehend, die Wirtel sechs bis zwölf, achtzehn bis vier und zwanzig Blätter tragend. Die einzelnen Blätter sind sitzend entweder ungetheilt dann keilförmig gegen die Basis verschmälert, an der Spitze ganzrandig, gekerbt, gezähnt (*S. Schlotheimi* BRONGN., *S. emarginatum* BRONGN.), gefranst (*S. Thoni* MAHR von Ilmenau, Frankreich), tief zwei- und mehrspaltig (*S. majus* BRONGN.), endlich durch mehr oder weniger tiefe, wiederholt dichotome Einschnitte in breitere oder schmalere Lappen getheilt, welche Theilung, rechnet man *S. tenerrimum* hierher, so weit gehen kann, dass die einzelnen Abschnitte fadenförmig sind. Die verschiedenen Formen sind nicht allein von KIKX und COEMANS (Monographie des Sphenophyllum d'Europe. Bruxelles, 1864), sondern auch von anderen in den verschiedenen Floren der Steinkohlenformation beschrieben und abgebildet. In wie weit man es mit verschiedenen Arten oder Varietäten zu thun hat, ist schwer zu entscheiden, da selten grössere zusammenhängende Exemplare, sondern meist Bruchstücke vorliegen, die Variabilität der Blätter, noch mehr der Bau der Sporangien nähren für alle Arten mit Sicherheit kaum zu bestimmen ist. Was den Leitbündelverlauf der Blätter betrifft, so wird er bei den einzelnen Blattformen insofern verschieden sein, als er von der Breite des Blattes und seiner Basis abhängig ist, ob ein, zwei oder mehr Leitbündel eintreten und dann sich dichotom verzweigen. Habe ich für eine der Formen ihn so angegeben, dass nur ein sich dichotom verzweigender Bündel eintritt (RICHTHOFEN, China. Bd. IV, pag. 220), so bezieht sich dies natürlich auf die dort besprochene Form. GEINITZ hat auf Taf. 20 seiner Steinkohlenflora Sachsens, STUR und ZEILLER haben für eine Reihe von Arten den Leitbündelverlauf dargestellt, nach welchen der Eintritt eines einzelnen Leitbündels nicht selten ist, der Eintritt zweier Leitbündel öfter vorkommt, wenn wirklich die Basis des Blattes abgebildet ist. Bei einer grösseren Anzahl von Blättern, welche ich neuerdings untersucht, habe ich den Eintritt eines Leitbündels häufig gefunden. Ob nun dies Verhalten den von RENAULT abgebildeten Knotenquerschnitten in dem Sinne entspricht, dass man aus der schliesslichen Zahl der Bündel auf die Zahl der Blätter direkt schliessen kann oder nicht, lässt sich kaum sagen, es fehlt eben auch da wieder an That-sachen. Allgemein scheint mir nur die dichotome Verzweigung und das Fehlen von Querverbindungen zu sein. Die Gattung ist im Carbon von Nord-Amerika durch Europa bis in das östliche China verbreitet.

Die Kenntniss des Baues von *Sphenophyllum* verdanken wir vorzugsweise den Untersuchungen RENAULT's (Annal. des sc. natur. Ser. V. tom. 18, Ser. VI, tom. 4. Cours de bot. foss. Tom. II. IV), ferner WILLIAMSON's (Part. V. IX.), in jüngster Zeit hat dann FELIX in seinen Untersuchungen westfälischer Carbonpflanzen die Reste besprochen. Derartige Reste mit erhaltener Struktur finden sich in den Kieseln von Autun und Grand Croix, in den englischen und westfälischen Kalkknollen. Mir stand hauptsächlich Material von Langendreer bei Bochum in verschiedenen Alterszuständen zur Disposition, wo sie ziemlich häufig vorkommen und ein paar Querschliffe aus den englischen Kalkknollen, in welchen sie nicht häufig vorkommen sollen. Von WILLIAMSON werden die englischen zu *Asterophyllites* gehörig erklärt. Was die Möglichkeit einer Verwechselung *Asterophyllites*, *Annularia* und *Sphenophyllum* betrifft, so liegt diese nicht so ferne, wie SOLMS



richtig bemerkt. Einzelne Arten stehen allerdings Asterophylliten habituell nahe, so das auch von SOLMS genannte *S. angustifolium* GERMAR. Von *Annularia* wird indess *Sphenophyllum* durch den Leitbündelverlauf und die Blattbasis zu unterscheiden sein, wären auch die Blätter noch so schmal, schwieriger von *Asterophyllites*, wenn die Blätter ungünstig liegen und sehr schmal oder dichotom wie bei *Volumannia gracilis* STUR sind, dann mag es bei gewissen Erhaltungszuständen schwer sein, sich für die eine oder andere Form zu entscheiden, namentlich wenn nur Abdrücke vorliegen.

Querschnitte jener Alterszustände, deren Dickenwachsthum noch nicht begonnen hat, zeigen von der Rinde umgeben den dreiflügeligen primären Holzkörper, erstere, die Rinde, in ihrer inneren Parthie, der Bast-schicht, meist zerstört, gefolgt von einer aus stark verdickten, eng aneinander schliessenden Zellen bestehenden Schutzscheide. Eine solche Erhaltung ist selten, RENAULT giebt davon in Tom. IV., tab. A seines Cours die Darstellung eines älteren Zustandes. Unter den Schliffen von Langendreer habe ich ihn nicht beobachtet. Hat der Querschnitt einen Knoten getroffen, so sieht man aus den Kanten der Flügel des primären Holzkörpers die nach den Blättern abgehenden Spurstränge, welche die Rinde durchsetzen, austreten. Der Holzkörper besteht aus Tracheiden mit Hoftüpfeln, im Centrum am weitesten, nach der Peripherie ihr Durchmesser abnehmend, an den Kanten zwei aus Ring- und Spiraltracheiden bestehende Initialstränge, welche, da zwischen ihnen in der Regel eine kleine Lücke vorhanden, als zwei Zähne oder Zacken sichtbar sind. Ob ursprünglich zwischen den Tracheiden Parenchym vorhanden, welches später zu Grunde geht, ob der primäre Holzkörper aus drei diarchen Bündeln, wie beides RENAULT (a. a. O. Tom. IV.) annimmt, lässt sich bei dem Fehlen aller entwicklungsgeschichtlichen Thatsachen so wenig sagen, als dies von TIEGHEM's Anschauung, nach der sechs monarche Initialstränge sich zu dem primären Holzkörper vereinigen sollen, möglich ist. Es sind dies willkürliche Annahmen, mit welchen wie in allen dergleichen Fällen nichts gewonnen wird. Meines Erachtens schliesst sich der Bau der *Sphenophyllum*-Axen in der Anordnung der Gewebe enge an jene Coniferenwurzeln an, bei welchen der primäre Holzkörper dreiflügelig ist. Die auf die Schutzscheide folgende Rinde besteht durchgängig aus primärem Rindenparenchym, ihre Aussenfläche ist von drei Längsfurchen durchzogen, wodurch an deren Seite je eine Rippe entsteht, in anderen Fällen fehlen Furchen und Rippen gänzlich. Beides ist z. B. in ein und derselben Concretion von Langendreer bei zwei dicht neben einander liegenden Querschnitten der Fall. Sind sie vorhanden, so correspondirt eine Furche mit ihren beiden Rippen der platten Seite des primären Stranges, die flache Parthie den Ecken desselben.

An sehr gut erhaltenen Exemplaren bildet RENAULT (Cours etc. IV., tab. A, Fig. 1) in der Rinde im Baste grössere Zellen ab, welche er als Siebröhren deutet. An sie grenzt dann eine Gewebeschicht an, welche (Taf. D, Fig. 3. 4) durch tafelförmige Zellen ausgezeichnet und als *couche subereuse* bezeichnet, Korkzellen sein können. Derartige Schichten sollen an älteren Axen, durch dickwandigen Bast getrennt, mehrere vorhanden sein. Sollten dies nicht wechselnde Sclerenchym- und Korklagen sein? Mir stehen Erhaltungszustände der Art nicht zur Disposition.

Beginnt das Dickenwachsthum einer *Sphenophyllum*-axe, so werden die zwischen den Flügeln liegenden Concavitäten des primären Holzkörpers durch Tracheiden ausgefüllt, welche in radiäre und tangential Reihen geordnet von ziemlich bedeutendem Durchmesser sind. Allerdings entsprechen sie wenig

dem Charakter der Tracheiden, da ihre Enden nicht zugespitzt und ineinander geschoben, sondern kurzgliederige Röhren, wie es scheint ohne Zwischenwände sind. Ob Scheidewände vorhanden, vermag ich nicht zu entscheiden; auf den meisten meiner Querschliffe fehlen sie sicher, auf einigen haben einzelne Tracheiden im Querschnitt eine braune Lamelle, woraus man auf deren Erhaltung in einzelnen Fällen schliessen könnte, während sie in den meisten zerstört wären. Die Wände führen Hoftüpfel, welche bei den Exemplaren von Langendreer häufig unvollständig erhalten den Wänden das Ansehen von Netzfaserverdickung geben. In Folge der Abstumpfung der Radialkanten und Ecken entstehen zwischen den Tracheiden unregelmässige Zwischenräume, welche bei sehr guter Erhaltung mit kleinzelligem, im Querschnitt polygonalem, im Längsschnitt gestrecktem Parenchym ausgefüllt sind (RENAULT, Cours etc. Tom. IV., tab. C, Fig. 3. 4) ein Gewebe, in seiner Function ohne Zweifel den Markstrahlen anderer Pflanzen entsprechend. Die Bildung dieser Elemente des secundären Holzes geht von einer Cambialschicht aus in der Weise, dass die in den Buchten gelegenen Elemente grösser, die an den Kanten gelegenen kleiner sind, von parabolischem Umriss sich scharf von den anderen abgrenzen. Sehr lange scheint das Dickenwachsthum nicht zu dauern. Mir liegen Querschnitte von zwei bis drei und bis zu fünfzehn und siebenzehn Tracheidenschichten vor, RENAULT giebt sie bis zu fünfzehn Schichten an. Der von WILLIAMSON Part. V., tab. V., Fig. 21 abgebildete Querschnitt von Burntisland gehört nicht zu *Sphenophyllum*, wie RENAULT und SOLMS mit Recht bemerken, er hat Markstrahlen gewöhnlicher Art und Treppengefässe, beides den Sphenophyllen fehlend. Es ist ein Wurzelquerschnitt, von welcher Pflanze ist fraglich. An den Stengelknoten ist der Bau des Holzkörpers derselbe, nur wird das secundäre Holz von Spurbündeln, welche von einem meist zerstörten zartwandigen Parenchym umgeben sind, durchsetzt. An der Aussenfläche der Rinde sind an solchen Querschnitten die Blattbasen zuweilen theilweise erhalten. Die Blattspurbündel, an den Ecken des primären Holzkörpers zu zwei entspringend, verlaufen im secundären Holze und in der Rinde horizontal, bei den untersuchten Axen innerhalb der Rinde dichotom sich verzweigend. Manchmal sind in der Umgebung eines mit der Rinde versehenen Querschnittes Blattquerschnitte vorhanden, jedoch von schlechter Erhaltung, welche auch FELIX auf Taf. VI., Fig. 3 seiner Abhandlung abbildet. RENAULT giebt solche Blattquerschnitte von *Sph. quadrifidum* und einer nicht näher bezeichneten Art in Bd. IV. seines Cours tab. B, Fig. 1, 3—5, ferner in den citirten Bänden der Annal. des scienc. natur. auf Taf. IV., Fig. 5—6, Bd. 18 der Ser. V. in verschiedenen Höhen des Stengels von *Sph. stephanense* REN. geführt, der durch die Basis geführte mit drei, der obere durch die Spitzen mit je einem Gefässbündel, in Ser. VI. Tom. 4, tab. 7, Fig. 1. 2. von *S. quadrifidum* Quer- und Längsschnitte von sechs Blättern mit je drei Gefässbündeln. Nach der Darstellung der oben citirten Taf. B besteht der Bündel aus wenigen Tracheiden, von einer zarten Bast-schicht umgeben, unter der Epidermis liegt ein aus dickwandigen Faserzellen bestehendes Hypoderm, welches bei dem einen Blatte auf beiden Seiten gleich stark, bei dem anderen auf der Oberseite weniger stark entwickelt ist. Dieses Hypoderm nimmt nur die Mittelregion des Blattes ein, an den Rändern ist nur Parenchym vorhanden. Ueber die Struktur jener Stellen der Axe, an welchem Zweige abgehen, haben wir keine Kenntniss, das von RENAULT abgebildete Stück kann möglicherweise Weise von einer Wurzel herrühren, da der Knoten fehlt. Eine Untersuchung desselben hat RENAULT nicht mitgetheilt. FELIX hat zwei Querschnitte

abgebildet, an welchen Stellen abgehender Zweige zu sein scheinen. Sie sind nicht median geführt, nach dem was an den Schnitten sichtbar, möchte man annehmen, dass die Zweige ihren Ursprung von den Kanten des primären Holzkörpers nehmen. Der Bau der Wurzel, von RENAULT (Cours etc., Tom. 4 auf Taf. B, Fig. 2) dargestellt, stimmt hinsichtlich des secundären Holzkörpers mit jenem der Axe überein, der primäre dagegen bildet eine transversale Linie, wie sie auch bei den Wurzeln anderer Pflanzen vorkommt.

Für die Fructificationen hat RENAULT ebenfalls Nachweise geliefert, ausserdem liegen im Zusammenhange mit beblätterten Aesten in Kohle umgewandelte Exemplare vor, welche, da an ihnen die für *Sphenophyllum* charakteristischen Blätter vorhanden sind, keinen Zweifel lassen, dass die Sporangienähren zur Gattung gehören. STUR will *Sphenophyllum*-Aehren mit einem *Asterophyllites* im Zusammenhange gefunden haben, diese *Sphenophyllum*-Aehren tragen die Blätter des *Sph. dichotomum* GERMAR, er schliesst daher: *Sphenophyllum* ist keine eigene Gattung, sondern die Sporangien-tragenden Aeste von Calamiten und ist es »Thatsache, dass die Calamiten auf den verschiedenen Aesten ein und desselben Individuums so grosse Verschiedenheiten in der anatomischen Struktur aufzuweisen haben, wie man solche in der lebenden Vegetation sogar in verschiedenen weit von einander abweichenden Familien zu finden gewohnt ist« (Verhandl. der geolog. Reichsanst. 1878). Weiter ausgeführt und durch Abbildungen erläutert, ist diese Ansicht in seiner Carbonflora der Schatzlarerschichten, pag. 60, tab. 4. Er nimmt für die Calamiten homomorphe und heteromorphe Formen an, zu den letzteren gehören die Sphenophyllen als fructificirende Zweige. Einmal überzeugt mich die Abbildung nicht, dass die die Sporangienähren tragende Axe zu einem Asterophylliten gehört, die paar Blattreste können ganz gut senkrecht im Gestein steckende oder schmale Blätter eines *Sphenophyllum* sein, sodann ist der Ausspruch, die Struktur der Calamiten betreffend, für diesen Fall faktisch unrichtig, da sie von dem STUR'schen Exemplar weder an den Aesten noch am Stamme bekannt ist, die Struktur bei allen in dieser Beziehung bekannten Sphenophyllen ist stets dieselbe; ferner upponirt die Vereinigung der Struktur von *Sphenophyllum* und *Calamites* eine entwicklungsgeschichtliche Unwahrscheinlichkeit, Niemand kann daher sagen, ob die Hauptachse eine oder die andere Form sei. Auch die übrigen von STUR abgebildeten Arten liefern keinen Beleg für den von STUR behaupteten Zusammenhang von *Calamites* und *Sphenophyllum*. Immer wird aber der wesentlichste Grund gegen STUR's Ansicht in dem total verschiedenen Baue von *Calamites* einerseits und *Sphenophyllum* andererseits liegen, welche sich nicht in Einklang bringen lassen, will man nicht willkürliche Annahmen aufstellen.

Sporangienähren sind in jüngster Zeit auch von ZEILLER a. a. O. tab. 62—64 abgebildet, leider nicht immer mit auf den Sporophyllen ansitzenden, sondern lose zwischen ihnen liegenden Sporangien mit netzförmigem, länglichem Maschennetz an der Aussenfläche. WILLIAMSON endlich bildet a. a. O. eine Sporangienähre als *Volkmannia Dawsoni* ab, welche nach dem Baue der Axe zu *Sphenophyllum* gehören kann. Das von RENAULT untersuchte, von Autun stammende Exemplar ist auf Taf. 9, Fig. 9—11 der Annal. des sc. natur., Ser. VI, T. 4 abgebildet, jedoch nicht sehr gut erhalten. Nach der Abbildung trägt dieselbe Sporangienähre Micro- und Macrosporangien, erstere auf der Fläche des Sporophylls, letztere in der Achsel desselben, jedoch lässt dies der schlechte Erhaltungszustand zweifelhaft. In dem Macrosporangium ist eine Macrospore, in den Microsporen sind »granulations blanches« enthalten, welche nichts anderes als Microsporen sein können, die ein-

schichtige Sporangienwand besteht aus verdickten, quadratischen Zellen. Die Blattwirtel sind superponirt, der Gefätsstrang besteht nur aus wenigen Elementen. Im Ganzen gewährt das Exemplar wenig Aufschlüsse. WILLIAMSON in Part. V, tab. 5 giebt von *Volkmannia Dawsoni*, über deren Zugehörigkeit der Verf. selbst nicht entscheidet, einen Querschnitt (Fig. 28), welcher einen fünfstrahligen Holzkörper mit zwei ziemlich starken Fortsätzen an den Flügeln zeigt (Fig. 29), verschieden also von *Sphenophyllum*, insoferne die Blattaxen in Betracht kommen. Die Sporangien enthalten Sporen, meiner Ansicht nach Microsporen, welche mit einer netzartig verdickten Exine, deren Leisten Stachelfortsätze tragen, versehen sind. Noch andere Verhältnisse sind hervorzuheben, welche nicht zu *Sphenophyllum* passen, so das Vorhandensein stiel förmiger Fortsätze, an denen Sporangien sitzen sollen, auf der trichterförmigen Platte, zu welcher die Sporophylle verbunden sein sollen, ferner das steile Aufsteigen der Sporophyllwirtel.

Meines Erachtens wird durch die Kenntniss dieser Exemplare die Frage nach der Beschaffenheit der Sporangienähren von *Sphenophyllum* nicht gefördert. So ist man also auf die Abdruck- und Kohlenexemplare der Sporangienähren angewiesen, bei denen die nähere Kenntniss durch das Aufeinanderliegen der einzelnen Theile erschwert wird. Nach diesen Erhaltungszuständen sind sie cylindrische ährenförmige Sporangienstände, deren ebenfalls in superponirten Wirteln stehende Sporophylle die Sporangien in der etwas vertieften und zuweilen spornartig ausgebildeten Basis tragen, ähnlich wie jene von *Selaginella*. Ich will gern zugeben, dass die Wirtel der Sporophylle sechs- und nicht vierblättrig sind, ebenso dass man die Sphenophyllen als eine gesonderte Gruppe auffasst und eine Nothwendigkeit, sie den Lycopodiaceen anzureihen, nicht vorliegt. Wie früher aber scheint es mir unwahrscheinlich, dass die Sphenophyllen Wasserpflanzen waren, ihr ganzer Bau spricht dagegen.

Aus dem Culm von Witkowitz bespricht STUR (Culmflora II, pag. 108, tab. VII. *Sp. tenerrimum* ETTINGSH. eingehend. Die dünnen nicht alternirend gerippten, mit Diaphragmen versehenen Axen tragen superponirte Wirtel wiederholt gabeltheiliger Blätter mit schmal linearen Lappen. Mit den beblätterten Axen fanden sich auch Sporangienähren, welche dem Verfasser allerdings nicht ganz deutlich wurden, deren Sporophylle mit den sterilen Blättern abwechseln sollen. Die Abbildungen scheinen dies allerdings zu beweisen, alterniren hier die Rippen, wie STUR angiebt, in jedem zweiten Internodium, sind Diaphragmen vorhanden, so weist dies alles auf eine andere Gruppe hin.

Zuletzt sei noch ROYLE's *Trisylgia* erwähnt, in neuerer Zeit von O. FEISTMANTEL besprochen (Palaeontolog. indica. Ser. II, Vol. III, pag. 69, Taf. XI. A, XII. A, Fig. 1—2. 1880, OLDHAM, Flor. of Rajmahalhills., Vol. I.), aus der Damudagruppe des Gondwanasystems in Ost-Indien, von OLDHAM und UNGER als *Sphenophyllum trisylgia* bezeichnet. Wir kennen nur beblätterte Stengel in Abdrücken. Im Habitus den Sphenophyllen mit ungetheilten Blättern ähnlich sind bei diesen Resten die einzelnen Wirtel an den dünnen, schwachen Stengeln derart gestellt, dass an jedem Stengelknoten zwei grössere Blattpaare einander gegenüberstehen, das dritte, kleinere Blattpaar in der Lücke zwischen diesen steht, ihm gegenüber dagegen eine Lücke bleibt. Die Blätter sind breiter oder schmaler keilförmig mit abgerundeter Spitze, ihre Leitbündel, zu zwei oder drei in die Blattfläche eintretend, wiederholt dichotom. Im Buara-, Aucanga-, Raniganj-Kohlenfeld, im Sâtpura-Bassin, der unteren Trias angehörend. Hierher scheint mir auch *Sph.*

*filiculmis* LESQ. nach der Abbildung von WHITE und FONTAINE zu gehören. Die Blätter sind tief zweispaltig.

#### Calamarien.

Seit dem Erscheinen der dritten Lieferung des Handbuches der *Phytopalaeontologie* ist das mir für diese Gruppe zu Gebote stehende Material nicht unbedeutend gewachsen und sind es namentlich Präparate aus den englischen und westphälischen Kalkknollen, welche mir ziemlich viel Aufschlüsse gegeben, soweit dies bei einem derartigen Erhaltungszustand möglich ist, welcher zwar grösstentheils wohl erhaltene Strukturverhältnisse, aber für die Bestimmung der Fragmente, ihre sichere Zurückführung auf andere bekannte Reste wenig Unterlagen bietet, wenn ihre Struktur nicht anderweitig bekannt ist. Gegen eine Unterstellung muss ich jedoch von vornherein protestiren, es sei für mich das Dickenwachsthum der hierher gehörenden Reste ein Grund gewesen, ihre Stellung bei den Archegoniaten zu bestreiten; ich habe mich über ihre Stellung bestimmt nicht ausgesprochen, sondern wesentlich nur Zweifel geäussert, wenn ich mich auch mehr den Ansichten BRONGNIART's, ohne dessen Grund zu theilen, geneigt gezeigt habe. In der Abhandlung im Bd. IV. von RICHTHOFEN's China habe ich schärfer ausgesprochen, einerseits betonend, dass die Beweisstücke nur Erhaltungszustände sind, andererseits, dass die Struktur wenig an die Equiseten Erinnerndes habe.

Unter der Bezeichnung Calamarien fasst man eine Reihe von Formen zusammen, welche sämmtlich ausgestorben, habituell an die Equisetaceen erinnern, in den Einzelheiten ihres Baues bald mehr, bald weniger bekannt, manches mit ihnen gemein haben, deren zur Reproduction bestimmte Glieder zum Theil im Zusammenhange mit den sie tragenden Axen, theils ohne diesen vorliegen, einzelne von ihnen mit den gleichen Organen der Equisetaceen verwandt sind. Im Allgemeinen verhalten sich die Anschauungen über diese Reste der Art, dass die einen, englische und deutsche Autoren, sie sämmtlich den Archegoniaten, die französischen sie theils den Archegoniaten, theils den Gymnospermen zutheilen. Die Reste kommen entweder als Steinkerne der Markröhre, als Abdrücke der Axen, zuweilen mit den Blättern, endlich versteint in den Kalkknollen Englands und Westfalens, verkieselt in der Umgegend von Chemnitz, im Plauenschen Grunde bei Dresden, in den Kieseln von Autun, Grand Croix, in diesem Zustande meist in grösseren oder kleineren Fragmenten, häufig jedoch mit wohlerhaltener Struktur, die Rinde ausgenommen, welche selten erhalten. Dass die ursprünglich cylindrische Form der Axen durch Druck nicht selten verändert ist, bedarf kaum einer besonderen Erwähnung. Dass die einzelnen Glieder der hierher gehörigen Formen nicht unter sich im Zusammenhange stehen, theilen sie mit anderen Resten, doch ist auch bei ihnen der Zusammenhang in einer Reihe von Fällen erhalten. Zur Untersuchung lagen mir ausser Steinkernen und Abdrücken eine grosse Anzahl von Schliffrücken aus den Kalkknollen von Langendreer, aus England, Böhmen, von Chemnitz und aus dem Plauenschen Grunde bei Dresden vor, jüngere wie ältere Entwicklungsstufen. Hinsichtlich der Besprechung der Reste folge ich der mir sehr zweckmässig scheinenden Anordnung von SOLMS.

In der Regel sind die zur Untersuchung des anatomischen Baues geeigneten Axen rindenlos, es ist nur der sehr häufig einen mit Versteinerungsmasse ausgefüllten oder leeren Hohlraum umschliessende Holzkörper erhalten. Selbst bei sehr jugendlichen Axen ist das den Hohlraum ausfüllende Parenchym meist bis

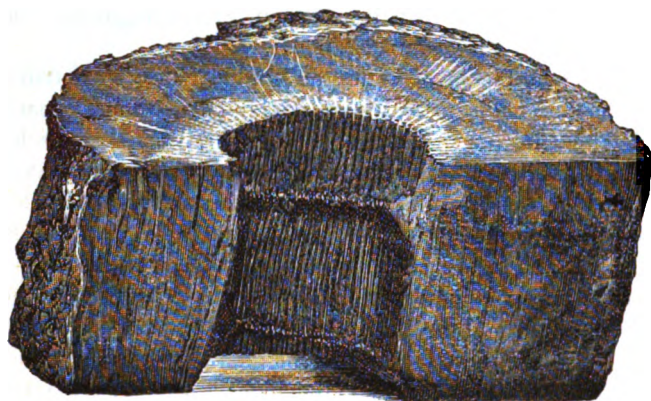
auf eine schmale, selten etwas breitere Zone verschwunden. In den englischen und westfälischen sind die Reste zusammengedrückt zuweilen bis zur Berührung der gegenüber liegenden Seiten, der Querschnitt also elliptisch. Zuerst sei die Struktur der aus England von Oldham und von Langendreer bei Bochum in Westfalen stammenden Reste der Kalkknollen besprochen, Stammfragmente von geringer Länge, als *Arthropitys* und *Calamites* bezeichnet.

Bei allen von mir gesehenen Schliffen hatte die Bildung des secundären Holzes bereits begonnen, die durch die primären Markstrahlen getrennten, nach dem Marke hin abgerundeten keilförmigen Gruppen des Holzes, vier, sechs, zehn bis zweiundzwanzig Tracheiden breit, gegen das Mark hin von kleinerem, nach der Peripherie hin von allmählich grösserem Querschnitt. Nahezu ausnahmslos war in dem abgerundeten Ende eine Lücke vorhanden, von verschiedenem Durchmesser, häufig kreisrund, scharf begrenzt, durch Druck zuweilen mehr oder weniger elliptisch, bis endlich beinahe bis zum Verschwinden der Lücke verändert, welche noch als schmaler Spalt sichtbar ist. Bei einem einzigen etwas schiefen, durch Druck stumpf elliptischen Querschliff von Oldham, welchen ich gesondert erwähne, war das die Markröhre erfüllende dünnwandige Parenchym vollständig erhalten, die Bildung des secundären Holzes hatte schon begonnen (vier Tracheiden auf jede radiale Reihe), das nach innen vorspringende keilförmige Ende eines jeden Keiles zum Theile ohne, andern Theiles mit einer durch Zerstörung des Gewebes entstandenen Lücke, in welche Gewebereste hineinragen. An den Stellen, an welchen die Lücke fehlt, ist ein parenchymatisches Gewebe von polygonalen Elementen vorhanden, umgeben von Tracheiden kleinen Querschnittes, deren Sculptur ich nicht näher bezeichnen kann, da mir ein Längsschliff fehlt, ohne Zweifel die Initialstränge. Die darauf folgenden Tracheiden sind getüpfelt. Das Parenchym des Markes besteht zunächst den Enden des Holzkeiles aus Zellen grösseren Querschnittes, ihre Wände sind kleingetüpfelt, sie scheinen kurzgestreckt zu sein. Die Rinde ist ebenfalls erhalten. An den secundären Holzkörper grenzt eine Zone schlecht erhaltenen Gewebes, Cambium, an, dann folgen Schichten eines weitlumigen Parenchyms, zwischen denen grössere ovale Zellen oder Zwischenräume liegen, die äusseren Schichten etwas zusammengedrückt. Ich möchte das ganze für primäres Rindenparenchym halten. Die Holzkeile sind zunächst des Markes durch ein von diesem wenig abweichendes Gewebe getrennt, der Anfang der primären Markstrahlen, sie verschmälern sich sehr bald und sind dann im Querschnitt schwer von den angrenzenden Tracheiden zu unterscheiden. Zwischen den Tracheiden der Holzkeile, im Querschnitte durch ihre längere Radialaxe von den regelmässig viereckigen Tracheiden leicht zu unterscheiden, verlaufen die einreihigen secundären Markstrahlen.

Die Lücken sind, wenn sie nicht durch ihre Ausdehnung und durch den Umriss sich als zufällig entstandene erweisen, von Elementen sehr kleinen Querschnittes umgeben, welche sich dadurch auffallend von den darauf folgenden Tracheiden des Secundärholzes unterscheiden. Diese umgeben dann in einigen Fällen Reste eines zerstörten Gewebes, in anderen Fällen, welche indess nicht häufig sind, finden sich diese Elemente auch an Stelle der Lücke; zuweilen schien es mir, als seien noch einige dünnwandige Zellen vorhanden, doch bin ich darüber nicht sicher. Das an den Holzkeil anstossende Mark ist kleinzellig, nach innen, wenn es erhalten, sind die Zellen etwas grösser. Die tangential Dehnung der Markstrahlzellen reicht eine Strecke weit, nimmt dann allmählig ab und verschwindet endlich ganz. Es sind die inneren Zellreihen, welche diese Streckung

zeigen, die zunächst an die Holzkeile angrenzenden haben sie nicht, ebenso wenig die Axen geringeren Durchmessers.

Die bisher besprochenen Präparate entsprechen den WILLIAMSON'schen Abbildungen in dessen oft citirten Untersuchungen, Part. I., tab. 23, Fig. 9, tab. 24,



(B. 606.)

Fig. 51.

*Arthropitys bistrata* GÖPPERT (*Calamitea* COTTA, *Calamites* STUR).  
CHEMNITZ; Längs- und Querschnitt. (Nach der Natur.)

Fig. 14, tab. 27, Fig. 26. Part. IX, tab. 20, Fig. 13, die Rinde eines Querschnittes stimmt nahezu mit jener des Querschnittes auf tab. 23, Fig. 9 in Part. I überein, ferner mit den Angaben RENAULT's betreffs der Rinde von *A. medullata* RENAULT. SOLMS scheint denselben Rest von Oldham untersucht zu haben (SOLMS, a. a. O. pag. 309). Nach HICKS und CASH ist bei *Arthropitys* die Primärrinde zartzellig mit vielen Zerstörungslücken in der Innenschicht, die Aussenschicht besteht aus dickwandigen Elementen mit kohligem Inhalte. An älterer Rinde lässt sich von dickwandigen Zellen begrenzter Weichbast erkennen.

Die besprochenen Schliffe gehören wohl alle zu jenen Calamitenhölzern, welche als *Arthropitys* GÖPPERT (Fig. 51) beschrieben sind, da sowohl die von Oldham als von Langendreer mir vorliegenden Schliffe wie die anderer Beobachter nur diese, nicht aber *Calamodendron* GÖPPERT nachweisen. Von Chemnitz, wo bekanntlich beide vorkommen, sind mir nur Stammreste mit reichlich entwickeltem Secundärholze bekannt. Das Secundärholz der *Arthropitys*-Stammreste ist je nach dem Alter der Reste von verschiedener Mächtigkeit, es kann der Durchmesser bis zu 25 und 30 Centim. steigen. Die Reste lassen sich durch die Gleichartigkeit der Schliffflächen leicht erkennen, wie sie von COTTA (Dendrologie, tab. 15) als *Calamitea bistrata* abgebildet sind. Jahresringe fehlen gänzlich, wie auch bei den Exemplaren von Oldham und Langendreer, was etwa dafür gehalten werden könnte, sind nur durch Verschiebung und Druck in der regelmässigen Lagerung gestörte Reihen von Tracheiden. Primäre wie secundäre Markstrahlen werden auf Schliffen in ihrem ganzen Verlaufe bei guter Erhaltung deutlich sichtbar, so dass ich nicht verstehe, wie man von einem Verschwinden oder Undeutlichwerden derselben sprechen kann. Selbst bei nicht gerade vorzüglicher Erhaltung bin ich im Stande, sie mit unbewaffnetem Auge zu unter-

scheiden. In der Regel sind die Stammreste innen mit einem mit Versteinerungsmasse angefüllten Hohlcyylinder versehen, öfter ist sie nicht vorhanden, die Markröhre hohl, das Markparenchym entweder gänzlich zerstört oder nur eine schmale Zone zunächst an den Holzkeilen erhalten. An dem Ende des Holzkeiles liegt in der Regel eine kreisrunde oder durch Druck elliptische, spaltförmige Lücke, öfter auch eine verschieden begrenzte im Parenchym am Anfange des primären Markstrahles. Die erstere ist umgeben von Elementen kleineren Querschnittes, an welche sich nach innen zu Parenchym anschliesst, nach aussen zunächst Tracheiden kleineren Querschnittes, sodann folgen die mit den übrigen Tracheiden übereinstimmenden. In anderen Fällen ragen dünnwandige Gewebereste in die Lücke, welche sich mit ihrer Umgebung wie in Zerstörung begriffenes Gewebe verhalten, ein Eindruck, welchen man häufig bei dem Vorhandensein der Lücken erhält, insbesondere jener, deren Umriss von der kreisrunden Form abweicht. Ferner liegen um das Ende des Holzkeiles öfter polygonale Zellen, welche den Eindruck dickwandiger Zellen machen, ob sie wirklich solche sind oder ob dies Verhalten durch Ausfüllungsmasse hervorgerufen ist, vermag ich nicht zu sagen. Häufig führen die Gewebe dieser Region eine schwarze Masse. Im Allgemeinen ist der Erhaltungszustand dieser Stelle ein sehr mannigfaltiger, nicht allein an den verschiedenen Schliffen, sondern auch an denselben Schliffen und können verschiedene Zustände dicht nebeneinander liegen. Nach der Angabe von SOLMS liegen, wenn die Lücke fehlt, an ihrer Stelle Elemente, welche den die Lücke umgebenden vollkommen ähnlich sind oder es sind weiltumige, dünnwandige Elemente, zwischen welche öfter dickwandige unregelmässig eingelagert sind (a. a. O. pag. 305). Das würde im Wesentlichen mit meiner obigen Angabe übereinstimmen. SOLMS bestreitet die Richtigkeit meiner Darstellung in Lief. 3 meiner *Phytopalaeontologie* (pag. 237, Fig. 169—171a). Ich habe diese Schiffe jetzt wieder untersucht, ich finde indess, dass sie von den besprochenen Exemplaren von Oldham nicht so sehr verschieden und so sehr schlecht erhalten sind. Das Gewebe ist allerdings gequetscht, die Membranen verdünnt, desshalb weniger deutlich: Darin hat indess SOLMS recht, dass das Gewebe, welches ich als radiär geordnete Tracheiden bezeichnete, dem Marke angehört, ebenso dass das von mir als Phloëm bezeichnete Gewebe solches nicht, sondern veränderte Tracheiden sind. Darüber hat mich ein später erhaltener Längsschliff aufgeklärt, während SOLMS ähnliche Schiffe im britischen Museum in schiefer Richtung geführt gesehen. Das keilförmige Ende kann demnach nichts anderes als der Initialstrang sein.

Die Tracheiden des secundären Holzkörpers sind der grösseren Mehrzahl nach Treppentracheiden, mit ihnen kommen auch stellenweise mehrreihige Tüpfeltracheiden oder wenn man lieber will, Netzfasertracheiden vor. So habe ich sie bei den Exemplaren von Oldham gefunden; bei den Exemplaren von Langendreer ist das Gleiche der Fall. Bei den Exemplaren von Chemnitz habe ich Treppentracheiden ganz allgemein gefunden, mehrreihige Tüpfel dagegen seltner, was indess sicher nur in der Erhaltung seinen Grund hat. Die Markstrahlen sind durch eine Eigenthümlichkeit ausgezeichnet, welche sie von jenen der Nadelhölzer unterscheiden lässt, sie sind nicht wie jene der letzteren radial sondern senkrecht parallel der Stammaxe gestreckt. Das Verhalten der Markstrahlen wird, ungeachtet sonstiger Verwandtschaft, ein Grund sein, *Protopitys Buchiana* GÖPPERT nicht mit *Arthropitys* zu vereinigen (vergl. SOLMS a. a. O. pag. 306). Ich sehe an den mir vorliegenden Schliffen eines sehr gut erhaltenen, aus GÖPPERT's Hand stammenden Exemplares die Markstrahlen mit jenen der Coniferen übereinstimmend



gebaut, sie sind einreihig, in der Mitte zuweilen zweireihig, ihre Zellen radial gestreckt von geringer Höhe, die Reihen ein, zwei bis zehn Zellen hoch. Im Marke von *Arthropitys*, am Anfange der primären Markstrahlen ist häufig bei den Exemplaren von Chemnitz eine unregelmässig umgrenzte Gewebelücke. An Schliffen anderer Fundorte habe ich sie selten gesehen. Ihr ganzes Aussehen spricht für ihre zufällige von äusseren Einflüssen abhängige Entstehung.

Im Tangentialschnitt erscheinen die Markstrahlzellen polygonal, isodiametrisch, mit Ausnahme der äussersten an die Tracheiden anstossenden Schicht, welche häufig längs gestreckt sind. Gegen das obere und untere Ende werden sie schmaler und enden mit einer Reihe, wobei sie dann ebenfalls mehr gestreckt sind, im Radialschnitt als niedrige-Zellen länglich viereckig, dazwischen senkrecht gestreckt. Die secundären Markstrahlen, ein-, zwei- selten dreireihig, zeichnen sich durch die häufig auftretende senkrechte Streckung parallel der Stammaxe aus. Fehlt diese, wie dies entweder in einer einzelnen oder einigen hintereinander folgenden, zuweilen ziemlich zahlreichen Reihen vorkommt, so erscheinen sie auch im Radialschnitt beinahe regelmässig viereckig. Es sind immer die obersten und untersten Zellreihen eines Markstrahles, welche die senkrechte Streckung am ausgesprochensten zeigen, die zwischen ihnen liegenden sind kürzer, oft beinahe regelmässig viereckig, eine radiäre Streckung fehlt. Auf dem Querschnitt ist sie allerdings wahrzunehmen, dies ist durch den Gegensatz der Tracheiden bedingt. Ihre Höhe beträgt zwei bis drei Zellen, dies ist nicht häufig, gewöhnlich stehen zehn, achtzehn bis zu dreissig und mehr Zellen übereinander, in der Mitte ihres Verlaufes häufig zwei- und dreireihig durch schief gestellte Scheidewände. Uebrigens kommen auch Strahlen vor, bei welchen senkrecht gestreckte Zellen ganz fehlen. Nicht klar bin ich über die Skulptur der Markstrahlzellwände; an den Exemplaren von Langendreer schienen sie mir zuweilen einfach getüpfelt zu sein, meistens konnte ich mich davon nicht sicher überzeugen. Die von Chemnitz stammenden Exemplare haben denselben Bau wie jene von Langendreer. Alle primären Markstrahlen haben eine bedeutende Lücke. Alle mir von den früher genannten Fundorten vorliegenden Exemplare gehören meiner Ansicht nach zu *Arthropitys bistrata* GÖPP. (*Calamitea* COTTA, *Calamites* STUR). Gute Abbildungen des Baues der hierher gehörigen Hölzer haben BINNEY und WILLIAMSON in ihren wiederholt citirten Abhandlungen gegeben.

Neben *Arthropitys* unterschied GÖPPERT noch eine zweite Gruppe von Hölzern, welche er *Calamodendron* nannte. Der Typus dieser Hölzer ist COTTA's *Calamitea striata* (Dendrologie, Taf. XIV). Diese Gruppe hat auf den Flächen nicht das homogene Aussehen des Holzes von *Arthropitys*, wenigstens nach den Exemplaren von Chemnitz, sondern wechselnde helle und dunkle bandartige Streifen von wechselnder Breite, die hellen 2 Millim., die dunklen 1 Millim., setzen dasselbe zusammen. Ausser Chemnitz sind noch das Val d'Ajol in den Vogesen und Grand Croix bei St. Etienne als Fundorte bekannt, dem obersten Carbon angehörig. Noch mehr als ihr Aussehen, ist ihr Bau von *Arthropitys* verschieden. Mir liegen nun zwei verschiedenen Typen angehörende Exemplare von Chemnitz vor. Die eine Reihe von Schliffen gehört jenen Exemplaren an, welche COTTA (Dendrologie, Taf. 14) als *Calamitea striata* abbildete, unter demselben Namen auch PETZOLDT (Ueber Calamiten und Steinkohlenbildung, tab. 7, Fig. 1, 2). Schmale, dunkle, bandartige Streifen, getrennt durch hellere Parthieen, durchziehen die Stücke, in der Regel um so schärfer von einander geschieden, als der Erhaltungszustand ein besserer ist, es kommen aber auch Exemplare vor, welche das gleichmässige Aus-

sehen von *Arthropitys* besitzen und erst bei der mikroskopischen Untersuchung als *Calamodendron* angehörend erkannt werden. Jahresringen ähnliche Stellen kommen ebenfalls vor, jedoch wie ich glaube, selten, ich habe sie wenigstens nur selten gesehen. Untersucht sind die Strukturverhältnisse von UNGER Flora 1840, Bot. Zeitung 1844, von PETZOLDT (a. a. O.) und RENAULT (Compt. rend. Bd. 82, 1876). Die hellen Bänder der Chemnitzer Exemplare entsprechen Gewebemassen, welche keilförmig gegen das Mark enden und dem Innenrohre dasselbe gerippte Aussehen geben, wie es bei *Arthropitys* der Fall ist. In diesen keilförmigen Enden ist nicht selten eine sehr verschieden begrenzte Lücke vorhanden, welche bis in das Mark reichen kann oder gegen das Mark durch Gewebelemente kleineren Querschnittes abgegrenzt ist. Fehlt die Lücke, so besteht das keilförmige Ende durchaus aus diesen engen Gewebeelementen. Ist von dem Marke der zunächst an die Keilenden angrenzende Theil, die sogenannte Markkrone erhalten, so liegen zunächst dem Keilende kleinere, dann grössere radiär geordnete und gestreckte kurze Parenchymzellen an, welche nach dem Centrum zu allmählich einen polygonalen Umriss erhalten. Grössere Parthieen des Markes oder Diaphragmen habe ich nicht erhalten gefunden. Die Zellen der Markkrone liegen auch dem inneren Ende der dunklen Gewebemassen an in Form eines nach aussen schwach convexen Bogen. Die ebenfalls keilförmigen dunklen Gewebemassen haben also die Gestalt eines schwach ausgerandeten Keiles. Mit *Arthropitys* verglichen würden also die hellen keilförmigen Massen den Holzkeilen, die dunklen den Primärstrahlen von *Arthropitys* entsprechen. Auch an diesen Stellen finden sich Lücken oben erwähnter Beschaffenheit, sämmtlich machen sie den Eindruck zufälliger Entstehung. In UNGER's Abbildung bei PETZOLDT sind diese Lücken auf Taf. 8, Fig. 6 angegeben, dem Querschnitte fehlen jedoch die keilförmigen Enden der hellen Bänder, die Markkrone schliesst mit beinahe gerader Linie, der ganze innere Theil fehlt. Die Gruppierung der beiden Gewebezonen ist bei PETZOLDT auf Taf. 8, Fig. 6, wie auf Taf. 7, Fig. 3 im Ganzen richtig aber roh dargestellt, nur ist hinsichtlich der Bezeichnung der Gewebe in der Flora 1840 die Notiz am Ende der Tafelerklärung bei PETZOLDT nicht zu übersehen, wo der Druckfehler der Flora pag. 660 »parenchymatisches Gewebe« in »prosenchymatisches Gewebe« geändert ist. Das von UNGER untersuchte Exemplar ist eines der schlechter erhaltenen Chemnitzer Exemplare gewesen, aus welchem man keine Vorstellung von dem Aussehen der Fläche der Innenröhre gewinnen kann. Denn wie bei *Arthropitys* treten auch bei *Calamodendron* die keilförmigen Holzplatten als Rippen, die abgestutzten Holzplatten als Furchen auf, wenn das Mark oder die Ausfüllungsmasse fehlt. Selbstverständlich ist dann auch ein Calamitensteinkern vorhanden. Der Querschnitt eines *Calamodendron* besteht also aus wechselnden radiär geordneten an beiden Enden zugespitzten Fasern, zwischen welche Markstrahlen in reichlicher Menge eingeschoben sind. Die Fasern, welche die hellen Bänder zusammensetzen, haben weiteres, jene der dunkleren engeres Lumen. Die Markstrahlen der hellen Bänder sind zahlreicher, im Durchschnitt bis zu fünfzehn, in den dunklen bis zu zehn, in einer Querreihe liegend. Auf den Tangentialschliffen tritt der ganze Bau sehr deutlich hervor. Die Fasern der hellen Binden haben durchgängig ein nahezu gleich grosses Lumen, die Markstrahlen sind meist zwei und dreireihig, seltener einreihig, in der Mitte zwei- bis vierreihig, sehr selten eine, meist fünf bis vierzig und mehr Zellen hoch, die gegen das Ende liegenden gestreckt, die einzelnen breiter als in den dunklen. Die Markstrahlen der dunklen Bänder sind schmaler, im Gegensatze zu den

vorhergehenden ihre Zellen schmaler, einreihige sind sehr häufig, zweireihige viel seltener, ihre Höhe beträgt ein, zwei, vier, neun bis fünfundzwanzig Zellen, die einzelnen senkrecht gestreckt. Jedes dunkle Band ist beiderseits von zwei oder drei Fasern, zwischen welchen keine Markstrahlen liegen, begrenzt, wie auch zwischen den Markstrahlen wiederholt ununterbrochene Faserreihen liegen. Die Verschiedenheit der Markstrahlen, dann die Verschiedenheit der Fasern unterscheidet die beiden Gewebe, ferner gegenüber von *Arthropitys* der Umstand, dass an Stelle des primären Markstrahls bei *Calamodendron* ein plattenförmiger Holzkörper von Markstrahlen durchsetzt liegt, diese Hölzer also aus zweierlei Elementen zusammengesetzten Platten bestehen, welche gewöhnliche Markstrahlen führen. Die Radialschliffe erweisen die weitulmigen Fasern als Treppentracheiden, die engeren als Sclerenchymfasern, die Markstrahlenzellen parallel der Axe gestreckt, wechselnd mit kurzen entsprechend dem Tangentialschnitte, die radiäre Streckung fehlt gänzlich, dies Verhalten also wie bei *Arthropitys*. Die Lage der am Ende der keilförmigen Platten vorkommenden Lücken ist dieselbe wie bei *Arthropitys*; wie sie entstehen ist wenigstens an den Exemplaren von Chemnitz nicht zu ermitteln, ihr Umriss an den von mir untersuchten Exemplaren lässt vermuthen, dass derselbe meist nicht mehr der normale ist, die in der Markkrone vorhandenen Lücken halte ich ohne Ausnahme für solche, welche nicht durch die Entwicklung, sondern durch andere Einflüsse entstanden sind. Alle im Bisherigen besprochenen Exemplare gehören *Calamodendron striatum* GÖPPERT an.

Der zweite Typus liegt mir ebenfalls nur in Exemplaren von Chemnitz vor und kenne ich nur zwei Exemplare, deren eines Eigenthum der städtischen Sammlung zu Chemnitz, das andere Eigenthum des Herrn WEBER zu Chemnitz ist. Von dem letzteren besitze ich nur einen Querschliff, von dem anderen die drei üblichen Schliffe. Die 2—3 Millim. breiten dunklen und hellen Bänder, von welchen die dunklen durch einige schmale, helle Streifen unterbrochen sind, zeichnen diesen Typus aus. Leider ist die innere Parthie der Gewebmassen zerstört, weder vom Markgewebe noch von den keilförmigen Enden der Holzmassen ist etwas erhalten. Die Stücke selbst sind platt, ohne Zweifel Trümmer eines grösseren Stückes. Eine Abbildung dieses Holzes ist mir nicht bekannt geworden. Die hellen Bänder bestehen aus auf den Querschnitten quadratischen weitulmigen Elementen, zwischen welche engere, radiär gestreckte und dünnwandige eingeschaltet sind. Die dunklen Bänder bestehen aus engen im Querschnitt quadratischen Elementen, welche gleichfalls radiär gestreckte Elemente zwischen sich führen, welches Gewebe auch, wenn es in zwei oder drei Reihen verläuft oder ausserdem noch von radiären Reihen quadratischer Elemente, welche jenen der hellen Streifen ähnlich sind, begleitet wird, als helle Streifen in den dunklen Bändern auftreten. Dazu kommen ein- bis dreireihig nahezu genau im Querschnitt viereckige Elemente, welche sehr dünne Wände haben und wegen ihres Querschnittes nicht wohl Erhaltungszustand eines der vorher erwähnten Elemente sein können. Jedes dunkle Band besteht also aus engen, dickwandigen, dann aus weiteren Elementen, beide mit quadratischem Querschnitt, den radiär gestreckten und den dünnwandigen quadratischen, engeren. Die dunkle Färbung der Bänder ist durch die erste Gewebeform bedingt, welche auch an Zahl überwiegt. Auf den Tangentialschnitten ergeben die verschiedenen Gewebeformen des Querschnittes sich mit Sicherheit. Die hellen Bänder bestehen vorwiegend aus an beiden Enden lang zugespitzten ziemlich weiten Tracheiden, zwischen welche zahlreiche ein- bis vierreihige, selten ein bis vier,

meist zwanzig bis vierzig Zellen hohe Markstrahlen eingeschoben sind. Bei allen sind die gegen das Ende der Strahlen liegenden Zellen parallel der Stammaxe gestreckt, die in der Mitte des Strahles liegenden kurz, aber immer höher als breit. Zwischen je zwei Markstrahlen liegen eine, zwei, drei bis vier und fünf Tracheiden, durch die ganze Breite der hellen Bänder wechselnd, die höheren Zahlen die Mehrzahl bildend. In den dunklen Bändern beginnt und endet das Band mit einer, meist zwei Reihen enger Tracheiden, durch die ganze Breite des Bandes folgen diese aus einer, zwei bis fünf Reihen bestehend, dazwischen eingeschaltet einerseits Markstrahlen, andererseits weitere Tracheiden, letztere jenen der hellen Bänder ähnlich, erstere zahlreich im wesentlichen mit jenen der hellen Bänder übereinstimmend. An den Radialschliffen lassen sich die der Axe parallel gestreckten Markstrahlzellen, längere wie kurze, erkennen, dagegen habe ich Treppenverdickungen der Tracheiden selbst an sonst sehr wohl erhaltenen Stellen nicht gesehen, womit jedoch nicht gesagt sein soll, dass sie fehlen. Nach der von RENAULT in den Comptes rendus gegebenen synoptischen Uebersicht der Axe möchte ich die eben besprochenen Reste für *Calamodendron aequale* RENAULT halten. Dass dieses Holz, dessen Secundärholz allein erhalten ist, mit *Calamodendron* zu vereinigen ist, unterliegt keinem Zweifel, da der Bau im Wesentlichen derselbe ist, wie bei *C. striatum* GÖPPERT. Auch bei diesem ist ein aus Tracheiden bestehender Holzkörper vorhanden, dessen Tracheidenplatten von Markstrahlen, von den gewöhnlichen Markstrahlen wesentlich nicht verschieden, durchsetzt sind, denn dass die Markstrahlen sämtlich in der Richtung der Stämme gestreckt sind, gilt nur insofern, als die in der Mitte der Strahlen liegenden kurzen Zellen eine radiäre Streckung nicht zeigen, sondern etwa so lang als breit sind und auf dem Querschnitt ist bei den ein- und zweireihigen stets eine wenn auch schwache, doch deutlich radiäre Streckung vorhanden. Unter den Hölzern der Dikotylen kommt ein derartiger Bau der Markstrahlen auch vor. Was die Angabe anderer Beobachter angeht, so sind die Abbildungen von MOUGEOT (Essai d'une Flore du nouv. grès rouge des Vosges etc. Epinal, 1852. tab. 5, Fig. 1—4) im Allgemeinen richtig, nur scheint der Erhaltungszustand der Exemplare nicht immer der beste gewesen zu sein. Die Markstrahlzellen sind in Fig. 4 gut wiedergegeben. Auch die Abbildungen von UNGER in der citirten Abhandlung von PETZHOLDT sind nicht ganz unrichtig; was sehr auffällt, ist die geringe Anzahl der Markstrahlen in Fig. 5 der Taf. 7 und Fig. 4 der Taf. 8; Taf. 7, Fig. 3 und Taf. 8, Fig. 6 geben im Allgemeinen ein Bild des Querschnittes, wie es etwa bei flüchtiger Betrachtung erscheint, ist es dagegen genau, dann kann es die COTTA'sche Art nicht sein. Die beiden Originale habe ich nicht auftreiben können. Unter den zahlreichen von mir untersuchten Exemplaren habe ich mit der Abbildung UNGER's übereinstimmende nicht gefunden. UNGER wie MOUGEOT haben nur Secundärholz untersucht, der erstere Exemplare von Chemnitz, der letztere von Val d'Ajol in den Vogesen. Durch PETZHOLDT sind Stammstücke von *Arthropitys* und *Calamodendron* von Gittersee und Zauckerode im Plauen'schen Grunde in der oben citirten Abhandlung besprochen worden, welche in den Sammlungen sehr verbreitet sind und längere Zeit zum Nachweis der Struktur der Calamiten benutzt wurden. Ich habe eine ziemliche Anzahl solcher Exemplare neben unveränderten untersucht. Auf Taf. 1—5 der Abhandlung PETZHOLDT's sind solche Exemplare abgebildet, deren Querschnitte das Vorhandensein von Luftgängen nachweisen sollen. Alle diese Exemplare gehören in die Kategorie der schlechten Erhaltungszustände,

überall lässt sich in den besser erhaltenen Theilen die Struktur von *Calamodendron*, ebenso aber auch die Wirksamkeit zerstörender Einflüsse nachweisen, zu anderen Nachweisen können sie nicht dienen. Viel weiter gehende Zerstörungen als sie PETZHOLDT abbildet, fehlen ebenfalls nicht, es sind nach allen Richtungen liegende Gewebetrümmer verschiedener Art, hauptsächlich Tracheiden. Die Membranen sind entweder tief schwarz oder dunkelbraun, die Ausfüllungsmasse krystallinische Kieselsäure oder da, wo das Gewebe gänzlich zu Grunde gegangen, Krystalle von Kieselsäure. Rinde habe ich nur an einem Exemplare von Gittersee, etwa 2 Millim. dick und, dann in isolirten Fragmenten sehr stark zusammengedrückt beobachtet. Sie war in diesem Falle ganz aus parenchymatösen dünnwandigen Elementen zusammengesetzt. Die Anwendung chemischer Mittel blieb erfolglos, ich kann weiteres über den Bau nicht angeben. So wie sie mir vorliegt, würde sie der »ecorce cellulaire« RENAULT's entsprechen. Eine Epidermis habe ich nicht nachweisen können. Was endlich die Angaben RENAULT's a. a. O. angeht, so besteht an den Exemplaren von Autun und Grand Croix der Stamm von *Calamodendron* aus Holzplatten von Treppentracheiden, zwischen welchen die secundären ein- oder zweireihigen Markstrahlen verlaufen, ihre Zellen sind höher als breit. Zwischen die Holzplatten sind Bänder von prosenchymatösen dickwandigen Zellen eingeschoben, deren jedes in der Mitte eine Lage parenchymatöser Zellen führt, den primären Markstrahl, welcher, wenn er sehr breit ist, aus drei Zellreihen besteht. Die prosenchymatösen Zellen zerfallen dann in zwei Gruppen, sind mehr Markstrahlen vorhanden, so entstehen fünf Gruppen. Die prosenchymatösen Fasern haben nur an den Berührungstellen mit den senkrecht gestreckten Markstrahlzellen Wandverdickungen. Die Rinde ist nach GRAND' EURY faserig. Die Stämme sind gegliedert, 2—3 Decim. stark mit grossem Mark, die Aussenfläche gerippt. In der synoptischen Uebersicht werden noch Tüpfeltracheiden für *C. punctatum* RENAULT erwähnt. Bei *Arthropitys* die Stämme ebenfalls gegliedert, an der Aussenfläche gerippt. Holzplatten durch die primären Markstrahlen getrennt, aus Treppentracheiden, zwischen welche die secundären Markstrahlen eingeschoben sind, bestehend; Markstrahlzellen höher als breit, in drei bis vier Reihen. Bei *A. lineata* RENAULT ist die Innenrinde zellig mit Harzkanälen, die Mittelrinde hat Dictyoxylon-Struktur die Aussenrinde von der Epidermis bedeckt, wird als couche subereuse bezeichnet. Eine Cambialzone wird angegeben, ausserhalb dieser führt die Rinde vor jedem Holzkeil 4—5 Harzgänge, darauf folgt eine radiär geordnete Faserschicht, sodann eine zellige Korkschicht, die Epidermis fehlt. Im Ganzen stimmen die Angaben RENAULT's mit den von mir beobachteten Thatsachen überein, sodann scheinen in den französischen Kieseln mehrere durch ihren Bau verschiedene Stammreste vorzukommen, während mir von Chemnitz nur die beiden besprochenen *Calamodendron* und *Arthropitys bistrata* bekannt sind. Die Angaben von SOLMS a. a. O. pag. 308 lauten wieder etwas anders hinsichtlich der Chemnitzer Exemplare, zum Theil desshalb, weil er die bei PETZHOLDT gegebene Korrektur übersehen. Der Primärstrahl (den ich als helles Band bezeichnet) besteht nach ihm aus einer kompakten Fasermasse, zwischen welche Strahlen von mässiger Höhe und Breite eingeschoben sind, im anderen Falle besteht er aus zwei Faserplatten, zwischen welche ein Streifen Parenchyms eingeschoben ist. Exemplare von Grand Croix hat er den Angaben RENAULT's entsprechend gefunden. Die Differenzen, welche sich bei der Vergleichung der Strukturangaben ergeben, sind zum Theil durch die Bezeichnungsweise veranlasst. Ich betrachte den Stamm von *Calamodendron*

zusammengesetzt aus Tracheiden, welche radiär geordnet keilförmige Platten mit abgerundetem oder schwach concavem Innenende bilden, diese wechseln unter sich der Art ab, dass die einen, aus dickerwandigen weiteren Tracheiden bestehend, nach innen keilförmig endend, eine Lücke führen, die Tracheidenreihen einzeln oder paarweise, zuweilen auch zu drei durch Markstrahlen getrennt sind. Dies sind die hellen Binden. Ihr keiliges Ende ist von radiär geordneten Markzellen umgeben. Die anderen, welche ich dunkle Bänder genannt habe, bestehen aus Treppentracheiden, aus Hoftüpfel- und Netzfasertracheiden, zwischen welchen ebenfalls Markstrahlen eingeschoben sind. Die Platten verschmälern sich nach innen, sie enden abgestutzt, das Mark begrenzt sie nicht in radiären, sondern in Reihen geordneten Zellen. Hierher gehören die Exemplare vom Windberg bei Dresden und nicht zu *Arthropitys*. Wie die in dem keiligen Ende vorhandene Lücke entsteht, kann ich nicht sagen, ihr Verhalten lässt mich schliessen, dass sie zum Theil ihre kreisrunde Form ihrer Entwicklung verdankt, zum anderen Theile aber dazu Zerstörung des sie umgebenden Gewebes kommt. Sind die Exemplare schlecht erhalten, dann kann man *Calamodendron* mit *Arthropitys* verwechseln. *Arthropitys* ist durch die aus Parenchym bestehenden Primärmarkstrahlen, welche zwischen gleichgebauten keilförmigen Holzplatten liegen, verschieden, bei beiden suche ich die Initialstränge, das Primärholz, in dem keilförmigen Ende. Rinde habe ich bei keinem Chemnitzer Exemplare getroffen.

Neben den besprochenen Erhaltungszuständen kommen in den Kalkkonkretionen von Oldham und Langendreer noch andere vor, welche meist zusammengedrückt und elliptisch oder in Trümmern von  $\frac{1}{4}$  Millim. Durchmesser mit anderen Geweberesten gemengt sind. Zunächst fallen bei ihnen die zahlreichen Lücken an der Innenseite auf, sodann dass das Mark fehlt. Die Reste stimmen in ihrem Baue mit *Arthropitys* überein und scheinen sie Jugendzustände der Zweige zu sein. Die Lücken, meist kreisrund, sind umgeben von im Querschnitt engeren quadratischen Elementen, welchen nach aussen noch eine Reihe ähnlicher folgen, zwischen ihnen liegt dünnwandiges Parenchym, die wenigen anliegenden Reste des Markes haben die gleiche Beschaffenheit. WILLIAMSON hat in Part. IX. seiner Abhandlungen Taf. 19, Fig. 8—11, Taf. 20, Fig. 12, 13 ziemlich übereinstimmende Querschnitte der Art abgebildet. Doch ist bei den meisten das Mark erhalten, bei einigen die Rinde. Er hält sie für Jugendzustände von *Calamites*. Nach diesen Abbildungen ist die ganze Innenröhre mit Markparenchym ausgefüllt, welches allmählich zerstört wird. Eine Platte bleibt als Diaphragma stehen. WEISS bildet solche Erhaltungszustände von Langendreer ab (WEISS, Steinkohlencalamarien II, pag. 10, Fig. 1—3). Vergleicht man diese Zustände mit jenen, welche bereits Sekundärholz gebildet haben, so ergibt sich eine Differenz in der Anordnung und Beschaffenheit der Gewebe, welche entwicklungsgeschichtlich begründet sein muss. Dass die erwähnten Reste zu *Arthropitys* gehören, ist wohl ausser Zweifel, da ausser diesen keine Reste weder bei Oldham noch bei Langendreer vorkommen, auf die sie bezogen werden können. Um nun zu erklären, dass die anfangs sehr breiten Primärstrahlen so schmal werden, dass sie nach kurzem Verlaufe wenig hervortreten, ist es möglich, dass, wie WILLIAMSON es in Part. I, tab. 25, Fig. 17, 1871 darstellt, in den Primärstrahlen neue Tracheidenreihen und einreihige Markstrahlen auftreten (Fig. 16 ist *Astromylon*), oder durch Umwandlung der Markstrahlzellen in Tracheiden, wie WILLIAMSON a. a. O. tab. 27, Fig. 26, WEISS a. a. O. pag. 10, Fig. 2, es darstellen oder durch Umwandlung des Markstrahlgewebes in secundäres

Holz, wie dies WILLIAMSON a. a. O. tab. 24, Fig. 15, tab. 25, Fig. 20 und WEISS, pag. 10, Fig. 3 es darstellen. Wie diese Vorgänge stattfinden, ob sie scharf getrennt oder durch Uebergänge verbunden sind, lässt sich bei dem ungenügenden Material nicht sagen. Mit Ausnahme des ersten von WILLIAMSON dargestellten Falles liegen mir für die übrigen Schiffe von Oldham und Langendreer vor, welch' letzterem Materiale auch WEISS seine Abbildungen entnommen hat. In Fig. 1 bei WEISS sind die Primärstrahlen bis zum Ende des Schnittes zu unterscheiden, setze ich denselben nach meinen Schriffen weiter fort, so reducirt sich ihre Breite auf zunächst drei, zwei, dann eine Reihe von Zellen, in Fig. 2, einer jungen Axe entnommen, reichen sie unverändert bis aussen, in Fig. 3 hören sie nahe dem keilförmigen Ende auf, Tracheiden treten an ihre Stelle, zwischen diesen einzelne einreihige Markstrahlen. Letzteres würde mit dem bei Labiaten und Scrophularineen vorkommenden Vorgange übereinstimmen, Fig. 2 und 3 bei WEISS dafür sprechen, dass bei der Bildung des secundären Holzkörpers von beiden Seiten die Bildung von Tracheidenreihen zunimmt. Damit stimmen auch die WILLIAMSON'schen Abbildungen überein. Meiner Ansicht nach sind die besprochenen Hölzer schon von WITHAM (Internal. struct. of foss. veget. Edinburgh. 1833) ebenfalls besprochen und abgebildet worden, Taf. 7, Fig. 6 als *Pitus primæva* WITH. Ich besitze einen von Chemnitz stammenden, damit übereinstimmenden Schliff von *Arthropitys bistriata* GÖPPERT. Zuletzt seien noch die Exemplare vom Windberge im Plauenschen Grunde bei Dresden erwähnt. Für die Untersuchung der Verdickungen der Tracheiden sind sie insofern sehr geeignet, als sie dieselben an nicht zu sehr verdrückten Stellen mit grosser Deutlichkeit zeigen. Dagegen halte ich es für schwierig zu sagen, ob alle der ein und derselben oder auch anderen Formen von *Calamites* angehören. Bei dem starken Druck, den sie erfahren, bei unserer Unkenntniss, welche der beschriebenen Calamitenformen diese oder jene Struktur hat, kann die Länge der Glieder wenig Aufschluss geben. Eine Anzahl dieser Stücke hat kurze, andere haben längere Glieder, die ersteren würden also *C. approximatus* sein, die anderen müssten auf eine andere Art bezogen werden. An Querschliften sehe ich häufig engere und weitere Elemente als dunklere und hellere Bänder abwechseln, sodass ich vermthe, dass sie zu *Calamodendron* gehören, wie ich dies auch in der Abhandlung über die von RICHTHOFEN in China gesammelten fossilen Pflanzen (RICHTHOFEN, China IV) ausgesprochen habe. Daran haben auch spätere Untersuchungen nur insoweit etwas geändert, als die Summe der untersuchten Exemplare eine grössere wurde. Auf den Tangentialschliften tritt der Unterschied weniger hervor, ebenso auf den Radialschliften. Auch hinsichtlich der Färbung der verkohlten Membranen verhalten sie sich verschieden. Die Wände der engeren Elemente haben an dünnen Schliften eine braune, die weiteren eine schwarze Färbung. GEINITZ bildet in seiner Steinkohlenflora von Sachsen neben PETZHOLDT'schen Querschnitten auf Taf. 11 und 12 Exemplare dieses Fundortes ab.

Es erübrigt nun noch die Besprechung des Strukturverhältnisses der Diaphragmen und Knoten.

Wie sie an den versteinerten Exemplaren auf der Innenfläche des Markrohres auftreten, ergibt sich aus dem Längsschnitt Fig. 51, an welchem zwei Querlinien als Ansatzlinie des Diaphragma sichtbar sind, ferner bei STUR in seiner Abhandlung zur Morphologie der Calamarien, pag. 32, Fig. 5b und pag. 48, Fig. 11. Aus den Kalkknollen von Oldham liegen mir zwei Schiffe mit je einem Diaphragma vor, von Langendreer habe ich keine gesehen. Der eine der

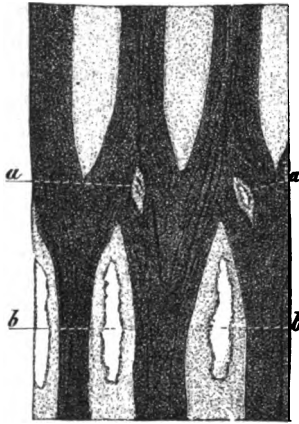
Schnitte von Oldham von einer jungen Axe ist etwas tangential geführt, die Platte besteht aus fünf Zelllagen, der andere, ein Querschnitt mit Secundärholz von 9 Millim. Durchmesser, zeigt das theilweise verrottete Diaphragma in der Flächenansicht, die dünnwandigen Zellen polygonal. BINNEY hat in seinen früher citirten Untersuchungen, Part. I, Taf. 3, Fig. 3, einen ähnlichen Längsschnitt abgebildet, WILLIAMSON a. a. O. Part. I, tab. 24, Fig. 10 einen Tangentialschliff mit unvollständigem Diaphragma, Part. IX. tab. 20, Fig. 15 einen Radialschnitt mit vollständigem Diaphragma, STUR an einem von St. Etienne stammenden Fragment des *Calamites* cfr. *approximatus* BRONN. ex parte einen Längsschliff mit sieben an der Innenseite der Markröhre deutlich sichtbaren Diaphragmenresten (Zur Morphologie der Calamarien, Wien 1881, pag. 51, Fig. 14) mit vier unvollständigen Diaphragmen an einem Exemplar von Neupaka in Böhmen, pag. 40, Fig. 10 abgebildet. An einem Schliffe des britischen Museums hat SOLMS in der Höhe des Diaphragma einen nach aussen gehenden Strang wahrgenommen. Solche das Secundärholz durchsetzende Stränge sind an Fig. 51 und an den STUR'schen Abbildungen sichtbar. Nach den vorliegenden Erfahrungen besteht das Diaphragma in der Mitte entweder aus einer einzigen Zellplatte oder mehrerer Zellplatten bilden dasselbe. An meinen Schliffen ist das letztere der Fall, und fragt es sich, ob ein wechselnder Bau wirklich vorhanden oder ob Erhaltungszustände die Verschiedenheit bedingen.

Ueber die Entstehung dieses hohlen Innenrohres wissen wir einfach nichts, ebenfalls nichts über die Entstehung der Diaphragmen, man kann sich den Vorgang analog jenem von *Equisetum* denken und könnte als Beleg dafür die oben erwähnten Jugendzustände von *Arthropitys* aus den Kalkknollen von Langendreer anführen, welche jungen Axen jenes Entwicklungsstadiums entsprechen, in welchem der ursprünglich vorhandene Markkörper zerstört ist. Die als Calamiten bezeichneten Steinkerne des Innenrohres der beiden besprochenen Stämme zeigen an der Stelle des Diaphragma eine Querfurchen, an Stelle der vorspringenden keilförmigen Enden des Holzkörpers Furchen, an Stelle der dazwischen liegenden Rinnen leicht gewölbte Leisten, von Internodium zu Internodium wechselnd. Auch an der Aussenfläche versteinter Stämme lassen sich diese Strukturverhältnisse nachweisen, wenn auch nicht immer mit wünschenswerther Klarheit. Dann entsprechen aber die gewölbten Rippen der Aussenseite der Holzkeile, nicht den Zwischenräumen zwischen den keilförmigen Holzplatten. An den Querfurchen trifft man dann auch Astanfänge, an zahlreichen Exemplaren als Astansätze an der Aussenfläche sichtbar. Ist die Struktur der Reste erhalten, so ist es möglich, die Gruppierung der Gewebe wie den Strangverlauf zu ermitteln. Auf Tangentialschnitten der Knoten ergibt sich (zunächst bei *Arthropitys*), dass in jedem Internodium die Holzstränge, primäre wie sekundäre, nach abwärts verlaufen, dann gabeln und mit ihren Schenkeln an die Stränge des nächstunteren Internodiums ansetzen, so bei Exemplaren von Oldham, Langendreer, nicht oft nach meinen Erfahrungen bei Chemnitzerexemplaren wohl erhalten. So entsteht wie bei den Equiseten ein im Knoten verlaufender Commissuralstrang (Fig. 52). WILLIAMSON hat in seinen Abhandlungen Part. I, tab. 23, Fig. 2, tab. 26, Fig. 22, 25, IX. tab. 20, Fig. 23, 24, 29, tab. 21, Fig. 26. 28 Darstellungen dieses Strangverlaufes gegeben.

Die Gabelstränge sind häufig gespalten und umschliessen einen von Parenchym erfüllten Raum (Fig. 52a), welcher dann wie dies von WILLIAMSON gesehen ist, von einem Bündelstrang durchsetzt wird. Unterhalb der Commissuralinie am



oberen Ende der Primärstrahlen des unteren Internodiums liegt dann entweder eine Lücke oder ein aus Parenchym bestehender Strang, der Intranodalkanal WILLIAMSON's (Fig. 52b). Unter den in meinem Besitz befindlichen Schliffrn von



(B. 607.) Fig. 52.

Langendreer befindet sich einer, welcher die Strukturverhältnisse in der instructivsten Weise zeigt, das Gewebe zum Theile gänzlich, dann nur theilweise zerstört, endlich vollständig intact. Nicht immer ist der Verlauf der Stränge in der Knotenregion von der Art wie die nebenstehende Figur zeigt und wie er bei den recenten Equiseten vorkommt, während er bei den Angiospermen bekanntlich bei den verschiedenen Familien mannigfaltige Modificationen zeigt. WILLIAMSON hat für die Stammreste von Oldham solche Modificationen nachgewiesen, tab. IX. Taf. 20, 21, SOLMS eine solche, bei welchen die Gabelzweige zwar gabeln und mit dem Strange des folgenden Internodiums sich vereinigen, aber dann wieder convergiren und zum unteren Spurstang zusammenschlossen, sodass die Stränge nicht alterniren, sondern gleich verlaufen. Die Abbildung eines Knotens des *Calamites Cisti* BRONGN.

in ZEILLER, »Études sur les gites minéraux,« tab. 56, Fig. 1A will ich ausserdem erwähnen.

In gleicher Höhe mit den dem Diaphragma entsprechenden Knotenlinien nehmen die Aeste ihren Ursprung, von welchen WILLIAMSON in Part. I, tab. 28, Fig. 37 einen Radialschliff, tab. 28, Fig. 38 einen Tangentialschliff gegeben. Ein solcher, mit der citirten Fig. 38 übereinstimmend, liegt mir von einem Chemnitzer Exemplar der *Arthropitys bistriata* GÖPPERT vor, in Part. IX. sind von WILLIAMSON ebenfalls auf Taf. 20, Fig. 29, auf Taf. 21, Fig. 26, 28 Tangentialschliffe, Fig. 27 ein Radialschliff abgebildet. Von Langendreer liegen mir etwas weniger entwickelte Zustände vor. Das Gewebe der Primärstrahlen ist noch deutlich zu unterscheiden, etwa im Centrum desselben der quer durchschnitene Bündelstrang, ebenfalls von *Arthropitys* stammend.

Mit *Arthropitys* nahe verwandt sind die von WILLIAMSON als *Astromylon* bezeichneten Stammreste aus den Kalkknollen von Oldham, wo sie nicht selten zu sein scheinen. Von *Arthropitys* unterscheiden sie sich auf dem Querschnitte durch das Fehlen der Lücken an dem an das Mark anstossenden keiligen Ende der einzelnen Holzplatten, ferner soll das Mark in der Regel erhalten sein und die die Blattwirtel tragenden Stammknoten fehlen, ersteres nicht als Gattungscharakter zu verwerthen. WILLIAMSON hat diese Reste in Part. IX. seiner Untersuchungen pag. 319 besprochen und auf Taf. 19, Fig. 1—7 abgebildet und vereinigt damit noch zwei früher in Part. I seiner Untersuchungen auf Taf. 25, Fig. 16 und Taf. 28, Fig. 89 als *Calamites* abgebildete Schliffe, ausserdem von CASH und HICK als *Myriophylloides Williamsonis* beschriebene Reste von Halifax als einen berindeten Calamiten, den er *Astromylon Williamsonis* nennt (Part. XII). Die Abhandlung von CASH und HICK ist mir nicht zugänglich, ebenso wenig besitze ich Schliffe dieser Reste, ich bin also auf WILLIAMSON's Abbildungen allein angewiesen. Mir liegen von *Astromylon* meist nur Querschliffe vor, bei welchen das Mark bei zweien vollständig, bei den anderen wie bei *Arthropitys* in der Markkrone erhalten ist. Die Querschnitte sind sämmtlich durch Druck elliptisch,

nahezu von gleichem Durchmesser, nur einer macht davon eine Ausnahme, er misst 1,5 Millim., entweder einer Seitenaxe oder dem oberen Theile einer Hauptaxe angehörend. Allen Schliffen fehlt die Rinde. Secundärholz ist an allen Schliffen vorhanden, wenn auch nicht so mächtig wie bei dem von WILLIAMSON Part. IX. tab. 19 Fig. 7 abgebildeten Schliffe. Seine Tracheiden sind nach schiefen Querschnitten ausnahmslos Treppentracheiden, die Elemente des Initialstranges bestehen aus Tracheiden engeren Querschnittes, ich kann jedoch über deren Skulptur und ob noch andere Elemente vorhanden sind, nichts sagen, da mir ein Längsschnitt dieser Region nicht vorliegt. Die Primärstrahlen verschmälern sich sehr bald und werden einreihig, in den keilförmigen Holzplatten kommen nur einreihige Strahlen, meist 2—4 Zellen hohe, vor. Skulptur der Wände habe ich auf den Längsschliffen nicht gesehen, dagegen sind die Zellen höher als breit. Die Rinde ist von WILLIAMSON Part. IX, Fig. 7 abgebildet, indess in einem Zustande, mit welchem nicht viel anzufangen ist, wenn man nicht *Myriophylloides* hierher zieht. RENAULT hat nun aus den Kieseln von Grand Croix in jüngster Zeit *Astromylon* ebenfalls untersucht und einige Arten unterschieden. Er hebt ebenfalls das Fehlen der Knoten des Stengels und die Aehnlichkeit mit *Arthropitys* hervor, wenn er aber die früher erwähnte Abbildung meiner *Phytopalaeontologie* (vergl. dieses Handbuch pag. 109) von *Arthropitys* zu *Astromylon* zieht, so ist dies entschieden unrichtig, denn das Exemplar ist nicht allein ein Original CORRA's, sondern hat in den Holzkeilen wie an anderen Stellen Lücken und durchgängig sehr breite Primärstrahlen, wie sie bei *Astromylon* nicht vorhanden. Ferner lässt er sein »bois centripète«, durch welches sich *Astromylon* von *Arthropitys* weiter unterscheidet, von dem »bois centrifuge« umgeben und eng mit ihm verbunden sein, es ist also in diesem Falle der Initialstrang = »bois centripète.« Was das Fehlen der Knoten betrifft, so liegt mir ein nicht ganz exakter Tangentialschnitt einer dünnen Axe vor, welcher da, wo er in den Radialschnitt übergeht, einen abgehenden Ast im schiefen Querschnitt zeigt. Ein Diaphragma oder Commissuralstrang fehlt an dieser Stelle, die Seitenaxe ist an ihrer Basis kegelförmig verjüngt, ähnlich der Abbildung bei WILLIAMSON, Part. IX. tab. 19, Fig. 4. Bei *A. augustodunense* RENAULT war die Rinde erhalten; sie besteht aus Parenchym, in der Innenrinde liegen vor den Holzkeilen Zellgruppen mit dunklem Inhalt, von RENAULT als Gummigänge oder gummiführende Zellen betrachtet, die Mittelrinde enthält Intercellularräume durch aus mehreren Zelllagen bestehende Gewebeplatten geschieden. RENAULT vermuthet in den *Asiromylon*-Resten die Wurzeln von *Calamodendron Arthropithys*, deren Charakter nur an den jungen Zweigen zu erkennen sei. Sein *Astromylon dadoxylinum* soll zu *Calamodendron*, *A. augustodunense* zu *Arthropitys* gehören. (Compt. rend. 1886, Tom. 102). Schwerlich wird diese Ansicht bei jenen, welche den Bau der beiden genannten Formen kennen, Beifall finden.

Aehnlich gebaute Intercellularräume oder Lücken, wie sie RENAULT für *Astromylon* ergiebt, kommen auch bei *Myriophylloides Williamsonis* HICK und CASH vor. Die Abhandlung ist mir nicht zugänglich, ich bin auf Referate und WILLIAMSON Part. XII, pag. 459 tab. 27—31 angewiesen. In »Nature 1881« schlug WILLIAMSON den Namen *Helophyton* für diese Reste vor, in der oben citirten Abhandlung werden sie *Astromylon Williamsonis* genannt, gegen welche Vereinigung jedoch die Autoren Einspruch erheben, nicht mit Unrecht, soweit ich dies nach den Darstellungen WILLIAMSON's, denen zum Theil von den Autoren erhaltene Schliffe zu Grunde liegen, verfolgen kann. Was zunächst die Reste auszeichnet, sind die aus meist

einer, zuweilen aus zwei oder drei Zelllagen bestehenden Gewebeplatten der Mittelrinde, welche Intercellularräume umschliessen, wie sie in ganz ähnlicher Weise bei Wasserpflanzen der verschiedensten Familien vorkommen. Diese Platten stehen einerseits nach innen mit der parenchymatischen Innenrinde, andererseits mit der ebenfalls parenchymatischen Aussenrinde in Verbindung, deren jede aus einigen Lagen gestreckter parenchymatischer Zellen besteht. Der Holzkörper umgibt ein ziemlich grosszelliges Mark, die keilförmigen Holzmassen entbehren der Lücken in den an das Mark stossenden Enden, die Initialstränge bestehen aus engen Tracheiden, an sie stossen die regelmässig radiär gereihten Tracheiden des Sekundärholzes, von einreihigen Markstrahlen durchsetzt, die Tracheiden mit ein- oder mehrfachen Reihen rundlicher oder quergezogener Tüpfel- oder Treppentracheiden. Vergleicht man die Abbildungen WILLIAMSON's mit *Arthropitys* und *Astromylon*, so ergeben sich so viele Differenzen, dass an eine Identität mit einer der beiden Formen schwer zu glauben ist.

Die beiden besprochenen Formen haben ohne Zweifel eine ziemlich ausgesprochene Verwandtschaft des Baues mit *Arthropitys*. WILLIAMSON dagegen vergleicht merkwürdiger Weise *Helophyton*, wie man wohl zweckmässig *Myriophylloides* nennen wird mit *Marsilia*, welchem er sie »not dissimilar« findet. Wo die Aehnlichkeit liegen soll, ist schwer zu errathen.

Schliesslich noch der Bau von *Bornia*, von welcher RENAULT in den Porphyrtuffen von Enost bei Autun rindenlose Stammfragmente von 5—6 Centim. Durchmesser, einer Art, welche er *B. Enosti* nennt, untersuchte (Compt. rendus. 1886. Tom. 102, pag. 1347). Sie finden sich dort in Gesellschaft von *Lepidodendron Veltheimianum* und *Cardiopteris polymorpha*. Ein sehr stark entwickeltes Mark ist von aus Tracheiden bestehenden Holzkeilen umgeben, deren jeder an dem an das Mark anstossenden Ende eine Lücke enthält und von dem benachbarten Keile nicht durch den primären Markstrahl wie bei *Arthropitys* oder durch Faserbündel wie bei *Calamodendron* getrennt ist. Im Abdrucke würden sie durch die Entfernung ihrer Rippen dem *Calamites laticostatus* ETTINGSH. ähnlich sein. Die Radialwände der Tracheiden führen ein- bis dreireihige alternirende Hoftüpfel mit schiefstehenden Innentüpfeln, ein-, zuweilen dreireihige, und ein bis sechzig hohe Strahlen von Strahlenparenchym durchziehen sie, ihre Zellen sind höher als breit, parallel den Stammmaxen gestreckt. An den Knoten entspringen in Wirteln Wurzeln, welche zuweilen gabeln. Das primäre Holz dieser Wurzeln ist nicht wie bei jenem der Calamodendreen von sekundärem Holz umschlossen (siehe oben pag. 119 unter *Astromylon*), von einem sekundären Grundgewebe »tissu fondamental secondaire«, bestehend aus senkrecht zur Axe gestreckten, in senkrechten Reihen stehenden Zellen, die Tracheiden der Primärbündel (bois centripète) auf der nach aussen gekehrten Seite mit Treppenverdickungen, auf der nach innen gekehrten mit einfachen Tüpfeln. Das sehr entwickelte Sekundärholz hat keine Lücken, seine Tracheiden und Markstrahlen verhalten sich wie jene des Stengels, die Markstrahlen 1—2-reihig, ihre Zellen höher als breit. Nach RENAULT's Ansicht ist *Bornia* kein Calamit, sondern eine Calamodendree. Ueber den Bau von *Bornia radiata* BRONGN. (*Archaeocalamites* STUR) wissen wir wenig, nach GÖPPERT zeigen die Tracheiden unregelmässig stehende mehrreihige, breit gezogene Hoftüpfel (GÖPPERT, Foss. Flora des Uebergangsgeb.). Auf letztere Reste wird später noch zurückzukommen sein.

Ueberall entsteht, wenn bei den vorher besprochenen Formen die Markhöhle mit Gesteinsmasse ausgefüllt wird und ihre ursprüngliche Form unverändert geblieben,

ein cylindrischer mit Rippen und Furchen versehener Steinkern, dessen Rippen und Furchen auf kürzere oder längere Strecken, wenn ein Diaphragma vorhanden, durch Querfurchen unterbrochen sind. An diesen Steinkernen ist die kohlige Rinde entweder gänzlich verschwunden oder zum Theile erhalten; Erhaltungszustände, welche in den Sammlungen in längeren oder kürzeren Stücken häufig sind. Im verkohlten Zustande ist bei den hierher gehörigen Resten das Gleiche der Fall, sie sind aber mehr oder weniger plattgedrückt, welche Form auch die Steinkerne haben, wenn sie von durch Druck veränderten Exemplaren herrühren. Die Aussenfläche kann aber auch der Furchen und Rippen entbehren, wenn eine hinreichend starke Kohlenrinde erhalten ist, andererseits können bei sehr starker Kohlenmasse Rippen und Furchen vorhanden sein, wie es bei den verkieselten, im Querschnitt elliptischen *Calamodendron*-Exemplaren des Windberges, von Gittersee und Zuckerode der Fall ist, in welchem Falle der Gegensatz in der Struktur der keilförmigen Holzmassen die seichten Rippen und Furchen erzeugt. Was demnach von solchen Steinkernen existirt, muss mit den bisher besprochenen Formen als Erhaltungszustand zusammenhängen. Eine eingehende Besprechung aller hierher gehöriger Verhältnisse verdanken wir STUR (Culmflora I. II. Calamarien der Schatzlarschichten) und WEISS (Steinkohlen-calamarieen I. II.) Nach den Anschauungen von BRONGNIART, GRAND' EURY und RENAULT sollen aber auch noch andere des Dickenwachsthumms entbehrende Formen existiren, welche eine dünne Kohlenrinde besitzen, und hat insbesondere GRAND' EURY diese Frage in seiner Flore carbonifère du dep. d. l. Loire. pag. 12 und pag. 282 eingehend behandelt, worin ihm RENAULT (Cour. de bot. foss. II. p. 147) folgte. Nach GRAND' EURY sind diese Formen auch durch die Art der Ausbildung ihrer unterirdischen Organe verschieden, bei den Calamodendreen wachsen die Individuen einzeln, das Wurzelende ist spindelförmig verjüngt, es durchsetzt senkrecht die Gesteinsschichten und entwickelt an den Knoten dicht stehende Wirtel zahlreicher, einfacher, langer, absteigender Wurzeln (a. a. O. tab. 31), während bei den anderen, des Dickenwachsthumms entbehrenden Formen, den Calamiten, die oberirdischen Axen gruppenweise aus horizontalen oder schief aufrechten Rhizomen entspringen, ihre kegelförmige, nach einer Seite hin etwas gebogene Basis sitzt entweder direkt an dem Rhizom oder sie ist durch ein dünnes Basalstück mit ihm verbunden, die Wurzeln ragen von den Knoten horizontal in das umgebende Gestein (Taf. 1, Fig. 1—3, tab. 3, Fig. 2. In den Steinbrüchen von St. Etienne finden sich beide Formen, Taf. 34 a. a. O. giebt ein Bild ihres Vorkommens und der sie begleitenden Gesellschaft. Frühere Forscher wie LINDLEY und HUTTON haben für die ersteren (Foss. Flora. II, tab. 78, 79) und DAWSON für die letzteren (Quart. Journ. of geolog. Soc. Vol. 7, 1851, pag. 195) ebenfalls solche Darstellungen gegeben. *C. Suckowii* BRONGN., *C. Cistii* BRONGN., *C. ramosus* ARTIS, *C. cannaeformis* SCHLOTH., gehören nach GRAND' EURY zu *Calamites*, *C. cruciatus* STERNB., zu *Calamodendron*, nach den Exemplaren des Windberges, von Gittersee und Zuckerode, zu welchem nach WEISS auch *C. multiramis* mit dünner Kohlenrinde gehört (WEISS a. a. O. II. tab. 10, Fig. 2, Taf. 12).

Die Furchen der gewöhnlich als *Calamites* bezeichneten Steinkerne, hervorgerufen durch die nach Innen vorspringenden Enden der keilförmigen Holzplatten, sind eng und scharf, sie alterniren an den aufeinanderfolgenden Gliedern, obwohl davon Ausnahmen vorkommen und das Alterniren häufig nicht stattfindet, von STUR bei seinem *Calamites ostravienis* eingehend besprochen (Culmfl. II, pag. 101), bei *Archaeocalamites radiatus* STUR, ein Alterniren überhaupt nicht vor-

kommt. Bedingt ist das Alterniren durch den Verlauf der Commissuralstränge, wenn dieser ein anderer ist, so muss es fehlen (vergl. pag. 118). Die zwischen den Furchen liegenden Rippen, bedingt durch die primären Markstrahlen bei *Arthropitys*, sind flachgewölbt, von wechselnder Breite. Das Vorhandensein der Diaphragmen bedingt sodann das Auftreten der Querfurche, der sogen. Nodallinie, wobei wohl meist nur der peripherische Theil derselben erhalten, der centrale zerstört wurde, in Folge dessen auf grössere Ausdehnung hin die Axen im Zusammenhang bleiben konnten. Weiter befinden sich über und unter der Nodallinie Male, unter derselben deutlicher, ausgebildeter, zuweilen als kleine Cylinder oder zur Seite gedrückte Cylinder, über derselben häufig weniger deutlich, häufig fehlend, so dass die ersteren auf dem Ende der Rippen des unteren, die letzteren auf der Basis jener des darauffolgenden stehen, wie dies bei *Equisetum* der Fall, wenn dasselbe Strukturverhältniss vorhanden wäre. Ich bin daher hinsichtlich der Aufstellung der Calamitenaxen der Ansicht von WILLIAMSON und WEISS, während STUR seine Calamiten in entgegengesetzter Richtung aufstellt. Dass letzteres nicht richtig sein kann, geht einmal aus der Stellung der Blätter hervor, welche, wenn letztere richtig, sich an der Basis des Internodiums entwickelt haben würden, während doch überall, mag die Stellung der Blätter sein, welche sie wolle, diese am Ende eines Internodiums zur Entwicklung kommen. Ferner, wo die Verzweigung die Orientirung erleichtert und sicherstellt, wofür GRAND' EURY, STUR, insbesondere aber WEISS eine Anzahl von Abbildungen geliefert haben, diese stets über der Nodallinie stehen, entsprechend der Entstehung der Seitenaxen in der Achsel der Blätter aus dem embryonalen Gewebe des Stammes. Dass durch die Entwicklung der Seitenachsen die Nodallinie nebst den Furchen und Rippen und etwa vorhandenen Blattspuren eine Verschiebung erfährt, insbesondere bei Dickenwachsthum, ist selbstverständlich. Ich muss gestehen, dass es mir verwunderlich ist, wie ein an sich eigentlich sehr einfaches und allbekanntes Verhältniss, wofür man nicht bloss *Equisetum*, sondern jede Pflanze verwerthen kann, Gegenstand einer Diskussion sein kann.

Es ergibt sich nun die Frage, welche Bedeutung die Knötchen über und unter der Nodallinie haben. Wie oben erwähnt, verlaufen unter den Knoten die von WILLIAMSON nachgewiesenen Infranodalkanäle mit Parenchym angefüllt; geht dieses Parenchym theilweise oder zum grössten Theile verloren, tritt an die Stelle des Parenchyms ein dem Verlust des Parenchyms entsprechender engerer oder weiterer Kanal, so muss derselbe, wenn er entsprechend breit und tief ist, mit der in das Markrohr eingedrungenen Gesteinsmasse angefüllt werden, diese je nach der Menge der eingedrungenen Massen bald in der einen, bald in der andern Weise an dem Steinkerne unter der Nodallinie sichtbar sein. Dazu kommt dann noch seitlicher Druck und Verschiebung, sodass diese Knoten seitlich verdrückt, gegen die Rippen verschoben oder selbst zu zwei auftreten können, wie letzteres STUR angiebt. WILLIAMSON hat von dem am weitesten gehenden Zustand dieses Vorganges, der gänzlichen Zerstörung des Gewebes in Part IX. seiner Abhandlungen auf Taf. 21, Fig. 31 eine Darstellung gegeben: Radspeichen ähnlich sind die den Kanal ausfüllenden Massen unter den beiden Nodallinien angesetzt. In den Gabelzweigen der Knotenstränge verlaufen die Knotenmarkstrahlen, einen bedeutend kleineren Raum einnehmend, bei intaktem Zustand keine Spur hinterlassend, wenn aber ihr Gewebe zerstört wird, Gesteinsmasse in den früher durch Gewebe ausgefüllten Raum tritt, so veranlassen sie die Entstehung der kleineren Knoten über der Internodallinie, wenn nicht diese, wie

SOLMS glaubt, den Enden der Primärstrahlen des oberen Internodiums entsprechen. Die Blattspurbündel, welche, wie früher erwähnt, im Knoten selbst verlaufen, müssen in die Nodallinie fallen. Eine ganz andere Anschauung entwickelt STUR, er nimmt für jeden Knoten drei Wirtel-, Ast-, Blatt- und Wurzelquirl an und sieht darin das Charakteristische der Equiseten. SOLMS hat daran eine erschöpfende Erörterung geknüpft, auf welche ich verweise. Ich begnüge mich auf die Entwicklungsgeschichte der Zweige und Wurzeln von Equisetum, auf die Thatsache, dass beide aus einem Primordium ihren Ursprung nehmen, hinzuweisen. Jetzt, wo wir die Struktur der hierher gehörigen Formen in ihren Hauptumrissen bei einigen Formen kennen und zugleich das durch Holzschnitt verewigte Märchen der Entstehung der Seitenaxen von Equisetum doch wohl ein Ende haben wird, halte ich es für überflüssig, über Speculationen der Art ein Wort zu verlieren. Ich habe daher auch bei *Sphenophyllum* des STUR'schen Schemas nicht erwähnt, für welches ebenfalls diese Wirtel angenommen werden, ebenso wenig gehe ich auf die phylogenetischen Spekulationen desselben Autors ein. Sowie uns bis jetzt die pflanzlichen Reste überliefert sind, eignen sie sich wenig zu dergleichen Untersuchungen, selbst auch in Fällen, in welchen das Material ziemlich vollständig vorliegt. Es wird sich dies bei den Calamarieen noch des Weiteren zeigen.

Wie wir früher an den Stämmen der Lepidodendreen Narben verloren gegangener Seitenaxen kennen gelernt haben, so finden sich auch an den Axen der Calamiten noch die Narben abgefallener Seitenaxen oder diese selbst noch im Zusammenhange. Für die Rhizome sind sie früher erwähnt worden. Auch für diese verdanken wir WEISS und STUR eine grosse Anzahl von Darstellungen. Diese Narben sind mehr oder weniger schüsselförmig vertieft oder scheibenförmig, bei den einzelnen Formen verschieden vertheilt, weshalb das besser dort zu erwähnen sein wird, an der Peripherie durch die benachbarten convergirenden Rippen radial gestreift. Ferner finden sich neben und zwischen ihnen kleinere oder punktförmige Narben, erhaben und ringsum gestreift durch die convergirenden Rippen, in der Entwicklung stehengebliebene Astanlagen, der Aussenfläche des Holzkörpers angehörend, vergl. WEISS, 2, tab. 10, Fig. 2, tab. 12, von *C. multiramis* WEISS, meist von oberirdischen Aesten herrührend, meistens mit abgebrochenen Spitzen ebenfalls von STUR und WEISS abgebildet. Mit erhaltenen verjüngten Enden stellt sie GRAND'EURY dar, a. a. O. tab. 1, Fig. 5, tab. 2, Fig. 4, bei RENAULT letztere auf Taf. 24 des Cours de bot. foss. copirt. Dazu kommen noch jene Verzweigungen, welche von WEISS für Wurzeln erklärt worden sind, meiner Ansicht nach mit Recht, soweit ich sie aus eigener Anschauung kenne. Abbildungen davon hat WEISS II, tab. 2, Fig. 4, tab. 8 gegeben, STUR, Taf. 3, Fig. 3, ebenso ZEILLER in «Études des gites minéraux» von *Calamites Suckowii*, tab. 54, Fig. 3. Auch GRAND'EURY und nach ihm RENAULT stellen sie in dieser Weise dar. Diese bandartigen Verzweigungen resp. Wurzeln sind bisher nur einfach, unverzweigt beobachtet, einzeln oder in Gruppen und in Wirteln (WEISS I, tab. 17, Fig. 1, II, tab. 8—10), an den Knoten stehend, zuweilen von einem dunklen Streifen durchzogen, dem Holzstrang der Wurzel. WEISS glaubt an einzelnen Exemplaren tab. 10, Fig. 1 auch Wurzelanfänge gesehen zu haben, nach der Abbildung möchte ich dies nicht so unbedingt sagen, es können eher Wurzel- oder Blattreste sein. Die Entwicklungsfolge solcher aus Axen hervorsprossender Nebenwurzeln, welche an Rhizomen aller Familien etwas gewöhnliches sind, deren Entstehung bei *Equisetum* an den oberirdischen Stengeln wie bei anderen Pflanzen

unter bestimmten äusseren Einflüssen hervorgerufen werden kann, spricht nicht für die Deutung von WEISS. Zuweilen sind noch Seitenwurzeln als dünne Aeste und die Epidermis nachgewiesen (WEISS, I, tab. 17, Fig. 1 A—1 B von *C. Suckowii*) während in der Regel die Oberfläche fein gestreift ist.

Dass *Calamites* im Sinne der französischen Autoren der Blätter gänzlich entbehrt habe, wird von diesen angenommen und dieser Anschauung entsprechend für sie als bezeichnend angesehen. In wie weit dies den Thatsachen entspricht, sei dahingestellt, sie können ebenso gut nicht erhalten oder von kurzer Dauer gewesen sein. Andererseits ist es Thatsache, dass Axen, welche *Calamites* entsprechen, Blätter tragen und wird es daher nur zweckmässig sein, die Blätter, deren Verhalten mannigfaltig ist, bei den betreffenden Formen zu besprechen. Handelt es sich um Steinkerne des Innenrohrs, so kann ohnedies von Blättern keine Rede sein, daher denn auch das Suchen nach ihnen ganz zwecklos ist.

Die systematische Gliederung der Calamarien ist bei der Zusammenhangelosigkeit der meisten Reste, bei der Unmöglichkeit, die bekannten Reste mit der wünschenswerthen Sicherheit unter sich in Verbindung zu bringen, nicht wohl anders durchzuführen, als wie dies von WEISS in Heft 2 seiner Steinkohlen-calamarien geschehen ist, verzweigte Axen, beblätterte Aeste und Fructifikationen von einander zu sondern und jede Gruppe für sich zu behandeln. Weiter zu gehen gestattet das Material nicht, denn auch bei dem Verfahren von WEISS ist immer noch z. B. bei den Fructifikationen genug des Zweifelhafte. WEISS sondert seine Gruppen nach der Verzweigung in drei Gruppen, von welchen die eine, die er *Calamitina* nennt, eine periodische Verzweigung besitzt, die Verzweigungen treten nur an bestimmten Internodien auf. Bei der zweiten Gruppe ist die Verzweigung eine continuirliche, sie findet an allen Gliedern statt, *Eucalamites*; in der dritten Gruppe ist sie unregelmässig, sie tritt an einem eingeschalteten kurzen Gliede auf und fehlt auf langen Strecken oder ist unregelmässig vertheilt, die Axen säulenförmig; wenn Verzweigung vorhanden, diese sparsam (WEISS a. a. O. pag. 54 ff.) Als vierte Gruppe ist *Archaeocalamites* (*Bornia*) angefügt, auf Grund seiner bekannten Charaktere, auf welche ohnedies später einzugehen ist.

Was ihre Verbreitung in dem Carbon betrifft, so reichen die Calamitinen bis in die Ottweilerschichten, die Eucalamiten und Stylocalamiten bis in das Rothliegende, die Archaeocalamiten bis in die Waldenburger Schichten, vielleicht noch (Schlesien) bis in die Saarbrücker Schichten.

Bei *Calamitina* kommen, wie oben bemerkt, nach längerer oder kürzerer Unterbrechung, welche 2, 3, 4, 6, 8, 9 Internodien betragen kann, an einem Internodium Narben von Verzweigungen vor, welche im Wirtel stehen, zweitens seitlich sich berühren, der Grösse nach verschieden, die Länge der zwischen den die Seitenaxen tragenden Knoten liegenden Internodien von unten nach oben zu- oder abnehmend. Die Form der Narben rundlich, scheibenförmig mit einer Bündelspur. An den Knoten stehen quergezogene, seitlich sich berührende mit einem Spurpunkt versehene Blattnarben, unter den Astnarben verschoben oder verdrückt. Sind die Axen mit Rippen versehen, so alterniren diese wie gewöhnlich. Neben den gerippten Exemplaren finden sich aber auch solche mit der Epidermis versehene, welche dann nicht selten noch die Blätter oder deren Basen tragen, die Epidermis glatt oder runzelig, letzteres Folge von Schrumpfung. Gut erhaltene Blätter besitzt die von Wettin stammende *Calamitina* (*Calamites* GERMAR) *varians* WEISS, bei welcher sie linear, lanzettlich zugespitzt mit einem

deutlich abgesetzten, eilänglichen, verdickten, von einer Furche durchzogenen Basalstücke versehen sind. Nach STUR finden sich in Radnitz durch Maceration losgelöste Fetzen der Epidermis dieser *Calamitina*, sodass die Oberfläche des Stammes dort häufig zur Beobachtung kommt. SOLMS wie STUR vermuthen das Gleiche für die Wettiner Exemplare, worin man ihnen zustimmen muss. Neben *Calamitina varians* (*Calamites* STERNB.) gehören noch andere Arten hierher, wie *C. approximata* WEISS (*Calamites* BRONGN.), *C. verticillata* WEISS (*Calamites* LINDL. et HUTT.), *C. tripartita* WEISS (*Calamites* GUTB.) und eine Anzahl von WEISS unterschiedener Arten. Vorzügliche Abbildungen dieser Formen hat WEISS in den oben citirten Abhandlungen gegeben, weitere Abbildungen finden sich bei STUR, ETTINGHAUSEN, FEISTMANTEL und ZEILLER. GRAND' EURY (a. a. O. pag. 32, Taf. 4, Fig. 1. 2) bespricht diese Reste unter der Bezeichnung *Calamophyllites*, RENAULT (Cours de bot. foss. pag. 110 ff. Taf. 17—18) als *Asterophyllites*, dazu als Fructifikationen *Volkmania*, *Macrostachya* und *Huttonia*, LINDLEY und HUTTON als *Cyclocladia* (Flor. foss. II, tab. 139), WILLIAMSON in Part V. als *Calamites verticillatus*. Vielleicht gehört auch der sehr unvollständige *Hippurites gigantea* LINDL. et HUTT. a. a. O. II. tab. 114 hierher.

Die Gruppe *Eucalamites* ist durch ihre Verzweigung, welche an allen Internodien auftreten kann, charakterisirt; ihre Aeste stehen an den aufeinander folgenden Internodien alternirend, somit wechselt der darauf folgende Ast mit dem vorausgehenden, wie z. B. bei *E. ramosus* WEISS (*Calamites* ARTIS), bei welchem die Aeste in zwei Zeilen stehen. In einem Falle, bei der vorhin genannten Art, sind bewurzelte und verzweigte Stämme mit den weiteren Verzweigungen, die beblätterten und fructificirenden Zweige bekannt, die beblätterten Zweige als *Annularia radiata* BRONGNIART beschrieben, die Sporangienähren als *Calamostachys ramosa*. Die Blätter an den Zweigen (*Annularia*) wirtelständig, an der Basis zu einem Ringe vereinigt, einnervig, abstehend, lanzettlich gegen Spitze und Basis verschmälert; Sporangienähren endständig, klein, selten verlängert, schlank, einzeln oder in unregelmässiger Traube, Sporophylle, mit pfriemlichen Bracteen abwechselnd, in der Mitte zwischen zwei sterilen Wirteln. Hierher die früher erwähnten, von GRAND' EURY auf Taf. II abgebildeten Zweige, ferner STUR's *Calamites ramifer* (Culmflora II). Ausserdem sei erwähnt *E. cruciatus* WEISS (*Calamites* BRONGN.), Astnarben im Quincunx, 3—6 Astnarben an jedem Knoten, ferner *E. multiramis* WEISS mit neun Astnarben am Knoten. Bei *Stylocalamites* die Verzweigung auf grosse Strecken fehlend, regellos, Internodien gleich oder regellos verschieden. Die Stämme daher häufig säulenartig. Am häufigsten sind bei dieser Gruppe die vom Rhizom ausgehenden, nach der Basis hin verjüngten Aeste, die oberirdischen Aeste entweder an einem verkürzten oder unveränderten Internodium. Hierher gehören *S. arborescens* WEISS (*Calamites* STBG.) mit den als *Volkmania arborescens*, *V. distachya* und *Palaeostachya arborescens* bekannten Sporangienähren als Fructifikationen, mit der Axe im Zusammenhange. Blätter wahrscheinlich ziemlich lang, schmal linear, noch nicht im Zusammenhange beobachtet, Sporangienstände bis 20 Centim. lang, gestielte, cylindrische Aehren, Stiel gegliedert oder ohne diese, nach WEISS sterile Bracteen zahlreich mit fertilen wechselnd, letztere axillär. Die vergrösserte Abbildung bei WEISS a. a. O. tab. 16, Fig. 2 giebt kein klares Bild, doch scheint es, als ob die Sporophylle als fertile Blattwirtel dicht über den sterilen ständen. Die übrigen Abbildungen der Sporangienähren zeigen nur die steil aufgerichteten mit der Spitze etwas abstehenden Bracteen. Weiter gehört hierher *S. Suckowi*



WEISS (*Calamites* BRONGN.), vom Culm bis in das Rothliegende verbreitet, *S. acutecostatus* WEISS (*C. ostraviensis* STUR). *Archaeocalamites radiatus* STUR (*Bornia* SCHLOTH., *Calamites transitionis* GÖPP.), die Rippen und Furchen durchgehend, selten alternirend, Blätter wirtelig, wiederholt dichotom, an der Basis frei, die Abschnitte schmal lineal, an älteren Zweigen abstehend, an jüngeren aufgerichtet. Länge der Glieder verschieden, nicht in bestimmter Anordnung (ohne Periodicität, WEISS), Verzweigung unregelmässig, Knotenlinien wenig ausgeprägt, ebenso die Knötchen. Vom oberen Devon bis in den Culm verbreitet, im Dachschiefer Mährens die Reste als dünnes silber- oder goldglänzendes Häutchen erhalten. Dass die von STUR für Blätter erklärten Organe solche und nicht Wurzeln sind, wie HEER glaubt, ergibt sich daraus, dass letztere durch STUR aufgefunden worden. Auch über die von BRONGNIART und SCHIMPER angenommenen Blätter eines durch BRONGNIART's Abbildung in dessen hist. des végét. foss. allgemein bekannten Exemplars von Thann im Elsass giebt STUR Aufschluss: Es sind die bis zur Basis freien Basen zerstörter Blätter, nicht eine gezähnte Scheide. Hierher auch das *Sphenophyllum furcatum* GEINITZ. Von ETtingshausen (Flora des mährisch-schlesischen Dachschiefers), insbesondere aber von STUR (Culmflora des mährisch-schlesischen Dachschiefers, Culmflora der Ostrauer und Waldenburgerschichten) vorzüglich erläutert. Hinsichtlich der Struktur von *Bornia* vergl. das früher bei *Bornia Enosti* RENAULT Gesagte. Ob *Sphenophyllum tenerrimum* ETtingsh. (pag. 100) mit *Archaeocalamites* zu vereinigen ist, werden erst weitere Funde ermitteln lassen. Bei dieser Gelegenheit kann ich eine schon seit längerer Zeit gehegte Vermuthung, zu welcher mich die Angaben GÖPPERT's und RENAULT's, ferner die Theilung der Blätter bei *Archaeocalamites radiata* geführt haben, nicht unterdrücken. Das Vorkommen von Hoftüpfeln auf den Wänden der Tracheiden dieser Reste, welches von GÖPPERT wie RENAULT angegeben wird, ist für die Calamiten und die Archegoniaten fremdartig, dagegen bei den Coniferen allgemein. RENAULT bezeichnet die Markstrahlen höher als breit, ein Verhalten, welches ich bei den Coniferen nicht kenne, wobei aber doch denkbar wäre, dass eine ausgestorbene Coniferenform eine solche Struktur besessen hätte, obwohl ich auch dies nie gesehen. Allerdings wird von RENAULT bei den verkieselten Lycopodiaceenstengeln von Autun, sowie bei dem recenten *Lycopodium abietinum* das Vorkommen solcher Tüpfel an den Tracheidenwänden angegeben (vergl. pag. 58), sodass also dies Strukturverhältniss auch bei dieser Gruppe vorkommen und demnach kein unbedingt gültiger Schluss daraus gezogen werden kann. Sodann ist die Form der Blätter von den bekannten Blattformen der Calamiten verschieden und schliesst sich Blattformen paläozoischer Coniferen, wie *Dicranophyllum*, *Trichopitys* an, wobei aber auch wieder nicht zu übersehen ist, dass unter den als *Asterophyllites* bezeichneten Resten (*Volkmannia gracilis* STUR) Exemplare mit gabelspaltigen Blättern vorkommen. Würden wir über die Fructificationen von *Archaeocalamites* im Klaren sein, so würde sich die Frage: ob *Archaeocalamites* eine Calamariee oder Conifere sei, sicher entscheiden lassen. Ich habe leider keine Gelegenheit gehabt, den Bau von *Archaeocalamites* zu untersuchen. Eine zweite Art wird von WEISS neben der älteren unterschieden, *Calamites Beyrichii* a. a. O. pag. 144, tab. 26, 27, Fig. 1 mit durchgehender oder unregelmässiger Rippung, ohne scharfe Knotenlinien und regelloser Stellung der runden bis elliptischen Astnarben. Aus den Waldenburgerschichten der Rudolfsgrube bei Volpersdorf in Schlesien.

Unter der Bezeichnung *Asterophyllites* und *Annularia* sind Blättertragende Zweige

zusammengefasst, von denen die ersteren von SCHIMPER den Namen *Calamocladus* und *Asterophyllum* erhalten haben (Traité und ZITTEL, Handb. II.), für beblätterte Zweige von *Calamites* erklärt werden. RENAULT (Cours de bot. foss. II, pag. 110 ff.) hält sie für eine Gruppe seiner heterosporen Equisetaceen, STUR für Blätter der homomorphen Calamiten (Carbonflora der Schatzlarerschichten, Wien 1887). Die Blätter sind linear oder nadelförmig, zugespitzt, einnervig, ungetheilt, zuweilen abstehend, in der Regel aufgerichtet und etwas gegen die Axe geneigt. Abbildungen solcher Blätter tragender Zweige existiren in grosser Anzahl in den Floren des Carbons, wie z. B. von GEINITZ, ETTINGSHAUSEN, GRAND' EURY, ZEILLER, STUR und WEISS. In einzelnen Fällen sind sie im Zusammenhange mit als *Calamites* oder als *Calamitina* bezeichneten Stammresten gefunden, so *Calamites alternans* STUR (Carbonfl. der Schatzlar. Schicht., tab. 17, Fig. 1), *Asterophyllites* RENAULT (Cours de bot. foss. tab. 17, Fig. 1), *Calamophyllites* GRAND' EURY (Flore carbonif. Taf. 4, schematisch), alle drei den nämlichen Rest darstellend, *C. alternans* GERMAR. Dieses im Pariser Museum befindliche Exemplar trägt an einer stärkeren Axe vier Asterophyllitenäste. Neben dieser Blattform kommen aber noch zweispaltige Blätter vor, welche STUR früher (Culmflora) als *Volkmanntia gracilis* STBG. bezeichnet. Ich habe diese Blattform von St. Ingbert in RICHTHOFEN's China, Bd. IV, tab. 37, Fig. 2 abgebildet, STUR giebt a. a. O. unter der Bezeichnung *Volkmanntia capillacea* auf Taf. II b, Fig. 4, 5, 6 Abbildungen solcher Blätter an Zweigen ansitzend von Dudweiler, aus Belgien von Chorin und Karwin, aus Böhmen. Er vereinigt damit *Asterophyllites capillaceus* WEISS (Steinkohlencalam. Taf. I, tab. 11, Fig. 1). Eine weitere Art, *V. costulata* STUR (*Sphenophyllum* STUR olim) wird noch hinzugefügt. Sie werden neben *Sphenophyllum* den heteromorphen Calamiten eingereiht.

Dass Zweige, welche Asterophyllitenähnliche, tiefzweispaltige Blätter tragen, existiren, darüber kann kein Zweifel sein, ebensowenig, dass sie im Saarbrücker Kohlenbecken vorkommen. Auch unter den GOLDENBERG'schen Exemplaren habe ich sie von Dudweiler gefunden. Ob sie zu *Sphenophyllum* oder zu einer anderen Form gehören, kann ich nicht sagen.

Eine zweite Gruppe von Blattformen ist als *Annularia* bezeichnet, deren wirtelständige Blätter an der Basis zu einem Ringe verwachsen sind, resp. entwicklungsgeschichtlich ist es eine tiefspaltige Scheide, deren Abschnitte, wäre uns die Entwicklungsgeschichte bekannt, wie die Scheidenzähne von *Equisetum* entstehen. Die Abschnitte sind einnervig, ganzrandig, von wechselnder Form: linear, lanzettlich gegen Basis und Spitze verschmälert, schmal keilförmig, mit abgerundeter Spitze. WEISS hat eine dieser Annularienformen, *A. radiata* BRONGN., im Zusammenhange mit *Calamites ramosus* ARTIS gefunden, STUR betrachtet sie als Blattzweige der homomorphen Calamiten, bei einem in der Sammlung der sächsischen Landesuntersuchung befindlichen Exemplare habe ich dünne Zweige einer *Annularia*, welche ich für *A. brevifolia* BRONGN. hielt, gefunden, zusammen mit stärkeren, Calamiten-Stammresten, welche wohl doch zusammengehören, die Blätter des stärkeren Stammes nicht gut erhalten sind (RICHTHOFEN, China, Bd. IV, tab. 40). Mit *Cingularia typica* WEISS wird dann noch *Annularia radiata* BRONGNIART (STUR, Carbonfl. der Schatzlarerschichten, pag. 218, tab. 4 b, Fig. 2. 3) in Verbindung gebracht. RENAULT bringt die Annularien zu seinen heterosporen Equisetaceen als zweite Gruppe (Cours. de bot. foss. II, pag. 126). Dass solche Funde, wie die erwähnten, nicht geeignet sind, der Ansicht, die beiden besprochenen Formen seien selbständige, ein grösseres Gewicht zu verleihen, ist einleuchtend.

Fassen wir das bisher Erörterte zusammen, so ergibt sich, dass bei den als Calamarien bezeichneten Resten verschiedene Blattformen vorkommen, welche zum Theil neben einander an verschiedenen Theilen, Stamm und Aesten, der nämlichen Pflanze sich finden, somit diesen Formen Heterophyllie zukäme. Ob uns dies aber berechtigt, auf diese Thatsachen hin, alle hierher gehörigen Formen als zu einer Gattung *Calamites* gehörig anzusehen, ist eine Frage. Um diese Frage zu entscheiden, fehlt uns noch sehr viel, unsere Kenntniss dieser Formen ist eine durchaus lückenhafte, wir kennen von den meisten ein oder den anderen Theil, und gerade jene Theile der hierhergehörigen Formen, welche, lägen sie uns vollständig und im Zusammenhange vor, die wichtigsten wären, für sie fehlt uns vielfach der Zusammenhang wie die genauere Einsicht in ihre Organisation. Eine Vereinigung dieser Formen unter der Bezeichnung *Calamites* erscheint also verfrüht. Das Verfahren von Weiss, habituelle Merkmale für die Gruppierung zu verwenden, ist deshalb im Vorstehenden eingehalten. Die hierher gehörenden Reste der Axen können ein sehr übereinstimmendes Aussehen haben und kann dennoch diese Uebereinstimmung einen sehr verschiedenen Grund haben. Wie sich ergeben hat, sind die Axen gerippt, die Rippen durch Furchen getrennt und sind die einzelnen Internodien durch Quersfurchen markirt. Sie können aber auch ganz fehlen. So sehr nun diese Skulptur übereinstimmt, so kann sie doch durch gänzlich verschiedene Ursachen bedingt sein. Ist das betreffende Stück durch die Ausfüllung des inneren Markrohres einer Axe entstanden, so entsprechen die Furchen den nach innen vorspringenden keilförmigen Platten des Holzkörpers, die Rippen den Primärstrahlen, so bei *Arthropitys*, oder beide entsprechen Geweben, welche in derselben Weise gegenüber der eingedrungenen Gesteinsmasse sich verhalten, wie dies bei *Arthropitys* der Fall ist. Bei dem Steinkerne von *Calamodendron* ist die Rippe nicht durch den primären Markstrahl, sondern durch die nach dem Marke hin abgestutzten Holzplatten erzeugt, während die keilförmig vorspringenden Holzplatten die Furchen erzeugen. Auch Stur befindet sich in seiner neuesten Abhandlung im Irrthum, wenn er bei *Calamodendron* von primären Markstrahlen spricht. Die Nodallinien werden in diesen Fällen durch das theilweise Vorhandensein des Diaphragma erzeugt, was nun über und unter dieser Linie an Narben vorhanden ist, wird davon abhängen, wie weit das die zu den Blättern gehenden Bündelspuren begleitende Gewebe und diese selbst, ferner das Gewebe der Infranodalkanäle erhalten oder zerstört ist. Je mehr das erstere der Fall, um so weniger werden sie auftreten, je mehr das letztere, um so deutlicher werden sie sichtbar sein. Die schlechte Erhaltung der Reste des Leipziger Rothliegenden mag der Grund sein, weshalb Sterzel die Male der Calamitenstämme deutlich ausgeprägt abbilden konnte. Liegen Abgüsse oder Abdrücke der Aussenfläche vor, so werden Rippen wie Furchen durch die Aussenfläche des secundären Holzkörpers bedingt, wenn derselbe zur Ausbildung gelangt ist, die Nodallinien werden vorhanden sein, wenn die Entwicklung desselben nicht sehr weit vorgeschritten ist, ist das Entgegengesetzte der Fall, so werden sie kaum vorhanden sein können, wie dann überhaupt alle diese Eigenthümlichkeiten in den Hintergrund treten müssen, insbesondere wenn die Rinde erhalten. Dagegen werden Astnarben an solchen Abdrücken, wenn solche an den Pflanzen vorhanden waren, nicht fehlen. Findet die Entwicklung des Sekundärholzes überhaupt nicht an den Axen statt, wie dies an den Axen der Sporangienähren der Fall ist, so fehlt die erwähnte Skulptur. Sind die Gewebe im kohligen Zustande erhalten, so wird durch die Rinde, wenn sie eine stärkere Entwicklung

erfahren hat und erhalten ist, Alles, was vom Holzkörper abhängig ist, verdeckt, ebenso durch die Epidermis, dagegen werden Ast- und Blattnarben sichtbar sein, wie auch die Blätter selbst. Jüngere Axen können wegen der noch sehr unbedeutenden Ausbildung des sekundären Holzkörpers die Rippen und Furchen, namentlich wenn überdies die Rinde erhalten ist, undeutlich oder gar nicht zeigen. Sind die Exemplare versteint, dann wird die Rippung sichtbar werden durch den Gegensatz der einzelnen Holzplatten, wie bei *Calamodendron*, oder in der Region der grösseren Breite der Primärstrahlen wie bei *Arthropitys*. Die Nodallinien, Astansätze sind gleichfalls bei diesen Erhaltungszuständen sichtbar.

Eine nicht unbedeutende Anzahl von Sporangienständen ist den Calamarieen angereicht und verdanken wir deren Kenntniss insbesondere den Untersuchungen RENAULT's und WEISS' in den bereits citirten Abhandlungen, Beiträge für einzelne haben BINNEY, WILLIAMSON, STUR, STERZEL und ich geliefert. Im Allgemeinen hat man keine Bedenken gegen ihre Anreihung an die Calamarieen, indess dürfte doch Vorsicht am Platze sein wegen ihrer Verwandtschaft mit Selaginellen oder Lycopodiaceen. Für einzelne ist der Zusammenhang mit Calamarieen ausser Zweifel, für eine grosse Anzahl kennen wir einen solchen nicht. So steht man denn wieder vor der Frage, in welcher Weise sie zu behandeln seien, ob sie mit einzelnen Gattungen in Verbindung zu bringen oder unter den ihnen früher gegebenen Bezeichnungen oder unter Beseitigung aller bisher üblichen Bezeichnungen nach dem Vorgange von WEISS zu besprechen seien. Leider ist nur eine geringe Anzahl versteint in einem Zustande, welcher einen genauen Einblick in die Organisation gestattet, die Mehrzahl ist im Zustande der Verkohlung erhalten. Das Verfahren von WEISS, sie wie die Axen nach ihrer Organisation, soweit sie erkennbar, zu gruppieren, wird sich am meisten empfehlen (vergl. WEISS a. a. O. II. pag. 154 ff). Die wenigen im Zusammenhange mit Axen gefundenen Sporangienähren sind: *Annularia longifolia* mit *Calamostachys* (*Stachannularia*) *tuberculata* WEISS, *A. ramosa* (*A. radiata* Aut.) mit *Calamostachys ramosa*, *A. sphenophylloides* mit *C. (Stachannularia) cfr. calathifera*, *A. brevifolia* SCHENK mit *Volkmania pseudosessilis* GRAND' EURY. Eine grosse Anzahl von Fruktifikationen sind von WEISS in Hest II der Steinkohlencalamarien, von STUR in der Culmflora und in dessen Carbonflora der Schatzlarerschichten abgebildet, als *Bruckmannia* und *Volkmania*-Aehren bezeichnet, aber mit *Calamites* vereinigt. Die Bezeichnungen, welche WEISS früher verwendete, sind jetzt zum Theil für die Untergruppen verwendet.

Im Allgemeinen sind die Sporangienstände der Calamarieen cylindrische Aehren von verschiedener Stärke und Länge. Sie bestehen aus alternirenden Wirteln steriler und fertiler Blätter und sind die ersteren mit ihrem oberen Theile aufgerichtet, sodass sie die letzteren decken, nicht selten auch die Basis des nächsten Wirtels; entweder sind sie frei oder mehr oder weniger an der Basis vereinigt. Meist schmal lanzettlich, spitz oder zugespitzt. Diese Organisation erschwert bei den in Kohle umgewandelten Exemplaren und ihren Abdrücken nicht selten die Untersuchung der fertilen Blätter, der Sporophyllen, welche nur dann sichtbar werden, wenn die deckenden Blätter abgerissen sind. Die Sporophylle sind unter sich frei und meist gestielt, mit schildförmiger, unterseits die Sporangien tragender Blattfläche. Gewöhnlich stehen sie in einfachen oder zusammengesetzten Racemen, und selbst auch da, wo dies für unsere gegenwärtige Kenntniss nicht der Fall ist, sind es vielleicht nur die Erhaltungszustände oder kümmerliche Entwicklung, welche scheinbar eine andere Stellung hervorrufen.

Die einzelnen Internodien können entweder nur wenig entwickelt sein, wie bei *Aphyllostachys* GÖPP., welche allerdings ihren Namen nicht verdient (Bot. Zeitg. 1877) oder mit entwickelten Internodien, wie z. B. *Calamostachys*, wobei dann die Sporangienähren im ersteren Falle dicht gedrängt, im letzteren locker stehen mit wirtelständiger Stellung der Aehren, entsprechend der wirteligen Stellung der Stützblätter. Wie sie an den Axen vertheilt waren, darüber lässt sich mit Bestimmtheit kaum etwas sagen, es liegt aber der Gedanke nahe, dass die kurzen Internodien von *Calamitina* mit ihren dichtstehenden Narben Sporangienstände trugen, sodass immerhin wirtelständige Sporangienähren existirt haben, wie es bei den Sigillarien aus der Stellung der Narben abgeleitet wurde, dass in anderen Fällen die Racemen end- und seitenständige gewesen sind, demnach die Vertheilung an den Axen analog jener der Lepidodendreen war. Die Axen der Sporangienstände sind meist feingestreift, was sich durch die Entwicklung des Holzkörpers erklärt, bei welchem von Sekundärholz keine Rede sein kann, daher denn auch eine Vergleichung mit den blatttragenden Axen unzulässig ist.

Bei *Calamostachys* ist das Sporophyll horizontal abstehend, gestielt, zwischen zwei sterilen Wirteln stehend, die Blattfläche schildförmig. WEISS unterscheidet drei Gruppen:

*Stachannularia* mit hohler Axe, zuweilen rosendornförmiger, verbreiteter Stiel des Sporophylls.

Typus der *C. Grand Euryi* und *Decaisnei*: Eine Lamelle zwischen dem Stiele des Sporophylls, der Aehrenaxe und dem oberen Bracteenwirtel gespannt, zuweilen unter den Stiel des Sporophylls herabreichend.

*Eucalamostachys*: Stiel des Sporophylls ohne lamellare Verbreiterung.

Der wichtigste Rest der letzteren Gruppe ist *C. Ludwigi* WEISS, zuerst von LUDWIG in Bd. 10 der Palaeontographica 1861 beschrieben, versteint im Spath-eisenstein von Hattingen an der Ruhr. WEISS hat davon a. a. O. tab. 18, tab. 22 bis 24 sehr schöne Abbildungen gegeben. Nach der Darstellung auf Taf. 18 ist sie ein racemöser Sporangienstand mit entwickelten Internodien, in Kohle umgewandelt, während die versteinten Exemplare Fragmente von Sporangienähren mit wahrscheinlich derselben Anordnung sind. In den einzelnen Aehren bilden die sterilen Blätter zwölfgliedrige Wirtel, zwischen je zwei derselben steht in der Mitte des Internodiums der sechsgliedrige Wirtel der Sporophylle, deren einzelne Glieder in den aufeinanderfolgenden Wirteln übereinander fallen. Die sterilen Blätter sollen zu je 6 alterniren, zu je 6 superponirt stehen. Weder die Struktur der schildförmigen Blattflächen noch die des Stieles der Sporophylle ist erhalten, ebensowenig wie aus den Abbildungen von WEISS sich ergibt, die Struktur der sterilen Blätter, die Andeutung des Tracheidenbündels ausgenommen, denn die federartige Zeichnung der Fläche gehört der krystallinischen Gesteinsmasse an. Die sterilen Blätter stehen horizontal ab, sind dann aufwärts gebogen und überragen etwas mit ihrer Spitze die Umbiegung der Blätter des nächst höheren sterilen Wirtels. Von vorzüglicher Erhaltung sind die zu vier in der Diagonale auf der Unterseite der schildförmigen Blattfläche stehenden Sporangien. Ihre einschichtige Wand besteht aus Netzfaserzellen, ob diese Einschichtigkeit Erhaltungszustand oder nicht, lässt sich nicht sagen. Zahlreiche kugelige tetraedrische Sporen, welche nach der Grösse Microsporen sein können, füllen sie. WEISS hält sie für Macrosporen, was möglicher Weise so ist, da die Grösse dieser sehr verschieden sein kann. Die Netzfaserverdickungen, welche WEISS nicht für Verdickungen, sondern für problematisch hält, sind solche, die einschichtigen Sporangienwände

der Equiseten sind ganz ähnlich gebaut, wie denn überhaupt diese Netzfaserzellen bei allen diesen homologen Bildungen nicht selten sind. Die Struktur der Axe ist ziemlich gut erhalten; allerdings ist der Markkörper zerstört bis auf eine schmale Zone, der Innenseite des Holzkörpers, soweit derselbe intact ist, anliegend, der Hohlraum durch Gesteinsmasse ausgefüllt. Der Holzkörper im Querschnitt stumpf dreikantig, aus radial geordneten Tracheiden, deren Beschaffenheit, da nur Querschnitte abgebildet sind, nicht näher anzugeben ist. Die Rinde parenchymatisch, in drei durch Zwischenräume getrennten Lagen, also auch unvollständig erhalten. Identisch sind mit diesem Sporangienstande *Volkmannia Ludwigi* CARRUTHERS, *Calamostachys typica* SCHIMPER. Ein zweiter gut erhaltener Sporangienstand ist *Calamostachys Binneyana* SCHIMP. (*Volkmannia Binneyi* CARRUTHERS) von BINNEY als Sporangienstand seines *Calamodendron commune* (*Arthropitys* GöPP.), sodann von WILLIAMSON (Part. V. X. XI.) und WEISS a. a. O., tab. 21, Fig. 7) ebenfalls als *Calamostachys Binneyana* abgebildet. Verschieden von dem vorhergehenden durch beinahe bis zur Aufwärtsbiegung reichende Vereinigung der sterilen Blätter, den wenig entwickelten Holzkörper, die geringere Grösse. Bei BINNEY a. a. O., tab. 4—6, Radial- und Tangentialschnitte, wie Querschnitte, das eben Erwähnte zeigend, ausserdem nur eine einzige Sporenform, Microsporen an der Basis wie in den übrigen Theilen der Sporangienähren. Der Holzkörper mit Treppentracheiden. Von den durch WILLIAMSON abgebildeten Sporangienähren wird wohl ein Theil hierher gehören, jedoch das unter dem gleichen Namen abgebildete in Part. XI., tab. 54, Fig. 23—24 dagegen nicht, die Sporangien der Basalregion enthalten Macrosporen, der obere Theil Microsporen (Fig. 24). Zu erwähnen ist übrigens, dass der Holzkörper der Sporangienaxe im Wesentlichen denselben Umriss und Bau besitzt, wie bei *C. Ludwigi* WEISS, die Rinde durchaus parenchymatisch ist. Ist man nun nicht geneigt, das Verhalten der englischen Sporangienstände auf das früher bei *Lepidodendron* erwähnte Verhalten der recenten Selaginellen zurückzuführen, so wird man wohl zwei verschiedene Formen annehmen müssen. Im britischen Museum hatte SOLMS Gelegenheit, eine Sporangienähre zu untersuchen, deren Sporangien nur Macrosporen enthielten, an deren Scheitel noch die verschrumpfenden drei Schwesterzellen der Tetraden sich fanden, wie WILLIAMSON Part. X., tab. 15, Fig. 17 eine Mutterzelle mit Sporen abbildet, beides, wie ich glaube, Jugendzustände. Eine weitere in ihrer Struktur bekannte *Calamostachys*-Aehre ist die von REINAULT mit *Annularia longifolia* vereinigte (Annal. des sciences natur. Ser. 5, tom. 18, 1873, Cours. de bot. foss. II. tab. 21, Fig. 1—6). Die Axe besitzt eine hohle Markröhre, von einem primären Holzkörper umschlossen, jedes Bündel desselben mit einem Luftgange, von Tracheiden umgeben, die sterilen und fertilen Blätter in alternirenden Wirteln, die sterilen mit ihrem Basaltheil nach abwärts gebogen, der obere Theil aufsteigend, von den Sporophyllen nur die in der Mitte des Internodiums befindlichen Stiele erhalten; die Sporangien mit Microsporen.

Zwei andere Arten, vom Windberge bei Dresden, in weissem Thone verkohlt erhalten, sind von WEISS a. a. O. Heft I, tab. 3, Fig. 1 und Taf. 4, von mir in RICHTHOFEN, China, Bd. IV, tab. 35, Fig. 5, tab. 41, Fig. 7 abgebildet, die erstere von WEISS als *C. mira*, von mir als *Annularia longifolia*, die letztere als *C. superba* WEISS bezeichnet. Als Sporangienstand von *Annularia* will ich die erste ohne Weiteres preisgeben, ich könnte jetzt etwas anderes an die Stelle setzen, ob dagegen, wie WEISS und ihm folgend SOLMS annimmt, von der Umbiegungsstelle

des nächst höheren Wirtels eine Lamelle herabhängt, dies möchte ich, obwohl an dem von RENAULT als *Macrostachya infundibuliformis* bezeichneten, allerdings auch nicht gerade sehr wohl erhaltenen Restes, etwas ähnliches vorkommt, nicht so unbedingt behaupten. Um dergleichen Fragen zu entscheiden, sind beide Exemplare nicht gut erhalten, wenn sie auch manches gut erkennen lassen, wie die Zahl und Anheftung der Sporangien, Flächenansicht der Sporangienwand, die langausgezogenen Spitzen der ersteren, die Verwachsung der sterilen Blätter der letzteren Art. Ist aber eine solche Lamelle vorhanden, so muss sie mit der analogen Bildung an den fertilen Blättern von *Lepidodendron*, der Sphenophyllen, desgleichen an den Staubblättern der Cupressineen verglichen werden oder sie gehört der Blattspreite des Sporophylls an. Um dies zu entscheiden, ist der Erhaltungszustand nicht geeignet. Noch eine Anzahl anderer Arten wird von WEISS in in Kohle umgewandelten Exemplaren, deren Zugehörigkeit zu *Calamostachys* ausser Zweifel ist, in den citirten Abhandlungen besprochen und abgebildet, so *C. longifolia* WEISS, *C. paniculata* WEISS, auch in RICHTHOFEN, China, Bd. IV, tab. 37, Fig. 1), *C. germanica* WEISS, *C. Solmsii* WEISS (in Heft I als *Macrostachya infundibuliformis* var. *Solmsii*), *C. nana* WEISS, diese nicht ganz zweifellos.

Als *Bruckmannia Grand' Eury* und *B. Decaisneana* werden von RENAULT aus den Kieseln von Grand Croix Fragmente von Sporangienähren beschrieben. (Anal. des scienc. nat. Ser. VI. tom. 3, tab. 3—4, Fig. 8—13), welche durch den Bau ihrer Axen den oben erwähnten, mit *Annularia longifolia* vereinigten Resten nahe stehen, sonst aber sehr verschieden sind. Einmal ist die Zahl der Blätter in den sterilen wie fertilen Wirteln sehr gross, bei *B. Grand' Euryi* beträgt sie für die ersteren 36, für die letzteren 18, bei *B. Decaisneana* 24 und 12. Sodann ist die schildförmige Blattspreite der Sporophylle viel stärker entwickelt, sie reicht bis zum oberen Blattwirtel und ist diesem angewachsen. Jedes der in der Mitte zwischen den zwei sterilen Wirteln stehenden Sporophyllen trägt vier Sporangien, der dasselbe durchziehende Tracheidenstrang giebt durch zweimalige Dichotomie je einen Ast an ein Sporangium ab. Die Sporen sind zu Tetraden verbunden in ihren ebenfalls zu Tetraden verbundenen Mutterzellen, ohne Zweifel Microsporen. Noch eigenthümlicher verhalten sich aber die Sporophyllen. Nach dem nächst höheren sterilen Wirtel und gegen die Axe erstreckt sich von der schildförmigen Blattspreite eine radiale Gewebeplatte, welche sich auch nach unten etwas fortsetzt, ohne sich mit dem unteren sterilen Wirtel zu verbinden. Die nach oben liegenden Sporangienpaare werden somit in nach unten geöffnete Kammern eingeschlossen. Die sterilen Blätter sind in der Basalregion zu einer Platte vereinigt, ihre steil aufwärts gebogenen Spitzen frei. Dieser eigenthümliche Bau trennt diese Form der Sporangienähren von allen bisher bekannten und würde, wüssten wir mehr davon, eine generische Trennung rechtfertigen, wobei es sich dann fragt, inwiefern die Gruppe *Stachannularia* WEISS in Beziehung zu den eben besprochenen Resten steht. Diese Gruppe ist von WEISS a. a. O. Heft 1 ausführlich besprochen und abgebildet, eine Anzahl Abbildungen habe ich in RICHTHOFEN's China, Bd. IV. ebenfalls gegeben. Ihr liegt STERNBERG's *Bruckmannia tuberculata* zu Grunde, welche, nur verkohlt, von Zwickau, Ilmenau, Saarbrücken, Böhmen etc. bekannt ist, sie wird jetzt von WEISS (siehe oben) als Untergruppe von *Calamostachys* bezeichnet. Nach WEISS würden an diesen Aehren zwei Organisationsformen der Sporophylle vorhanden sein. Die eine wäre die für *Calamostachys* gewöhnliche, die andere hat die Sporophylle unmittelbar unter

dem nächst höheren sterilen Wirtel, der Stiel ist rosendornförmig nach abwärts gekrümmt und trägt nur ein Sporangium, während die anderen nur zwei tragen, eigentlich wohl auch vier. Ich habe die Auffassung von WEISS bestritten, STUR glaubt für die Auffassung von WEISS in dem Strukturverhältniss der *B. Grand'Euryi* und *B. Decaisneana* RENAULT eine Aufklärung zu finden. Der rosendornförmige Träger ist entstanden durch das Verschieben und Zusammenquetschen von Stiel und radial gespannter Gewebeplatte. Wie zu erwarten, bleibt WEISS in Heft 2 bei seiner, ich hier bei meiner Anschauung der Dinge, möglich ist aber, dass die STUR'sche Anschauung ihre Berechtigung hat und ein guter Theil dieser Exemplare zu einer der RENAULT'schen Arten gehört. Bei dieser Frage handelt es sich eben um Exemplare eines Erhaltungszustandes, welcher nicht immer ein so sicheres Urtheil gestattet, wie dies bei versteinten Exemplaren der Fall sein kann. Bei der hierher bezüglichen Discussion bleibt, wie SOLMS betont, die Stellung der Sporophyllen unerklärt, sie stehen dicht unter dem nächst höheren sterilen Wirtel, während die anderen und jene der RENAULT'schen Arten in der Mitte des Internodiums stehen. Ist diese verschiedene Stellung eine Folge differenter Organisation oder liegen abnorm entwickelte Axen vor oder ist es Folge localer Verschiebung der Gewebe? Alle diese Fragen sind vorerst nicht zu beantworten. Das hebe ich jedoch SOLMS gegenüber hervor: ist bei *Calamostachys* die Gestalt und Stellung der Sporophyllen der Art, wie sie hier erwähnt, so ist jede andere Form und Stellung eine abnorme und pathologisch. Ferner bemerke ich WEISS gegenüber, dass der Satz, es sei eine Täuschung möglich, keine Concession ist, er ist für jene geschrieben, welche glauben, bei fossilen Pflanzenresten ergeben sich die Dinge so leicht, wie bei lebenden. In Heft 1. ist von WEISS a. a. O. tab. 3, Fig. 11 noch eine zweite Art *Stachannularia calahifera* von Saarbrücken unterschieden und abgebildet worden, welche später in Lugau-Oelsnitz von STERZEL mit *Annularia sphenophylloides* im Zusammenhang gefunden wurde (Zeitschr. d. geolog. Gesellsch. 1882, tab. 28). An den Exemplaren hat man zwischen den schmalen aufgerichteten sterilen Blättern den Anblick der vier Sporangien der Sporophylle. Ich habe die Exemplare seiner Zeit gesehen und kann die Angaben STERZEL's nur bestätigen.

Was nun die radial und senkrecht gestellten Lamellen der *Calamostachys superba*, dann der RENAULT'schen *Bruckmannia*-Arten betrifft, so ist mir nicht ausser Frage, dass diese Lamellen eine besondere Bildung sind und dass sie wirklich im Verband mit dem oberen sterilen Blattwirtel stehen. Dies scheint mir aus RENAULT's Abbildungen nicht ganz unbedingt hervorzugehen, ganz abgesehen, dass dies entwicklungsgeschichtlich nicht festzustellen ist. Ich möchte das Ganze für nichts anderes als eine Entwicklung der Blattspreite halten, in welchem Falle ohnedies von Verwachsung keine Rede sein kann. Bei den sterilen Bracteen ist, wenn eine tellerförmige Platte vorhanden, dies ohnehin keine Verwachsung, sondern intercalares Wachsthum.

Unter der Bezeichnung *Palaeostachya* WEISS sind Sporangienähren zusammengefasst, bei welchen die Sporophylle unmittelbar über dem vorausgehenden Wirtel steriler Blätter stehen, so dass man ihre Stellung als axillär bezeichnen kann. Mit Ausnahme einer einzigen Sporangienähre sind alle hierhergehörigen Reste im verkohlten Zustande und deren Abdrücken erhalten. Der im verkieselten Zustande erhaltene Rest stammt von AUTUN und ist von RENAULT als *Volkmannia gracilis* STBG. (Flora d. Vorw. II, tab. 15, Fig. 1—3) bezeichnet (Annal. des sc. natur. Bot. Ser. 6. tom. III. tab. 2, Cours de bot. foss. II, pag. 115, tab. 18, Fig. 3. 4, tab. 19, Fig. 1. 2.), eine Be-



zeichnung, welcher gegenüber die WEISS'sche aus verschiedenenn Gründen den Vorzug verdient. Nach den Schliffen RENAULT's ist die Axe der Aehre hohl, resp. von Gesteinsmasse ausgefüllt und von den eine Lücke führenden Initialbündeln umschlossen, die Lücken umgeben von gestreckten Zellen, an welche sich Treppentracheiden anschliessen. Jeder sterile Blattwirtel zählt 20 freie horizontal abstehende, dann steil aufgerichtete, lang zugespitzte Blätter mit einer nach abwärts gerichteten, höckerartigen Emergenz an der Umbiegungsstelle. Die axillären Sporophylle haben einen ziemlich starken langen Stiel; ihre Spreite ist zu einem mässig entwickelten Schilde ausgebildet, dessen Unterseite vier Sporangien trägt. Nach Fig. 7 scheint der Tracheidenbündel des Sporophylls in der schildförmigen Spreite eine doppelt dichotome Verzweigung zu erfahren. Nach RENAULT's Angabe sind die Sporen klein, die Sporangialwand einschichtig. Daran schliesst sich *C. elongata* WEISS (*Volkmania* PRESL.) von Swina bei Radnitz, aber auch in Schlesien und Westphalen, bei ihr fehlt die schildförmige Verbreiterung der Sporophylle, an den Exemplaren der Stiel wenig sichtbar, ob zwei, ob vier Sporangien zweifelhaft, die sterilen Blätter lanzettlich, schmal, frei, seitlich sich nicht berührend. Das PRESL'sche Exemplar, ein zahlreiche cylindrische Aehren tragender gestreifter, reich verzweigter calamitenähnlicher Rest, welchen ich aus den Sammlungen zu Prag und München gesehen. Weiter erwähne ich *P. pedunculata* WILLIAMSON in Part. V, tab. V, Fig. 32 abgebildet, bei WEISS a. a. O. Heft II, tab. 20, Fig. 7, tab. 21, Fig. 3. 4. in England, Schlesien und Westphalen *P. arborescens* WEISS a. a. O. tab. 21, Fig. 1. 2. sodann *P. gracillima* WEISS, tab. 18, Fig. 1.

*Huttonia* STBG., von welcher *H. spicata* STBG. von Radnitz näher bekannt, verkohlt erhalten ist (WEISS a. a. O. Heft I, pag. 79, Heft II, tab. 21, Fig. 9, Zeitschr. der d. geolog. Gesellsch. 1877, STUR, Jahrb. der geolog. Reichsanstalt 1877.). Eine ziemlich grosse starke Aehre, von mir in Exemplaren aus den Sammlungen zu München und Breslau gesehen (RICHTHOFEN, China. Bd. IV, tab. 41, Fig. 1. 2.), deren Organisation meiner Ansicht nach noch nicht mit genügender Klarheit vorliegt. Die freien Bracten in eine scharfe Spitze ausgehend, gegen die Mitte verbreitert, stehen zu 16—20 im Wirtel dicht über einander an der Axe, unter ihnen nochmals ein in seinen Organisationsverhältnissen aufzuklarendes Gebilde, in der Achsel der Bracteen die gestielten Sporangien. Die starke Streifung der Bracteen hängt ohne Zweifel mit dem Baue der Epidermis zusammen. Der Habitus der Aehren jenen Resten ähnlich, welche als *Macrostachya* bezeichnet, deren Organisation später folgt.

An diese Reste reiht sich *Paracalamostachys* WEISS, unter welcher Bezeichnung jene Fructifikationen zusammengefasst sind, deren Aehren den Habitus von *Calamostachys* tragen, ohne dass die Befestigung der Sporangien anzugeben wäre. *P. polystachya* WEISS aus Schlesien und von Eschweiler, eine sehr grosse Traube mit zahlreichen gestielten Aehren, Zweige und Blätter Asterophylliten-ähnlich *P. rigida* WEISS, *P. striata* WEISS mit *Asterophyllites striatus* WEISS gesellschaftlich, dessen Blättern sehr nahestehend, die dazwischen liegende einzelne Aehre wohl nur ein verkümmerter Racemus (Heft II, tab. 20, Fig. 3—5), *P. Williamsoniana* WEISS und *P. minor* WEISS, Bracteen bei beiden an der Basis zu einer Scheibe verwachsen.

In neuester Zeit ist von WILLIAMSON in Part. XIV. pag. 47 ff. tab. 8—11 eine Sporangienähre als »the true fructification of Calamites« besprochen und abgebildet, jene, über welche er bereits 1869 Untersuchungen veröffentlichte (Mem.

of the Lit. and Philos. Soc. of Manchester. Ser. 3, Vol. 4, 1871) und SOLMS, pag. 346 nach der älteren Abhandlung bespricht. Die Axe hat ein hohles Markrohr, das Mark, aus gestreckten, an den Knoten kürzeren Zellen bestehend, ist als schmale Zone an den primären Holzkörper anstossend, dieser wie gewöhnlich die Lücken, paarweise genähert, führend, erhalten. Nach der Innenseite besteht er aus Zellen, nach der Aussenseite aus Tracheiden, welche an den Knoten kürzer sind. Zwischen den primären Holzbündeln die primären Markstrahlen. Ferner hat diese Sporangienähre die Eigenthümlichkeit, dass sie nur Sporophyllen trägt, welche unter sich zu einer vertieften Platte durch intercalares Wachsthum vereinigt sind, auf deren Fläche sich ein Träger erhebt, welcher vier Sporangien trägt, in den Sporangien die Sporen in Mutterzellen eingeschlossen. Was diese Sporangienähre von den bisher betrachteten unterscheidet, ist einmal das paarweise Vorkommen der Lücken in den primären Bündelsträngen, sodann das Fehlen steriler Blattwirtel zwischen den Sporophyllen und die Stellung der Sporangien auf der Fläche des Sporophylls. Nach dem Baue der Axe gehört die Aehre ohne Zweifel den Calamarieen an, da das paarweise Vorkommen der Lücken nicht so sehr ins Gewicht fallen würde, hinsichtlich ihrer Sporen bildenden Blätter dagegen steht sie ziemlich vereinzelt, höchstens liesse sich in dieser Hinsicht an die bei *Sphenophyllum* pag. 105 erwähnte Sporangienähre WILLIAMSON's in Part. V, tab. 5, Fig. 28—30 denken. Aber damit kann sie wegen des verschiedenen Baues der Axe nicht zusammenfallen. Mit den recenten Equiseten, Lycopodiaceen, Selaginellen hat sie gemeinsam das Fehlen der sterilen Blattwirtel, die Stellung der Sporangien erinnert an Lycopodiaceen, Selaginellen. Haben wir es mit einer Form zu thun, bei welcher wie bei den Selaginellen die Sporangienanlage in der Achsel der Blätter entsteht, welche später auf die Basis des Blattes verschoben wird, oder sind die Sporangien ein Produkt des Blattes selbst wie bei den Equiseten und Lycopodiaceen? Dies wissen wir nicht, nach dem entwickelten Zustande scheint eine zwischen diesen Gruppen vermittelnde Form vorzuliegen. Wenn WILLIAMSON sie »a true fructification of *Calamites*« nennt, so hat er dazu dieselbe Berechtigung wie jené, welche eine andere so bezeichnen würden. Zum Schlusse sei noch erwähnt *Aphylostachys Jugleriana* GÖPP., ein Abdruck, welcher nach dem zu Breslau befindlichen Originale *Paracalamostachys* WEISS zu nennen wäre. So viel ich weiss, ist der Irrthum GÖPPERT's hinsichtlich der Formation längst aufgeklärt, er stammt aus dem Carbon. Ich habe ihn vor einigen Jahren untersucht und ihn auch (Bot. Zeitung 1877, tab. 4, Fig. 6, 7, abgebildet. Es wechseln sterile, schmale, lineare Blätter mit Sporophyllen ab.

*Bowmannites cambrensis* BINNEY (Observations etc. II, tab. 12) aus Süd-Wales nach BINNEY von Pentypool, nach SOLMS von Hartypool stammend, ist grösstentheils nur als Abdruck erhalten. Zahlreiche Blattwirtel, auf welchen nach BINNEY Macrosporen, nach WEISS Sporangien sich befinden, setzen die cylindrische Aehre, welche einem *Asterophylliten* ähnlichem gestreiftem, mit starken Knoten versehenen Zweige endständig ansitzt, zusammen. Die Blätter der Aehre sind sämmtlich fertil. Eine zweite hierhergehörige Form von Schwarzwaldau in Schlesien ist von WEISS als *B. germanicus* beschrieben (a. a. O. Heft II, pag. 201, tab. 21, Fig. 12 nach den Abbildungen Fig. 12 AB ganz unzweifelhaft hierher gehörend, verkohlt erhalten.

Unter *Macrostachya* sind Sporangienähren von ziemlicher Länge und nicht unbedeutendem Durchmesser verstanden, deren Wirtel aus zahlreichen Bracteen

(16 bis vielleicht 24) bestehen, diese in Folge der wenig entwickelten Internodien dichtgedrängt, schmal, lanzettlich, zugespitzt, anfangs abstehend, dann aufrecht auf dem Rücken gekielt. Die Sporangien kennen wir nicht. Den seit längerer Zeit bekannten Formen ist von WEISS a. a. O. Heft II, tab. 19, Fig. 4 noch eine weitere, von Orzesche in Ober-Schlesien, *M. Hauchecornii*, beigelegt. Von STERZEL wird *M. carinata* ANDRÄ und *M. Geinitzii* STUR vereinigt. Ich habe die Exemplare von Wettin, Lugau, Zwickau und Saarbrücken selbst verglichen und möchte glauben, dass bis zur Auffindung von zur Untersuchung geeigneterer Exemplaren auf die Speziesunterscheidungen zu verzichten sei, da ohnedies die Gattung nur provisorisch ist. Nicht viel lässt sich von RENAULT's *Macrostachya infundibuliformis* sagen (Annal. des scienc. nat. Bot. Ser. VI, vol. 3). Dicht aneinander gedrängte Wirtel an der Basis verwachsener Bracteen, von deren Unterseite eine Lamelle gegen den nächst unteren Wirtel herabhängt (tab. 4, Fig. 19—23) setzen die Aehre zusammen. Neben den schon früher erwähnten Volkmannien ist von WEISS a. a. O. Heft I, tab. 12, Fig. 1 C) noch eine *Volkmannia tenera* abgebildet und besprochen, aus Schlesien, dicke kurze Sporangienähren mit horizontal abstehenden sterilen Blättern, zwischen ihnen die Sporophylle. Gänzlich sind davon verschieden die von GRAND' EURY (Flore carbonifère) pag. 41, tab. 6, Fig. 2 besprochene und abgebildete *V. effoliata*, eine schwächliche Sporangienähre mit Sporophyllen, welche vier Sporangien tragen, ohne sterile Wirtel, pag. 43, tab. 6, Fig. 3; ferner *V. sessilis*, tab. 6, Fig. 4) mit linearen, sterilen Blättern, dicht unter den Wirteln dieser die hackig nach abwärts gekrümmten Sporophylle mit je einem Sporangium, von mir in RICHTHOFEN China, Bd. IV, tab. 40 und pag. 233 abgebildet nach einem Exemplar von Oelsnitz gesellschaftlich mit *Annularia brevifolia* BRONGN. Auch von Saarbrücken habe ich solche Aehren in der Sammlung zu Berlin gesehen. Ein Fragment einer Aehre von *Palaeostachya* wird von RENAULT in dem oben citirten Bande der Annales des sciences nat. als zu *Asterophyllites equisetiformis* gehörig abgebildet. Ein Beweis dafür liegt indess nicht vor, der dürftige Längsschnitt beweist nur, dass es zu *Palaeostachya* gehört. Von FONTAINE und WHITE (Permian Flora of West-Virginia and S. W. Pennsylvania, Harrisburg 1880) sei eine von *Asterophyllites* getrennte, durch sehr lange, lineare Blätter ausgezeichnete Form, *Nematophyllum angustifolium*, erwähnt (Taf. 3, Fig. 1—5). Gut erhaltene Exemplare von *Calamostachys*, *Macrostachya* und *Volkmannia* werden von LESQUEREUX beschrieben und abgebildet, in Coalflora of Pennsylvania, Atlas Vol. III, 1884. *Calamostachys*, tab. 89, Fig. 3, 4, zu *Palaeostachya*, zur gleichen Gattung, tab. 91, Fig. 1; als *Calamostachys* zum Theil mit *Asterophylliten*blättern. *Volkmannia crassa* LESQ., tab. 90, Fig. 1, Fig. 2, *V. praelonga* LESQ. Fig. 4, *V. fertilis* LESQ. auf Taf. 90, Fig. 3, tab. 91, Fig. 3 *Macrostachya*, von derselben Erhaltung wie die früher erwähnten, leider sämmtlich ohne Analyse, aber durch den meist vorhandenen Zusammenhang mit der tragenden Axe von Interesse, insbesondere die Taf. 90, Fig. 1 die Axe *Asterophylliten*-ähnliche Blätter tragend, ohne Zweifel wie die anderen eine *Calamostachys*, ferner auf derselben Tafel Fig. 4 *Volkmannia fertilis* LESQ., die Aehre nur Sporophylle tragend. Im Atlas of the Coalflora of Pennsylvania, Harrisburg, 1879 sind auf Taf. 3, Fig. 3—7 zu *Asterophyllites* gezogene Sporangienstände, von welchen Fig. 7 der früher erwähnten *Volkmannia sessilis* GRAND' EURY nahesteht, Fig. 17—19 *Macrostachyen*. Aus ZEILLER, »Études sur les gites minéraux« seien noch erwähnt als hierher gehörig: *Calamostachys* aus der Gruppe *Stachannularia* zu *Asterophyllites equisetiformis* gezogen, tab. 58, Fig. 1; eine Ca-

*lamostachys* zu *Asterophyllites grandis* gezogen, tab. 59, Fig. 6; zu *Annularia radiata* eine zweite, tab. 59, Fig. 8; *Palaeostachya pedunculata* WILL., tab. 60, Fig. 1. 2; ferner *Annularia radiata*, tab. 61, Fig. 3.

Unter Bezugnahme auf eine Mittheilung RENAULT's über die Fructificationen von *Bornia* und *Arthropitys* (Comptes rendus, Vol. 102 1886) ist nochmals auf erstere Gattung, resp. *Archaeocalamites* STUR zurückzukommen. Reste derselben sind zuerst von O. FEISTMANTEL als *Asterophyllites spaniophyllus* beschrieben (Zeitschr. der deutsch. geolog. Gesellsch. 1878). Es ist ein aus dem Kohlenkalk von Rothwaltersdorf bei Glatz stammender Zweig mit endständiger Aehre, durch die tief zwerspaltigen Blätter unverkennbar von oben genannter Gattung stammend. STUR (Culmflora des Mähr. schles. Dachschiefers) giebt davon pag. 15 eine Abbildung und ist der Ansicht, dass derselbe, so weit er erhalten, Sporophylle an einer ungegliederten Axe, dazwischen sterile Blätter trage. Dies würde an *Phyllothea* erinnern. RENAULT a. a. O. pag. 1410 hat durch GRAND'EURY in den kohlenführenden Schichten der Vendee gesammelte, an wiederholt gabeltheilige Blätter tragenden Zweigen ansitzende Aehren von *Bornia* untersucht, welche nur Sporophylle tragen. Diese Sporophylle stehen in acht- bis zehngliedrigen Wirteln horizontal von der Axe ab, ihre schildförmige Blattspreite trägt auf der Unterseite vier Sporangien, deren Aussenfläche netzförmig gezeichnet ist. Die keilförmigen Platten des Secundärholzes sind nicht durch zellige oder aus Fasern bestehende Platten getrennt, das Primärholz der Wurzel nicht wie bei den Wurzeln von *Arthropitys* und *Calamodendron* von dem Secundärholze umschlossen. Nach den Blättern und gegenüber dem berechtigten Zweifel, ob die paar Blattreste der STUR'schen Abbildung nicht zufällig unter dem Exemplare liegen, also keinem sterilen Wirtel angehören, würden die Angaben STUR's und RENAULT's sich nicht widersprechen. Mit der Abbildung GRAND'EURY's in dessen Flore carbonifère, pag. 54 Textfigur, hat weder die Beschreibung RENAULT's noch STUR's etwas gemeinsam. Von RENAULT werden diese Aehren als »fructifications mâles« bezeichnet, ebenso aber auch jene von *Calamostachys Binneyana* SCHIMPER, *Bruckmannia Grand'Euryi* RENAULT und ihre Verwandten, welche nach ihm die männlichen Organe von *Calamodendron* und *Arthropitys* sind, deren Untersuchung an Exemplaren von Autun und Grand Croix von ihm a. a. O. und Comptes rendus Vol. 102, 1886, pag. 634 mitgetheilt wird. Gegenstand dieser letzteren Untersuchung sind die »fructifications mâles« von *Calamodendron*, deren Aehrenaxen im Kleinen den Bau der Stämme besitzen, das secundäre Holz aus keilförmigen Holzplatten, mit einer von Spiraltracheiden umgebenen Lücke in dem nach innen gelegenen Ende, im übrigen aus Treppen-, Netz- und Tüpfeltracheiden bestehend, wechselnd damit Platten aus gestreckten Zellen aufgebaut, »Grundgewebe.« An diesen Axen stehen alternirend Wirtel steriler und fertiler Blätter, von welchen die ersteren an ihrer Basis horizontal abstehen, dann aufgerichtet, mehrere darauf folgende Wirtel überragen. In der Mitte zwischen zwei sterilen Wirteln stehen die Sporophylle, deren Zahl doppelt so viele als Holzkeile, halb so viel als die der sterilen Blätter beträgt. Ihre schildförmige Blattspreite trägt auf der Unterseite vier diagonal gestellte Säcke mit zahlreichen, noch in die Mutterzellen eingeschlossenen Tetraden, deren Inhalt zellig. Verglichen werden sie mit den Tetraden des Pollens der Phanerogamen, die Säcke sind Pollensäcke, die Tetraden Pollen, demnach *Calamodendron*, *Arthropitys*, *Bornia* Gymnospermen. Verwiesen wird ausserdem auf das Vorkommen ähnlicher Zellen, deren Mutterzellen aufgelöst sind, in der Pollenkammer von

*Trigonocarpum* und *Gnetopsis elliptica*. Was also früher von RENAULT als heterospore Equisetaceen betrachtet wurde, *Asterophyllites* und *Annularia*, wird jetzt in der erwähnten Weise gruppiert, eine Aenderung der Anschauung, gegen welche sich einmal erinnern lässt, dass unter den Gymnospermen kein Blütenstand mit sterilen Bracteen zwischen den Sporophyllen (Antheren) existirt, dass wir ebensovienig solche mit Micro- und Macrosporangien (*Calamostachys Binucyana*) kennen, rudimentäre Prothallien nicht auf die Microsporen der Phanerogamen beschränkt sind und sind auch zu Tetraden verbundene Sporen der Archegoniaten nicht, sondern nur Pollentetraden der Angiospermen bekannt, so können sie doch einmal existirt haben, wenn nicht Jugendzustände vorliegen, was recht gut möglich ist und viel näher liegt. Dass das Dickenwachsthum keinen Beweis für die Stellung unter den Gymnospermen liefern kann, ist früher mehrfach erwähnt. Im Anschluss an *Bornia*, *Calamodendron* und *Arthropitys* werden wir dann noch auf GRAND' EURY's *Bryon* (*Arthropitys* Göpp.) geführt (SAPORTA et MARION, L'évolution des règne végétale. Paris, 1885, I. pag. 45, Fig. 17, 18), geführt, wonach die Blätter der Calamodendreen dichotom, ihre Aeste gegliedert sein sollen, von GRAND' EURY *Bryon crispatum* genannt. Ueber den Bau der Aehre giebt weder die Abbildung SAPORTA's noch jene GRAND' EURY's in Flore carbonif. tab. 32, Fig. 4 Aufschluss.

Ein anderer hierhergehöriger Rest, *Pothocites* PATERSON, welcher verschiedenen mono- und dicotylen Familien, mit deren Blütenständen er einige Aehnlichkeit hat, aber auch *Bornia* angereiht worden ist, möge aus letzterem Grunde hier Platz finden. Von KIDSTON ist in den Annals of nat. hist. Ser. V, Bd. 11, pag. 297, tab. 9—11 eine kleine Monographie publicirt. Sie sind in den untersten Carbon-schichten Schottlands in Kohle umgewandelt gefunden. Es sind cylindrische, gegliederte, endständige Aehren, deren Oberfläche mit kleinen rundlichen Erhöhungen oder 4—5-strahligen sternförmigen Körpern, die Strahlen mit erhöhten Rändern in Reihen stehend bedeckt ist. Zwischen den Gliedern stehen bei guter Erhaltung Wirtel pfriemlicher Blätter, ebenso an den gegliederten Axen, nach dem Abfallen eine kleine, kreisrunde Narbe hinterlassend. Bei dem vollständigsten, bis jetzt bekannten Exemplare waren acht Glieder vorhanden, von der Basis nach der Spitze hin allmählich kürzer werdend (tab. 9, Fig. 2—5, tab. 12, Fig. 13—17). Nach einigen auf Tafel 10—11 abgebildeten Exemplaren möchte man annehmen, dass auch sie in Racemen gestanden haben. Von KIDSTON werden die Körperchen für Sporangien erklärt, was bei dem Erhaltungszustande sich schwer beweisen lässt, aber jedenfalls das einzig plausible ist, von welchen die einen geschlossen, die anderen geöffnet wären. Jedenfalls ist aber eine auf Mono- oder Dicotylen gerichtete Deutung abzuweisen. Zum Schluss sei noch der *Volkmannia Morrisii* Hook. gedacht (Quart. Journ. of geolog. Soc. Bd. 10, 1854, tab. 7), eine endständige, eiförmige, dicke Aehre, von einer gegliederten, mit wirtelständigen Blattnarben bedeckten Axe getragen, aus welcher wenig zu ermitteln ist.

Der Habitus aller bisher betrachteten Sporangienstände ist wesentlich übereinstimmend, während der nun zu besprechende in seiner Organisation wie im Habitus davon sehr verschieden ist. Es ist dies *Cingularia typica* WEISS von Saarbrücken und St. Ingbert, welche von WEISS a. a. O. Heft I, tab. 6—9 abgebildet ist. Diese Abbildungen haben SCHIMPER, Traité, Atlas tab. 109, Fig. 1—4, STUR, Culmflora, pag. 149 und RENAULT (Cours de bot. foss. II, tab. 19, Fig. 9 bis 11) wiederholt. STUR's Abbildung ist insofern zu berichtigen, als er die

Sporophylle am Grunde frei, nicht scheibenartig darstellt. An gegliederten, gestreiften, mit wirtelständigen linearen Blättern besetzten, nicht sehr starken Stengeln, stehen wie es scheint in Racemen, die ährenförmigen Sporangienstände an den entwickelten Internodien, die scheibenförmigen, vom Rande her eingeschnittenen Sporophylle und sterilen Blätter dicht aneinander gerückt tragend. Jeder sterile Wirtel bildet eine bis etwa zur Hälfte eingeschnittene Scheibe mit lanzettlichen, zugespitzten Lappen, dicht darunter folgt der fertile Wirtel, ebenfalls scheibenförmig, vom Rande her eingeschnitten, die Lappen keilförmig, geradlinig abgeschnitten, durch eine Querlinie in eine vordere und eine hintere Hälfte geteilt, der Länge nach in der Mittellinie gefurcht und eingeschnitten, unterseits mit vier Sporangien, meist aber nur ihre Ansatzstellen erhalten, um diese Ansatzstellen eine radiäre Streifung, die Sporangien ziemlich gross, hängend, von der Seite her etwas zusammengedrückt, die Aussenfläche schräg gestreift. Aus der GOLDENBERG'schen Sammlung liegt mir eine Anzahl Exemplare, theils flach ausgebreitet, auf den Platten, theils senkrecht im Gesteine steckend oder einzelne Wirtel vor. BRONGNIART's *Equisetum infundibuliforme* (Hist. d. végét. foss. tab. 12, Fig. 16) gehört ohne Zweifel als flach ausgebreiteter, steriler Wirtel hierher.

Ueberblicken wir zum Schlusse die mitgetheilten Thatsachen, so ergibt sich einmal, dass der Bau einzelner Stämme dieser Gruppe insofern übereinstimmt, als sie ohne Ausnahme ein durch Bildung von Sekundärholz bedingtes Dickenwachsthum besitzen, welches wahrscheinlich auf das Vorhandensein von Cambium zurückzuführen ist. Während der Bau des Primärholzes bei allen erhaltenen Stammresten derselbe zu sein scheint, das Primärholz meist eine Lücke in der gegen das Mark hin liegenden Seite führt, ist das Secundärholz bei *Arthropitys* gleichmässig entwickelt, bei *Calamodendron* besteht es dagegen aus wechselnden Platten von engeren und weiteren Tracheiden, welche von Markstrahlen durchsetzt sind, die Primärstrahlen, welche das Holz von *Arthropitys* durchsetzen, fehlen *Calamodendron*. Eigenthümlich ist ferner beiden die Gliederung der Axen, wodurch sie sich von *Astromylon* WILLIAMSON, welchem die Knoten fehlen, unterscheiden, welche Stammreste *Arthropitys* im Baue nahe stehen, wenn nicht RENAULT's *Astromylon* damit zusammenfällt. Als vierter Typus ist *Myriophylloides* HICK und CASH zu nennen, ausgezeichnet durch die weiten Intercellularräume der Rinde, den Bau des Holzkörpers, welchem ebenfalls die Lücken fehlen, mit einreihigen Markstrahlen und Tracheiden mit quergezogenen Tüpfeln, sodann *Archaeocalamites*, die Lücken fehlend, die Tracheiden mit Hostüpfeln.

Wenn Blätter an Stamm-, Ast- oder Zweigresten erhalten sind, sind sie entweder frei, linear an der Basis verdickt (*Calamitina*) oder linear abstehend (*Asterophyllites*) oder an der Basis zu einer schmalen Scheibe vereinigt, schmal keilförmig oder länglich, nach der Basis und Spitze verschmälert (*Annularia*). In wiefern diese den ihrer Struktur nach bekannten Stämmen angehören, wissen wir so wenig, wie dies für die als Steinkerne und Abdrücke erhaltenen Reste der Fall ist, wir wissen nur, dass bei den letzteren einzelne mit als *Calamites* und *Calamitina* bezeichneten Stammstücken in Verbindung gefunden sind.

Fructificationen sind in ziemlicher Anzahl bekannt, meist ohne Zusammenhang mit den sie tragenden Pflanzen. Nur in wenigen Fällen ist dies bekannt, so für *Annularia radiata* AUT. = *Calamostachys*, *A. sphenophylloides* = *Calamostachys*, *A. longifolia* BRONGN. = *Calamostachys*, *Annularia brevifolia* BRONGN., wahrscheinlich *Volkmania sessilis* GRAND' EURY. Asterophyllitenblätter tragen die Axen von *Palaeostachya pedunculata* WEISS, *Macrostachya Solmsii* WEISS, *Cingularia*

WEISS, *Bowmannites cambrensis* BINNEY, für *Calamostachys paniculata* und *C. longifolia* ist dies wahrscheinlich.

*Bowmannites*, *Archaeocalamites* und einige von WILLIAMSON und LESQUEREUX beobachtete bestehen nur aus Sporophyllen, Sporophyllen und sterile Blätter in wechselnden Wirteln tragen die übrigen. Die Sporophylle stehen entweder in der Mitte des Internodiums, oder axillär oder dicht unter dem darauf folgenden Wirtel, es sind an ihnen in allen genauer gekannten Fällen vier Sporangien vorhanden, wenn zwei vorhanden sind, so mag dies wohl Folge der Erhaltung sein, zuweilen ist nur ein vorhanden. Isosporie scheint viel häufiger zu sein, Heterosporie seltener. Die Struktur der Sporangienachsen ist beinahe ausschliesslich jene der Stammaxe, insofern es sich um das Primärholz handelt, von Secundärholz kann ohnedies hier nicht die Rede sein, selten ist ein dreiseitiger Holzkörper vorhanden zugleich mit Sporophyllen, welche die Sporangien auf der Fläche des Blattes tragen (*Volkmannia Dawsoni* WILLIAMSON), doch kommt letzteres auch bei einer Aehre vor, deren Axe den Bau der Calamarien hat. Unbekannt ist uns die Struktur sämtlicher, die Sporangienachsen tragender Axen, es fehlt also die Möglichkeit der Anknüpfung an die mit Secundärholz versehenen Axen, deren Struktur bekannt ist. Es können sehr verschiedene Fructificationen an Axen gleichen habituellen Verhaltens vorkommen und wie wir bei recenten Archegoniaten die Fructificationen zur Gliederung benützen, so müssten wir dies auch bei den untergegangenen Formen thun, läge uns das Material nicht so lückenhaft und zusammenhanglos vor. Es ist deshalb auch nicht gerechtfertigt, *Calamites* als Gattung im Sinne von WILLIAMSON und STUR aufzufassen, ebensowenig aber willkürlich eine oder die andere Fructification mit irgend welchen Stammresten in Verbindung zu bringen, wie dies für *Calamodendron* und *Arthropitys* durch RENAULT geschieht. Andererseits ist bei allen jenen Sporangienachsen, welche alternirende Wirtel von sterilen und fertilen Blättern tragen, deren Sporophylle eine schildförmige Blattspreite der Sporophylle, Stellung der Sporophylle in der Achsel, in der Mitte oder im oberen Theile des Internodiums, die Verwandtschaft mit den recenten Equisetaceen und den zu dieser Familie gebrachten ausgestorbenen Formen ziemlich klar, während, wenn Heterosporie neben Isosporie vorkommt, dies nur insofern Bedeutung hätte, als dadurch eine Gruppe charakterisirt würde. Anders verhält es sich mit jenen Sporangienachsen, welchen die sterilen Blätter zwischen den Wirteln der Sporophylle fehlen. Hat ihre Axe den Bau von *Volkmannia Dawsoni* WILLIAMSON, so ist ihre Verwandtschaft mit den Sphenophyllen kaum zweifelhaft und ist der Versuch der Identificirung mit *Bowmannites* unfruchtbar, weil wir die Struktur von *Bowmannites* nicht kennen und die dahin gehörigen Reste selbst wenig Aufschluss gewähren. Auch *Pothocites* gewährt zu wenig Thatsächliches, um mehr als Vermuthungen auszusprechen, ob sie zu *Archaeocalamites* oder anderwärts einzureihen ist. Die Sporangienachse von *Archaeocalamites* ist ebenfalls zu unvollständig erhalten und wie mir wenigstens scheint ihre Erhaltung zu unzureichend, als dass sich sicher sagen liesse, ob nur Sporophylle oder zwischen ihnen auch sterile Blätter vorkommen. Wäre ersteres der Fall, so würde die früher auf Grund der Stammstruktur und der Blattform geäusserte Ansicht eine neue Stütze gewinnen. So ist denn auch für jene Anschauung, welche in einem Theile der besprochenen Formen Gymnospermen sieht, die Basis nichts weniger als begründet, es könnte diese Rücksicht nur für *Archaeocalamites* eine Bestätigung finden, die Mehrzahl wird, wenn man es nicht vorzieht, die Frage offen zu lassen, eher ausgestorbenen, den Equisetaceen verwandten Gruppen an-

gehören, in welchem Falle dann die Behandlung des Materials nach den einzelnen Gliedern, wie Wurzeln, Rhizome, oberirdische Stämme und Aeste, Blätter und Fructificationen die entsprechendste ist.

## Gymnospermen.

### Cordaiteen.

Was wir über diese Gruppe wissen, verdanken wir den Untersuchungen GRAND' EURY's (Flore carbonifère du Depart. de la Loire, Paris 1877), RENAULT's (Structure comparée sur quelques tig. de fl. carbonif. Paris 1876, Cours de bot. foss. Tom. I. IV.), BRONGNIART's (Annal. des sc. natur. Ser. 5, tom. 20), Recherches s. l. graines silicifiées. Paris 1881), HOOKER's und BINNEY's (on the struct. of certain Limestone nodules. London 1854). Durch diese Untersuchungen sind nicht allein die habituellen Verhältnisse, sondern auch die Strukturverhältnisse, wenn auch nur bei einzelnen Arten in einer Weise aufgeklärt, wie dies bei recenten Pflanzen etwa möglich ist. Weitere Beiträge haben dann WILLIAMSON (On the organisation etc. Part. VIII) und FÉLIX (Untersuchungen über den Bau westphälischer Carbonpflanzen. Berlin 1887) geliefert. In Lief. 3 des Handbuches der Palaeontologie habe ich diesen erweiterten und richtig gestellten Kenntnissen Rechnung getragen, nachdem schon SCHIMPER in seinem Traité de Palaeontologie végétale von den Ansichten, welche bis dahin herrschend waren, Umgang genommen und sich der Ansicht BRONGNIART's, dass sie den Cycadeen angehörten, angeschlossen hatte. Denn vor dem Erscheinen der Untersuchungen GRAND' EURY's und RENAULT's hielt man sie für Cycadeen, Taxineen, wie dies von BRONGNIART geschah oder für Monocotylen, eine von GÖPPERT vertretene Ansicht oder ihre Samen wurden den Calamarien zugewiesen, was in neuester Zeit von RENAULT geschah. Es ist ohne Frage eine auffallende Thatsache, dass ungeachtet des reichlichen Vorkommens von Stammresten fossiler Nadelhölzer in den paläozoischen Formationen jene Reste, welche vor allem auf Gymnospermen hinwiesen, als Monocotylen hartnäckig festgehalten wurden, da man denn doch bei der Häufigkeit der Blattreste im Carbon nach den Stämmen fragen musste, welche diese Blätter trugen, und Stämme mit monocotylen Bau gänzlich fehlten. Das erste Auftreten der Cordaiteen fällt in das Devon, aus welchem DAWSON in seinen mehrfach citirten Abhandlungen sie nebst den Samen anführt, in den Schichten des Carbon bis in das Rothliegende fehlen sie nirgend und sind sehr häufig, ob sie darüber hinausgehen und wenn dies der Fall, wie weit sie in den jüngeren Formationen reichen, lässt sich bei der unvollständigen Kenntniss der in Frage kommenden Reste, welche mit ihnen den parallelen Blattbündelverlauf gemeinsam haben, nicht sagen. Zu solchen Formen gehören z. B. die als *Yuccites*, *Noeggerathiopsis*, *Rhiptoxamites*, *Feildenia*, *Pandanus* beschriebenen Reste, welche zum Theile wie *Feildenia*, *Pandanus* bis in das Tertiär reichen. Auch die aus mesozoischen Schichten als *Nöggerathia*-Arten beschriebenen Reste können in Betracht kommen, wobei jedoch einerseits die Cycadeen, andererseits die Taxaceen, zu welchen beiden Gruppen ein Theil dieser Reste gestellt worden ist, in Frage kommen können.

Die Bewurzelung der Cordaiten ist flach, ohne Pfahlwurzel, die Wurzeln verzweigt nach allen Richtungen den Boden durchsetzend. So wenigstens ergibt sich dies aus den an Ort und Stelle gemachten Beobachtungen GRAND' EURY's in den Tagebauen von St. Etienne, a. a. O., tab. 29, Fig. 3, 4, einzelne bewurzelte Stammbasen, tab. 34 das gesellschaftliche Vorkommen mit anderen Formen, wie



*Paraonius*, *Calamodendron*. Die Stämme waren cylindrisch, aufrecht, oberwärts eine verzweigte Krone bildend, die Zweige mit schmaler oder breiter linearen zugespitzten oder an der Spitze abgerundet stumpfen breiten Blättern mit mehr oder weniger breiter elliptischer Basis den Zweigen ansitzend, nach dem Abfallen eine quere Narbe mit Bündelspuren hinterlassend. GRAND' EURY hat solche Zweige (a. a. O. tab. 27, 28, Fig. 1—3) als *Cordaicladus* abgebildet, andere Abbildungen finden sich bei GERMAR (Versteinerungen von Wettin und Löbejün) als *Flabellaria principalis* tab. 23, CORDA tab. 24 als *Fl. borassifolia* (Beitr. zur Flora der Vorw.), GÖPPERT, Permflora, tab. 12 als *Nöggerathia palmaeformis*, WEISS (Flora der jüngsten Steinkohle), pag. 195 als *Cordaites microstachys* sich in RICHTHOFEN, China, Bd. IV (tab. 44, Fig. 5), LESQUEREUX (Coalflora, Atlas 1879, tab. 76, Fig. 1, 78. 80. 82—84. Vol. III, 1884, tab. 109, 110); KOSTA in Sitzungsber. der böhm. Akad. zu Prag 1883. *C. angustifolia* von Radnitz. Die ältesten Abbildungen hierher gehörend sind jene STERNBERG's (Flora der Vorw., Bd. I, tab. 18) *Flabellaria borassifolia* und *Palaeospatha* SCHIMPER (STBG., tab. 41). In den Sammlungen finden sie sich nicht gerade häufig, doch trifft man sie in grösseren Sammlungen immer an. Das Mark der Axen ist gefächert, ähnlich wie bei den Zweigen der *Juglans*-Arten in Folge der grösseren Festigkeit übereinanderliegender Querzonen, welche dann als Diaphragmen nach dem Verschwinden der weniger widerstandsfähigen Zonen stehen bleiben (RENAULT a. a. O. I, tab. 12, Fig. 12). Die Ausfüllung der Markhöhle durch Gesteinsmasse ist schon seit langer Zeit bekannt, es sind die als *Artisia* STERNBERG. (Flora der Vorw. I, tab. 53) bezeichneten Reste, welche WILLIAMSON zuerst erkannte (Mem. of lit. and philos. Soc. of Manchester, Ser. I, Vol. 9), später durch GRAND' EURY a. a. O., tab. 27. 28) und WEISS bestätigt, welche sie wie auch GOLDENBERG im Innern von Zweigen fanden. Es sind cylindrische queringelte oder gefurchte Fragmente, an den geringelten Stellen sich leicht trennend, deren Struktur durch WILLIAMSON und RENALT ermittelt ist. Die Diaphragmen bestehen wie das Mark aus Parenchym, die Zellen der ersteren vermöge ihrer Entstehung quergestreckt, ohne Tüpfel, die letzteren als schmale Zone dem Holzkörper anliegend, längs gestreckt und getüpfelt, die gestreckte Form durch das länger dauernde Wachstum und den Zug des wachsenden Holzes bedingt, wie dies auch jetzt noch der Fall ist. Das als *Araucarioxylon medullosum* KRAUS bezeichnete Holz gehört, weil bei ihm derartige Diaphragmen und der sogleich zu erwähnende Bau des Holzes vorkommt, unzweifelhaft hierher, nur ist jedesmal das Exemplar mikroskopisch zu prüfen, da in den Sammlungen Verschiedenes unter diesem Namen sich findet. Von WITHAM's *Pitys primæva* (Internal structure of foss. veget. Edinburg 1833) gehört der Radialschliff Taf. 8, Fig. 5 wohl hierher; Tangential- und Querschliff Fig. 4—6 gewiss nicht, sondern zu *Calamodendron*, dies beweisen bei der ersteren Figur schon die Markstrahlen; bei den beiden letzteren ist die Identität nicht zu verkennen. Jahresringe fehlen, bei Stücken von Langendreer, bei welchen sie scheinbar vorhanden, ist es wie so oft die Verschiebung der Reihen, welche das den Jahresringen ähnliche Aussehen hervorruft.

An das Mark unmittelbar stossen die Primärbündel des Holzes an, aus Ring- und Spiraltracheiden zunächst des Markes, sodann Treppen- und Netzfaser-Tracheiden bestehend. Auf diese Zone folgt dann das Secundärholz, je nach seiner Herkunft von Stämmen oder Zweigen von verschiedener Mächtigkeit, bis zu drei bis vier Fuss Durchmesser. Solche Stammstücke sind in der Umgebung von Chemnitz nicht selten und dort zur Zusammensetzung und Aufstellung

grösserer Stämme auf ein paar öffentlichen Plätzen benutzt worden. Auch die Sammlung zu Dresden besitzt solche Stammstücke von bedeutendem Durchmesser. Tracheiden mit durch gegenseitigen Druck polygonalen spiralig stehenden Hof-tüpfeln in mehreren, gewöhnlich drei, aber auch nur zwei, manchmal vier Reihen mit schief stehenden elliptischen Innentüpfeln setzen den Holzkörper zusammen.

Nur die Radialwände führen diese Tüpfel, den Tangentialwänden fehlen sie. Durchsetzt sind die Tracheidenreihen von Strahlenparenchym, welches bei den Primärstrahlen zwei- bis dreireihig, bei den übrigen einreihig, zwei bis sechzehn, aber auch bis dreissig Zellen hoch ist. Fossile Hölzer mit dieser Struktur führen den Namen *Araucarioxylon* KRAUS (*Araucarites* GÖPPERT, *Dadoxylon* ENLICHER, *Cordaoxylon* GRAND' EURY), und sind sie in den palaeozoischen Formationen sehr häufig. Auch *Araucarioxylon Brandlingii* wird hierher gehören. In den Kalkknollen Englands hat sie WILLIAMSON (a. a. Part. VIII) nachgewiesen in Verbindung mit Artisiemark, also unzweifelhaft zu den Cordaiten gehörig und als *Dadoxylon* bezeichnet, in den Kalkknollen Westphalens hat FELIX Holzfragmente mit Araucarienstruktur gefunden, welche er als neue Art, *D. protopityoides*, bezeichnet und *Dadoxylon* durch die meist einfachen Tüpfelreihen von *Araucarioxylon* getrennt wissen will. Ich kenne dieses Holz nicht aus eigener Anschauung, ich weiss nur, dass unter den zu *Araucarioxylon* gezogenen Hölzern zahlreich solche mit einer oder zwei Tüpfelreihen vorkommen, im ersteren Falle die Tüpfel quergezogen sein können. Er glaubt in ihnen Trümmer eines Wurzelholzes zu sehen, was ja möglich ist, nur müsste man sicher sein, dass nicht Schwund der Membranen Ursache der dünnen Wände, was bei dem Erhaltungszustande dieser Reste denkbar ist. DAWSON (Foss. Plants of Silur. and Devon format. Montreal 1871) hat Cordaitenholz mit Artisiemark im mittleren Devon, *Dadoxylon Quandogianum*, nachgewiesen. So wünschenswerth es wäre, Cordaitenhölzer von den Hölzern anderer in den gleichen Schichten vorkommender Coniferen zu unterscheiden, so wird dies vorerst doch nur bei gleichzeitigem Vorkommen des Markes möglich sein. Das Wurzelholz enthält im Centrum des Querschnittes wie bei einem grossen Theile recenter Nadelhölzer den schmal elliptischen primären Holzkörper, ohne Zweifel in der gleichen Weise entstanden wie es bei diesen der Fall ist, das secundäre Holz aus Tracheiden mit spiralig stehenden Reihen polygonaler Hof-tüpfel, diese häufig nur als Netz erhalten, wie es auch bei dem Stammholze vorkommt (RENAULT, a. a. O. tab. 13, Fig. 5). Das Cambialgewebe des Wurzelholzes ist zerstört und durch Gesteinsmasse ersetzt; auf sie folgt dann die ziemlich starke Rinde, in ihrem inneren Theile besteht sie aus polygonalen, dünnwandigen Zellen, auf welche dann eine von RENAULT als Kork bezeichnete Gewebezone folgt, welche aus im Querschnitte viereckigen, rechtwinkligen Zellen besteht, deren an die Innenrinde angrenzende Lagen von RENAULT wegen ihres angeblichen Plasmahaltens als Korkcambium erklärt werden. Dies ist möglich, nur möchte schwerlich das Plasma erhalten sein. Die Rinde jüngerer Zweige besteht aus Parenchym mit Gummigängen, auf diese Schicht folgt eine aus regelmässigem Parenchym bestehende Schicht, ebenfalls Gummigänge und Gruppen von Faserzellen führend. An älteren Stämmen besteht sie aus concentrischen Lagen und trägt mit zur Bildung der Kohle bei, die Lagen aus wechselnden Schichten von Faserzellen und Parenchym bestehend (RENAULT, Struct., tab. 15).

Neben den früher erwähnten beblätterten Zweigen kommen einzelne Blätter in Abdrücken und versteint vor, letzteres in den Kieseln von Grand' Croix, in den englischen und westphälischen Kalkknollen, im Ganzen nicht selten, durchgängig

mit meist gut erhaltener Struktur, welche sie als mehr oder weniger biegungsfest charakterisirt. Da wir nun bei fehlendem Zusammenhang nichts weniger als in der Lage sind, die bekannten Reste der Cordaiten nach der Weise wie die recenten Pflanzen in Gattungen und Arten zu gruppieren, so bleibt nichts anderes übrig, als nach der Form und Struktur der Blätter zu unterscheiden, wobei es wohl geschehen kann, dass Zusammengehöriges getrennt wird und umgekehrt. GRAND' EURY hat nach der Form der Blätter eine Anzahl Gruppen unterschieden: *Dorycordaites* mit etwa 50 Centim. langen, allmählich gegen die Spitze verschmälerten, zugespitzten Blättern, *Poacordaites*, Blätter von gleicher Länge wie die vorigen, linear, mit stumpf gerundeter Spitze; *Cordaites* mit kürzeren, verkehrt eiförmigen oder spatelförmigen, zuweilen eingeschnittenen Blättern. Fragmente dieser Blattformen sind nicht selten, was die Bestimmung erschwert oder unmöglich macht, zumal der Leitbündelverlauf, welcher stets parallel ist, nur mit Vorsicht benutzt werden kann, da er bedingt ist nicht allein durch diesen und die Ausbildung der mechanischen Elemente des Blattes, sondern auch durch die Erhaltung. Im Allgemeinen sind zwischen je zwei stärkeren Nerven ein oder mehrere schwächere vorhanden, es ist indess dies je nach den Erhaltungszuständen unsicher (GRAND' EURY a. a. O., tab. 18—25). Nach dem Baue des Blattes hat RENAULT seine Arten unterschieden, dasselbe that FELIX mit den von ihm in den Kalkknollen von Langendreer gefundenen Blättern. Was nun den Bau der Blätter angeht, so besteht die Epidermis der Blattober- und Unterfläche aus geradwandigen, nahezu rechteckigen Zellen, zwischen ihnen auf der Unterseite die Spaltöffnungen (vergl. auch WILLIAMSON, Part. IX, Taf. 24, Fig. 89) in Reihen, die Aussenwände der Zellen der Oberseite bisweilen papillös entwickelt, z. B. bei *Cordaites tenuistriatus* RENAULT (a. a. O. tab. 12, Fig. 2). Die als mechanische Elemente auftretenden Faserzonen und Gruppen sind entweder in ununterbrochener dreischichtiger Lage unter der Epidermis der Oberseite gelagert oder als rippenförmige Leisten ausgebildet oder setzen von oben und unten an die Leitbündel an oder die zusammenhängenden Faserschichten setzen sich oben und unten an die Epidermis an, leistenartige Vorsprünge treten in den Zwischenräumen auf, in den drei letzten Fällen die bekannten T-Träger bildend (RENAULT a. a. O., tab. 12, Fig. 2—7). Diese können dann wie bei den Abbildungen von FELIX (a. a. O. Taf. 3, Fig. 1. 4. 5) zwischen die Leitbündel fallen und die zusammenhängende Faserschicht leistenartige Vorsprünge haben oder nicht. Bei anderen Blättern ist unter der Oberseite Pallisadenparenchym der Epidermis (RENAULT, tab. 12, Fig. 5), beinahe allgemein ist auf der Unterseite ein lockeres unregelmässiges Gewebe, zwischen den Leitbündeln das quergestreckte, von Intercellularräumen durchgezogene Ableitungsgewebe, das Mesophyll, vorhanden, es kann aber auch das Parenchym der Blätter durchaus homogen sein, wie bei *C. crassus* REN. tab. 12, Fig. 7. Die Leitbündel der Blätter liegen beinahe immer in einer Reihe, nur bei einer Art, *C. duplicinervis* GRAND' EURY (a. a. O. Taf. 18, Fig. 3) liegen die einen von grösserem, die anderen von kleinerem Querschnitte, abwechselnd der Ober- und Unterseite genähert. Das Leitbündel ist nach dem Typus jenes der Cycadeen, *Isoëtes* und *Ophioglossum* gebaut; es ist umgeben von einer in der Regel einschichtigen Scheide, der Initialstrang des Bündels liegt an der Bastseite, an den aus ein- oder wenigreihigen Tracheiden bestehenden Aussenstrang des Holzbündels angrenzend, dann folgt der Innenstrang des Holzbündels, aus Tracheiden bestehend, ersteres »bois centrifuge«, letzteres »bois centripète« RENAULT's. Ich hatte früher (Handb. der Phytopalaeontologie, Fig. 174)

den Aussenstrang des Primärholzes für Phloem erklärt, von der Ansicht ausgehend, dass die Elemente kleineren Querschnittes Bastfasern seien. SOLMS, welcher RENAULT's Schliffe untersuchte, berichtigt meine Angabe. Bemerkte sei schliesslich, dass RENAULT in Tom. 4 des Cours bot. foss. *Poacordaites* GRAND' EURY zu den Taxaceen stellt.

Die Kenntniss der Blüthen (*Cordaianthus*), welche über die Stellung der Cordaiten unter den Gymnospermen Aufschluss geben, verdanken wir ebenfalls RENAULT's Untersuchungen an dem in den Kieseln von Grand Croix als kleine Knospen erhaltenen Materiale. Sie finden sich zwar in Abdrücken oder auch verkohlt, jedoch in einem Zustande, welcher nur wenig Aufschlüsse giebt. GRAND' EURY und LESQUEREUX haben Zweige mit Blüthenständen abgebildet, zum Theil in den früher citirten Figuren. Nach den Abbildungen GRAND' EURY's stehen sie bald an der Spitze der Laubtriebe (tab. 21), dann streng genommen nicht axillär, sondern etwas höher als die Blätter an den Flanken der Zweige (tab. 22, 24, 25), männliche und weibliche Blüthen getrennt, zuweilen, wie es nach Tab. 25, Fig. 3 scheint, monöcisch, dann racemös tab. 25, Fig. 4. Die Länge der Bracteen ist sehr verschieden, wie die vereinzelt vorkommenden Exemplare und GRAND' EURY's tab. 26 zeigen, ebenso die Grösse der Aehrchen und der sie stützenden Bracteen. Unterschiede ergeben sich ferner durch die Stellung der Blüthen an stärkeren oder weniger starken Axen, aus der Länge der Blüthenähren, so dass, wenn ausserdem die an den versteinten Resten nachweisbaren Structurverschiedenheiten berücksichtigt werden, eine nicht unbedeutende Zahl verschiedener Formen sich ergibt. Auffallend ist, dass in den Kalkconcretionen von Langendreer, in welchen Cordaitenblätter nicht fehlen, Blüthen bis jetzt sehr selten gefunden sind. Nach den verkieselten Resten sind das getrennte Geschlecht der Blüthen und ihre Zugehörigkeit zu den Cordaiten durch den übereinstimmenden Bau der Blätter und den Nachweis des übereinstimmenden Pollens in den Antheren der männlichen Blüthen und in der Pollenkammer der weiblichen Blüthen erwiesen. Von RENAULT sind drei männliche Blüthen, *Cordaianthus Penjoni*, *C. Saportanus* und *C. subglomeratus* beschrieben (RENAULT, Cours de bot. foss. tab. 14, Fig. 1—4. Struct., tab. 18, Fig. 12—15, tab. 17, Fig. 1—3). Bei der ersten trägt die ziemlich dicke, mit spiralig stehenden, linearen, einnervigen Blättern besetzte Blüthenaxe mehrere männliche Blüthen, etwas tiefer in den Achseln der Blätter noch eine Anzahl weiterer Blüthen, wodurch sich diese Art von den beiden anderen, bei welchen sie nur endständig stehen, unterscheidet. Im Gegensatze zu SOLMS, welcher jede einzelne aus mehreren länglichen cylindrischen Pollensäcken und einem cylindrischen sie tragenden Stiele bestehende Blüthe für eine solche hält, erklärt RENAULT den Stiel für ein Filament. Bei der axillären Stellung der Blüthen, bei dem Fehlen der Bracteen auf dem Scheitel der Axe, welche jedoch hier verkümmert sein können, halte ich die Auffassung von SOLMS für richtig. Bei *C. Saportanus* ist der Blüthenstiel sehr kurz, bei *C. subglomeratus* die Inflorescenzen traubig. Die Antheren reissen an ihrer Innenseite der Länge nach auf, ihre Wand besteht aus pallisadenartigen Zellen, die 0,5—0,9 Millim. grossen eiförmigen Pollenzellen, welche übrigens auch frei in den Kieseln vorkommen, enthalten das einseitig der Wand anliegende vielzellige Prothallium, umkleidet sind sie mit einer netzartig gezeichneten, stark cuticularisirten Exine.

Weibliche Blüthen sind von RENAULT vier beschrieben: *C. Grand' Euryi*, *C. Williamsoni*, *C. Lacattii*, *C. Zeilleri*, die letztere im Querschnitt, die anderen

im Längsschnitt abgebildet. Wie bei der männlichen Blüthe ist die Inflorescenzaxe der weiblichen Blüthen mit spiralig stehenden Blättern bedeckt, auf dem Scheitel trägt sie einen Büschel verkümmelter Blätter. Nach dem Querschnitte des *C. Zeilleri* stehen am oberen Theile der Axe vier weibliche Blüthen in den Achseln von Blättern. Sie sollen an einer mit Vorblättern besetzten Axe stehen, welche bei *C. Williamsoni* auch vorhanden und ziemlich stark ist. Die einzelnen Theile der letzteren sind nicht gut erhalten, sondern verschrumpft, im Absterben begriffen. Aussen liegt eine dicke Hülle, nach oben in einen trichterförmigen Canal, die Micropyle entwickelt, sie umgiebt den auf einem kurzen Stiele stehenden, ebenfalls von einer Hülle umgebenen, nach oben in eine kegelförmige Spitze verlängerten Knospenkern. Bei *C. Grand' Euryi* ist der schnabelartige Fortsatz des Knospenkernes gut erhalten, er umschliesst mit einer einschichtigen Lage quer verbreiteter Zellen einen Canal, welcher nach unten in die an der Spitze des Knospenkernes liegende Pollenkammer einmündet. Im Canale wie in der Pollenkammer fand RENAULT die Pollenzellen der männlichen Blüthen. RENAULT hat mit Recht auf die anemophile Eigenschaft der Blüthen und die damit zusammenhängende Ausscheidung eines Tropfens aus dem Canale, wie es auch bei den recenten Gymnospermen vorkommt, SOLMS auf die quergestreckten Zellen der Wand des Canales und mit den Zellen des Halses der Archegonien übereinstimmende Funktion beim Abschluss der Empfängnisperiode hingewiesen. Die in der Pollenkammer liegenden Pollenzellen sind etwa ein Drittel grösser als jene in den Pollensäcken; das rudimentäre Prothallium füllt die ganze Pollenzelle aus, es muss also Wachsthum der Pollenzelle und Vermehrung der Zellen des Prothallium stattgefunden haben.

Sehr zahlreich kommen in den Schichten des Carbon Samen meist als Steinkerne und mit kohligem Ueberzug, selten versteint mit erhaltener Struktur vor. In den Floren des Carbon finden sich erstere in grosser Anzahl beschrieben, von FIEDLER, BERGER und GÖPPERT in besonderen Abhandlungen. Versteint kommen sie in den Kieseln von Grand Croix und in den englischen Kalkknollen, aus den ersteren von BRONGNIART, aus den letzteren von WILLIAMSON, HOOKER und BINNEY untersucht. In wie weit nun diese als *Carpolithes* und *Cordaicarpus* bezeichneten Samen den Cordaiteen oder anderen gymnospermen Gruppen angehören, lässt sich nicht mit Bestimmtheit sagen, gewiss ist jedoch, dass ein Theil den Cordaiteen angehört, da in Pollenkammer und Mikropyle die Pollenzellen gefunden sind. Dass von Palmen keine Rede sein kann und selbstverständlich Concretionen mannigfacher Art, welche mit ihnen zusammengeworfen sind, ausgeschlossen werden müssen, ist klar, wie denn überhaupt nur die versteinten Exemplare Werth haben. In einigen Fällen sind sie im Zusammenhange mit Zweigen gefunden, wie *Antholithus (Cordaianthus) Lindleyi* CARRUTHERS mit langgestielten, nickenden, herzförmigen, von einem Flügelrande umzogenen Samen, *C. anomalus* CARRUTHERS, ersterer von RENAULT copirt. Einzelne Samen sind von GRAND' EURY, a. a. O. tab. 15–26 und LESQUEREUX in grosser Anzahl abgebildet.

Alle bisher untersuchten Samen, wobei auf die oben citirten Abhandlungen BRONGNIART's zu verweisen ist, sind aus aufrechten geraden Samenknospen hervorgegangen und bestehen aus einer äusseren fleischigen (Sarcotesta), einer inneren knochenartigen Hülle (Endotesta), an den Bau der Samen von Taxaceen, wie *Gingko*, *Torreya*, *Cephalotaxus* oder Cycadeen, wie *Cycas*, *Encephalartus* etc. erinnernd. Zuweilen ist nur die innere dieser beiden Hüllen erhalten. Daraus

folgt aber noch nicht, dass die äussere überhaupt fehlte, es kann die äussere weniger resistente Hülle zu Grunde gegangen, die widerstandsfähige innere allein erhalten geblieben sein. Die Endotesta umschliesst den Knospenkern unmittelbar, von Integumenten ist in der Regel nichts erhalten, nur bei *Pachytista incrassata* BRONGN. ist das innere Integument an der Spitze des Knospenkerns nachweisbar. Auch vom Knospenkern ist häufig nicht mehr als seine äussere Begrenzung (*Nucule membrane* WILLIAMS.) erhalten und der von ihm eingenommene Raum durch Kieselsäurekrystalle ausgefüllt. Eine Ausnahme macht seine Spitze, welche in einen von einem Canal durchbohrten Fortsatz verlängert, nach unten in die Pollenkammer mündet, beide zuweilen Pollenzellen enthaltend, die Pollenkammer zuweilen von bedeutender Ausdehnung, z. B. *Stephanospermum akenioides* (BRONGN., tab. 16). Diese Uebereinstimmung mit den weiblichen Blüten der Cordaiteen giebt die Sicherheit der Zugehörigkeit solcher Samen zu der genannten Gruppe. Der Embryosack und das in ihm enthaltene Endosperm ist in der Regel wohl erhalten; an der Spitze des ersteren die Archegonien wie bei den Cycadeen von einander entfernt (*Perispermic membrane* WILLIAMS.). *Cardiocarpus sclerotesta* BRONGN. (tab. 2), *C. augustodunensis* BRONGN. (tab. 3), *Taxospermum Gruneri* (tab. 15) geben dafür Beispiele. Der in den Samen eintretende Gefässstrang breitet sich in der Basis des Knospenkernes schirmartig aus und sendet vorher Zweige in die Endotesta, diese bis zur Micropyle durchziehend. Embryonen sind bislang nicht in dem Samen gefunden, aus dem nämlichen Grunde ohne Zweifel, weil wie bei *Ginkgo*, *Ceratosamia*, *Gnetum* die Embryoentwicklung erst längere Zeit nach dem Abfallen eintritt. BRONGNIART hat die von ihm untersuchten Samen in Gattungen nach ihrer Struktur und Form geschieden (a. a. O. pag. 19) und in zwei Sectionen gruppiert, deren erste die abgeplatteten, an den Rändern gekielten Samen mit elliptischem Querschnitt enthält. *Cardiocarpus*, *Rhabdocarpus*, *Diplotesta*, *Sarcotesta*, *Taxospermum* und *Lepidocaryon* gehören zu ihr. Die zweite Gruppe umfasst die Samen mit drei, sechs und acht Flügeln oder Kanten, die Gattungen *Pachytista*, *Trigonocarpum*, *Tripterosperrum* mit drei, *Ptychosperma*, *Hexapterosperrum*, *Polypterosperrum*, *Polyphospherrum* mit sechs, *Eriotesta*, *Codonospermum* mit acht Kanten oder Flügeln; mit kreisrundem Querschnitt: *Stephanospermum*, *Aetheotesta*. Einiges sei nach BRONGNIART noch hinzugefügt. Aus der letzten Gruppe ist bei *Stephanospermum* das Micropylende des Samens von einem senkrecht stehenden Saum umgeben, die Pollenkörner sind gross, bei *Trigonocarpum* und *Pachytista* die Endotesta in den Kanten mit einer Spalte versehen, bei *Ptychosperma* hat die Schale sechs flügelartige Duplicaturen, die anderen einfache Flügel, bei *Eriotesta* ist die Schale mit an der Spitze kolbigen Haaren bedeckt, bei *Codonospermum* ist der basale Rand des niedergedrückten Samens von einem kreisförmigen Rande umgeben, das Gefässbündel von einem Fortsatz der Schale umgeben.

WILLIAMSON hat den von ihm untersuchten Samen ebenfalls Bezeichnungen gegeben, wie *Cardiocarpum*, *Trigonocarpum*, dazu der von HOOKER und BINNEY untersuchte Same als *Trigonocarpum olivaeforme*, *Malacotesta*, *Lagenostoma*, *Conostoma*. Von diesen scheint *Malacotesta* nur eine fleischige Hülle zu haben, bei *Lagenostoma* ist die Spitze des Knospenkerns in zwei Platten gespalten, von welchen die wellige »canopy« genannt wird, bei *Trigonocarpum olivaeforme* sind an der Schale drei stärker vorspringende Kanten, dazwischen drei kleinere vorhanden, *Cardiocarpum anomalum* liegt mir mit WILLIAMSON's Abbildung genau

übereinstimmend vor, von Langendreer besitze ich Schliffe von Blättern und einigen wenigen weiblichen Blüten, ausserdem einige Stammfragmente.

### Cycadeen.

Diese Gruppe tritt im Carbon zuerst auf, erfährt dann in den triasischen, liasisch-jurassischen bis in den Wealden und die ältere Kreide eine sehr reiche Entwicklung, von da bis in die jüngere Kreide ist sie in Europa wenig mehr vertreten, sodann noch im Tertiär, aus welchem bis jetzt nur drei Arten, *Zamites epibius* SAP., *Zamiostrobus Saportanus* SCHIMP. von Armissen und *Encephalartos Goreixianus* SAP. von Kumi bekannt sind. *Nilssonia* aus dem Tertiär von Sachalin bleibt bei ihrer fraglichen Stellung unerwähnt. Die Cycadeenreste des Carbon lassen sich vielleicht schon im Culm mit *Cycadites taxodinus* GÖPPERT nachweisen, die übrigen gehören dem oberen Carbon, wie *Pterophyllum blechnoides* SANDB., *Pt. Grand' Euryanum* SAP., *Zamites carbonarius* REN. et ZEILLER, dem Rothliegenden *Pt. Cottaeianum* GEINITZ, *P. inflexum* EICHW. ist mir durch die Abbildung als dem Jura angehörig bekannt. Erhalten sind Stämme, Stammschuppen, Blattstiele, Blätter, Blüthenheile und Blüthenstände, Samenstände und Samen, die letzteren als *Carpolithus* und *Cycadeospermum* bezeichnet, diese insoferne in ihrer Abstammung gesichert, als neben ihnen keine anderen Reste sich finden, auf welche sie zu beziehen wären.

Unter den Cycadeenblättern sind jene der Gattung *Cycas* so verschieden von denen der übrigen recenten Gattungen, dass sie wie ihre Fruchtblätter von allen übrigen Gattungen leicht unterschieden werden können. Die ersteren, mit gerollter Knospenlage, sind reich gefiedert, die Fiedern linear zugespitzt mit einem einzigen Mittelleitbündel, ihre Fruchtblätter gestielt, flach, längs des Randes die Samenknochen tragend, der obere Theil der Blattfläche tief gezähnt oder eingeschnitten. Von beiden Blattformen, von welchen die ersteren *Cycadites* genannt werden, sind mehr oder weniger vollständige Reste erhalten und wir begegnen den ersten derselben im Culm von Rothwaltersdorf in Schlesien, *Cycadites taxodinus* GÖPPERT, gefiederte Blätter, auch mit gerollter Knospenlage der Fiedern, so *C. gyrosus* GÖPPERT, welche mit keinen anderen verglichen werden können. Allerdings folgt dann eine grosse Lücke bis zum Infralias von Hettanges und Coburg, in welchem *C. pectinatus* BERGER, im Rhät *C. rectangularis* BRAUNS, im französischen Jura *C. Lorteti* SAP., *C. Delessei* SAP., im englischen Jura *C. zamioides* LECKENBY, im Wealden *C. Römeri* SCHENK, *C. Morrisianus* DUNK., in den Atane-schichten Grönlands *C. Stenstrupi* HEER, *C. Dicksoni* HEER, in den liasisch-jurassischen Bildungen Ost-Indiens: *C. rajmahalensis* OLDHAM, *C. Blandfordianus* OLDHAM, *C. confertus* OLDHAM, *C. cutchensis* O. FEISTM. Mit diesen Blättern kommen die Fruchtblätter mehr oder weniger vollständig erhalten vor, ebenfalls mit keinen anderen Resten vergleichbar. Sie führen den Namen *Cycadospadix*, solche sind: *C. Hennocqi* SCHIMPER von Hettanges und Coburg (SAPORTA, Fl. foss. jurassique, tab. 7, 46), *C. Moreauanus* SAP. (tab. 46) von St. Mihiel, aus den Atane-schichten Grönlands ein gleicher, mit *C. Stenstrupi* HEER (Fl. foss. arct. Bd. 6, 2, tab. 5) zusammen, beinahe vollständig erhalten mit tiefgeschlitzter Platte und Samen, *C. Hennocqi* SCHIMPER mit *Cycas circinalis*, *C. Stenstrupi* HEER mit *C. revoluta* verwandt, diese beiden Formen demnach schon sehr früh aufgetreten, vielleicht dieselbe Gattung.

Das Vorkommen von *Cycas* in früheren Perioden ist durch diese Reste so sicher gestellt, als es überhaupt für Pflanzenreste dieses Erhaltungszustandes möglich ist, Abdrücke ohne den Nachweis der Struktur. Für die übrigen Formen

sind SAPORTA, Flor. foss. jurassique Bd. II, SCHIMEER, Traité Atlas, die Palaeontologia indica, meine Flora der Grenzsichten und meine Flora der nordwest-deutschen Wealdenformation für die Abbildungen zu erwähnen.

Lange nicht so günstig liegen die Dinge bei den übrigen, den Cycadeen überwiesenen Resten. Auch sie sind in Abdrücken häufig noch mit Kohlenbelag bedeckt erhalten. Lässt sich nun auch in einzelnen Fällen die Struktur der Epidermis nachweisen, so ist dies für die Sicherheit der Bestimmung kein Gewinn, wenn auch die Zellen der Epidermis der Cycadeen meist geradwandige und polygonale Seitenwände besitzen, so kommen neben diesen auch wellige, *Stangeria*, vor, Form des Blattes und Leitbündelverlauf mit den Farnen verwandt ist oder übereinstimmt. So wird denn nicht selten die Frage sein, welcher der beiden Gruppen ein Blattrest zuzuweisen ist, während man andererseits bei manchen zu den Farnen gestellten Blättern z. B. *Taeniopteris* und den von ihr abgetrennten Blattformen fragen kann, ob sie nicht richtiger bei den Cycadeen stünden. Stünde uns der Bau dieser Blätter in der Weise zur Disposition, wie dies für manche andere fossile Reste der Fall ist, so würde eine sicherere Basis für die Unterscheidung der Blätter gegeben sein. So sind es aber nur die Epidermis, die Blattform und der Leitbündelverlauf, welche wir benützen können und haben die letzteren insbesondere SCHIMPER dazu geführt, eine Anzahl von Gruppen oder Gattungen zu unterscheiden, welche häufig auf sehr unwesentliche Charaktere gegründet, in ihrer Anwendung sich nicht immer praktisch erweisen. Jedenfalls hatte BRONGNIART's Umgrenzung der Blattformen den Vorzug der leichteren Verwendbarkeit. Zieht man die als männliche oder weibliche Blütenstände, dann als Fruchtsände gedeuteten Reste herbei, um für die Unterscheidung der Gattungen eine mehr gesicherte Basis zu gewinnen, so ist bei der Zusammenhanglosigkeit der Reste, bei ihrer Erhaltung als Abdrücke, bei der Unkenntnis ihrer Struktur nicht allzuviel zu erwarten, wenn auch in einzelnen das gesellschaftliche Vorkommen der genannten Theile und Blätter eine Vermuthung rechtfertigen kann. So kann z. B. das Vorkommen der Blätter des *Otozamites brevifolius* FR. BRAUN mit den als *Lepidanthium* SCHIMPER bezeichneten, spitz kegelförmigen, gestielten, aus zahlreichen spiralig gestellten Blättern bestehenden Blütenständen im Rhät von Veitlahm, es rechtfertigen, sie als dieser Art angehörig anzusehen (SCHENK, Flora der Grenzsichten. Wiesbaden 1866—68), den von mir a. a. O. tab. 33, Fig. 5) aus dem rhätischen Sandstein der Jägersburg abgebildeten Zapfen mit Samen zu *Podozamites distans* zu ziehen, da an beiden Fundorten kaum andere Reste vorkommen, mit welchen sie in Verbindung gebracht werden können. Wir hätten dann die Gattung *Zamia*, welcher *Podozamites* näher steht, als die mit dem Namen *Zamites* bezeichneten Blätter ebenfalls als eine lange existirende Gattung anzusehen, *Otozamites* als eine ausgestorbene.

Andererseits kann man aber *Otozamites* als Farnblätter erklären, da eine Art aus dem italienischen Oolith einen den fructificirenden Fiedern von *Cheilanthes* ähnlichen Randsaum besitzt, unter denen ich zwar weder Sporangien noch Sporen, sondern nur die Continuität desselben mit dem Blatte nachweisen konnte, welche ich aber deshalb als *Oopteris* LINDL. et HUTTON bezeichnet und zu den Farnen gestellt habe. Ist für *Otozamites* die letztere Stellung die richtige, so kann *Lepidanthium* die männliche Blüthe von *Podozamites distans* sein, welcher ebenfalls bei Veitlahm vorkommt.

Neben den oben genannten Blütenständen finden sich auch noch andere, so *Zamioctrobus Guerangeri* BRONGN. aus dem Cenoman von Le Mans, *Androstro-*



*bus Balduini* SAP. von Etrochey, beide männliche Blütenstände, wenn man kleine kugelige an ihnen sichtbare Körper als Antheren deutet (SAPORTA, a. a. O. tab. 8, 45), als weibliche Blüten- oder Samenstände *Zamiostrobus index* SAP. (tab. 47, Fig. 2—8), aus dem Jura von St. Mihiel, *Z. crassus* SCHIMP. (*Zamia* LINDL. and HUTT.) aus dem englischen Wealden, *Z. Saproitanus* SCHIMP. aus dem Tertiär von Armissan (SAPORTA, a. a. O. tab. 7, Fig. 4, 5). Ein anderer Samenstand, welchen wir wohl ohne Bedenken hierher stellen dürfen, ist *Beania* CARRUTHERS, mit locker stehenden, schildförmigen Fruchtblättern, deren Unterfläche die Samenknospen trägt, ferner wie ich glaube *Zamiostrobus stenorchachis* NATH. aus dem Rhät von Tincarp bei Paslő, *Z. Ponceleti* SAP. aus dem unteren Lias von Arlon bei Luxemburg (SAPORTA, a. a. O. tab. 47, Fig. 1, 2, 3, die übrigen Figuren der Tafel gehören sicher nicht dazu), ferner *Beania gracilis* CARRUTHERS aus dem Jura von Gristhorpebay (*Sphaereda paradoxa* LINDL. and HUTTON, vol. 3, tab. 159) und aus dem Wealden, Dunker's tab. 9, Fig. 12 abgebildeter Abdruck einer zu den Marsiliaceen gehörigen Pflanze, früher in der Sammlung DUNKER's, jetzt wohl zu Göttingen. Welchen der fossilen Gattungen diese Blütenstände angehören, lässt sich für keine sagen, ja kaum eine Vermutung aussprechen. Aus der böhmischen Kreide von Peruc ist *Microsamia gibba* CORDA und *Fricia nobilis* VELENOVSKY (Gymnospermen der böhmischen Kreideformation, tab. 3, 4), der erste ein weiblicher, der zweite ein männlicher Blütenstand, durch VELENOVSKY's Darstellung sehr gut erläutert. Als traubig stehende Inflorescenz wird ein Zweig (tab. V.) gedeutet, eine den recenten Cycadeen widersprechende Stellung der Blüten.

Neben diesen vollständigeren Resten finden sich unter den erwähnten Bezeichnungen *Androstrobus* und *Zamiostrobus* noch einzelne Schuppen beschrieben, welche ebenso gut von Coniferen abstammen können und von geringer Bedeutung sind. Stiellose Blütenstände, dies sei noch bemerkt, können bei weniger guter Erhaltung auch als Coniferenzapfen gelten oder für Cycadeenstämme und umgekehrt, wie später zu erwähnen ist. Die erhaltenen Blätter sind durchgängig gefiedert, die Fiedern in verschiedener Weise an den Blattstielen befestigt, von verschiedener Länge, Breite, Form und Leitbündelverlauf, stehen bleibend oder abfällig. Folgt man der Gruppierung SCHIMPER's, so wird man eine grosse Anzahl kleinerer, wenig scharf gesonderter Gruppen unterscheiden müssen. So z. B. müsste man bei *Pterophyllum* BRONGN. mit parallelnervigen, seitlich am Blattstiel stehenden, nicht abfälligen Fiedern, die Arten mit linearen Fiedern echte Pterophyllen, jene mit breiten *Anomozamites*, mit bandartigen *Macropterygium*, mit gegabelten Leitbündeln *Ptilosamites* NATH. nennen. Bei den Zamiten trennen sich die Fiedern vom Blattstiele und finden sich deshalb häufig isolirt. Der Leitbündelverlauf ist gabelnd, beinahe immer mehr oder weniger strahlig. Hierher gehören *Podozamites* FR. BR. die Fiedern nach der Basis und gegen die Spitze verschmälert oder stumpf, *Zamites* BRONGN. Fiedern schwach geöhrt, auf der Vorderseite des Blattstieles stehend, *Otozamites* FR. BR. Fiedern stark geöhrt mit strahligem Leitbündelverlauf, *Glossosamites* SCHIMPER Fiedern zungenförmig, linear, stumpf, gegen die Basis verschmälert, gegen die Spitze breiter, *Ptilophyllum* MORRIS Ohrchen kurz herablaufend. Bei all' diesen Formen ist die Unterscheidung dann sehr misslich, wenn sie von der Unterseite vorliegen, in welchem Falle der Fiederansatz der Beobachtung gänzlich entzogen ist. Dazu kommen noch die als *Dioonites* und *Ctenophyllum* unterschiedenen Blattformen, welche von *Pterophyllum* nur wenig differiren. Alle genannten Blattformen, im bunten Sand-

stein zuerst sparsam auftretend, erfahren vom Rhät bis in den Wealden eine ausserordentlich mannigfaltige und reiche Entwicklung, in Europa wie in Asien, fehlen aber auch in Nord-Amerika und Australien nicht, und nirgend, wo wir Reste aus diesen Bildungen kennen. Dass sie in den beiden zuerst genannten Regionen so zahlreich sind, hat seinen Grund in der eingehenderen Kenntniss der betreffenden Bildungen. Auch die mesozoischen Bildungen Nord-Amerika's sind reich an Formen, welche hierher gehören, wie die Untersuchungen FONTAINE's (FONTAINE, Contributions to the Knowledge of the Older mesoz. Flora of Virginia. Washington, 1883). Neben mehreren zweifelhaften Fruchtesten sind in schönen grossen Exemplaren Blätter von *Podozamites*, *Pterophyllum*, *Sphenozamites*, *Cycadites*, *Ctenophyllum* abgebildet, *Ct. Braunianum* FONT., schwerlich das europäische des Rhät. In gleicher Weise hat O. FEISTMANTEL in der Palaeontologia indica eine Reihe von ostindischen Arten veröffentlicht.

Auch Stammschuppen (*Cycadolepis*) und Blattstielfragmente (*Cycadorhachis*) sind einzeln beobachtet.

Ausserdem kennen wir eine Anzahl Stämme, theils versteint, theils in Abgüssen erhalten, verkieselt oder verkalkt. Zuerst sei der früher von PRESL mit *Dammara* verglichene, als *Dammarites albens* PRESL, von GÖPPERT als *Dammarites crassipes* beschriebene Rest, von VELENOVSKY als *Krannera mirabilis* CORDA a. a. O. erörtert, erwähnt. Von STUR die Stämme als Früchte, von GÖPPERT die Blätter zu den Palmen gestellt als *Flabellaria chamaeropifolia* GÖPP. und *Lepidocaryopsis Westphaleni* STUR, dann auch als Pinuszapfen *Palaeostrobus* bezeichnet, wird sie von VELENOVSKY (a. a. O. Taf. 1, Fig. 1—7, 18, Taf. 4, Fig. 1—4, 7—9) mit den Cordaiten verglichen wegen ihrer langen, linearen, parallelnervigen Blätter mit querer Basis, deren Reste er noch ansitzend fand und die Reste selbst als Stämme erklärt mit Blattbasen bedeckt, diese mit quer elliptischer Abbruchstelle. Die mit diesen Resten vereinigten Basen sind ebenfalls jenen der Cordaiten ähnlich. Sie zeichnen sich ferner durch eine sehr dicke Axe, spiralig stehende, starke Blattbasen aus, kugelige, an der Unterfläche vertiefte, gestielte Samen kommen, zuweilen von dicken, mit Blattnarben versehenen Stielen getragen vor (Taf. 4, Fig. 9). Alles dies entspricht weder den Cycadeen noch den Cordaiten und mag der Typus einer davon verschiedenen Gruppe vorliegen. Die Blätter von *Krannera* sind ferner sehr ähnlich den aus dem sibirischen Jura stammenden, Cordaitenähnlichen Blättern von *Rhiptozamites* SCHMALHAUSEN (Beitr. zur Juraflora Russland's. Petersburg 1879, tab. 15, Fig. 1—11) und liefern einen Beleg, wie vorsichtig man bei diesen parallelnervigen Blättern verfahren muss und nicht ohne Weiteres auf Monocotylen schliessen darf. Neben diesen kommt noch eine nicht unbedeutende Anzahl von Stämmen vor, welche von SAPORTA (Flore foss. jurasique, vol. II) mit dem Namen *Bolbopodium*, *Cylindropodium*, *Clathropodium* und *Platylopes* bezeichnet worden sind. CARRUTHERS (on foss. Cycadean Stems from the secondary Rocks of Britain. London 1868) hatte unter dem Namen *Bennettites* CARRUTH., *Bucklandia* BRONG., *Mantellia* BRONGN., *Clathraria* MANTELL, *Yatesia* CARRUTH. zum Theil dieselben Stämme beschrieben. Diese Stämme sind entweder kugelig oder knollig, mit Blattbasen oder querrhombischen Blattnarben so *Bolbopodium* und *Clathropodium*, oder cylindrisch und ebenfalls mit Blattbasen und stark quergezogenen niedrigen Blattnarben, so *Cylindropodium* und *Platylopes*, bedeckt. Sind die Blattbasen an ihrem oberen Theile schmaler, berühren sich nur ihre Basen, so bezeichnet sie SAPORTA als *Fittonia* CARRUTHERS. Eine Anzahl der von SAPORTA beschriebenen Stämme lässt auf dem Querschnitte einen

oder zwei Holzkörper erkennen, so *Cylindropodium liasinum* SAP. (SAPORTA a. a. O. tab. 48, Fig. 3), *Clathropodium sarlatense* SAP., ein Findling von Sarlat in der Dordogne (tab. 53, Fig. 12), durch einen sehr kleinen Markkörper zeichnet sich *Platylepis micromyela* SAP. (tab. 50) aus. Ein Theil dieser Stämme stammt aus dem Lias, Jura, Wealden, Purbeck England's, Frankreich's, Nord-Westdeutschland's, (SCHENK, Wealdenflora, tab. 14), von Bantorf in Hannover meine *Clathraria Lyelli*, *Fittonia Schenkii* SAP., oder sie finden sich in dem Diluvium Nord-Italien's, im Westen Frankreichs und Schlesiens auf secundärer Lagerstätte, die italienischen als Begräbnissbeigaben aus etruskischen Gräbern im Museum zu Bologna aufbewahrt. EICHWALD's aus dem Perm des östlichen Russlands beschriebene Reste sind mir nicht zugänglich. Ehe ich zu den mit erhaltener Struktur versehenen Stämmen übergehe, sei noch *Zamites Gigas* MORRIS erwähnt, ein mit Blättern besetzter, habituell an *Stangeria* erinnernder, eine seitliche Knospe tragender Stamm, von welchem ich in der Sammlung zu München ein Fragment gesehen; das Original von YATES jetzt in Paris und tab. 11, Fig. 1 von SAPORTA abgebildet. Der Stamm ist vollständig kahl und nackt, auch in SAPORTA's Abbildung, obwohl er Spuren von Schuppen gesehen haben will. Er trägt eine Anzahl gestielter, gefiederter Blätter, Fiederblätter lanzettlich, zugespitzt. Von den englischen Autoren werden sie mit der später zu erwähnenden *Williamsonia* vereinigt. Mit Schuppen bedeckte Stämme, gleichfalls von Scarborough stammend, welche WILLIAMSON hierher rechnet, erklärt SOLMS pag. 96 für Farnstämme.

Aus den mit erhaltener Struktur bekannt gewordenen Stammresten sei zuerst das von Autun stammende *Cycadoxylon Fremyi* RENAULT erwähnt (Cours. de bot. foss. I. pag. 74, Fig. 1, 3—5. Struct. comparée des quelq. tiges etc. 1879). Der Querschnitt des von RENAULT tab. 11, Fig. 1 und tab. 14, Fig. 9 abgebildeten schwachen Stämmchens zeigt ein zum Theil zerstörtes Mark, umgeben von zwei secundären Holzringen, zwischen sie ein unvollständiger halbseitiger eingeschoben, unter sich durch Parenchym getrennt. Die schmalen, aus einer, zwei bis drei Reihen von Tracheiden bestehenden Holzplatten sind durch sehr breite Markstrahlen getrennt, die Tracheiden auf den Radialwänden mit polygonalen Doppelstüpfeln, in spiralig stehenden Reihen. Der Tangentialschnitt (tab. 11, Fig. 3, tab. 14, Fig. 13, 14) weist zahlreiche Schlingen, Anastomosen und Windungen der Tracheiden nach. An die äussere Zone des Sekundärholzes grenzt die Cambialzone, die Rinde enthält in einem schlecht erhaltenen Parenchym zahlreiche Gummigänge, nach aussen wird sie begrenzt durch quergestreckte, gestüpfelte concentrisch geschichtete Zellen. Der Bau des Stämmchens schliesst sich an jenen lebender Cycadeen an, das Primärholz ist nicht mehr vorhanden, der Verlauf der Holzplatten ist wie bei *Cycas*, verschieden durch die Einschaltung von Parenchym zwischen die Zonen des Sekundärholzes, während diese sich bei den Cycadeen berühren.

Von hohem Interesse sind die von CARRUTHERS untersuchten, *Bennettites* genannten Reste (CARRUTHERS a. a. O. tab. 57—62), von welchen er eine Reihe von Arten unterscheidet. Sie stammen zum Theile aus dem Wealden und Neocom der Insel Wight, dann dem weissen Jura von Helmsdale. In neuester Zeit sind sie von SOLMS untersucht (Einleitung in die Phytopalaeontologie, Leipzig 1887, pag. 96 ff.), und dürfen wir von ihm eine eingehendere monographische Darstellung erwarten. Nach SOLMS' Untersuchungen gehören nun noch andere unter verschiedenem Namen beschriebene Reste zu *Bennettites*, zunächst die von CARRUTHERS als *Mantellia* beschriebenen Reste, mit welcher BUCKLAND's *Cycadoidea* zusammenfällt, aus den Dirt-

beds der Insel Scotland (Purbek), verkieselte, knollige oder kugelige Stämme von kreisrundem Querschnitt, deren Fruchtsprosse über die Blattbasen hinausragend, nur in ihrem unteren Theile erhalten sind. In den Dirtbeds kommen sie theils aufrecht, theils niederliegend vor, so *Cycadoidea macrophylla* BUCKL. (tab. 47, 48), *C. microphylla* BUCKL. (tab. 49), *Bennettites portlandicus* CARRUTHERS (tab. 61), *Mantellia nidiformis* CARRUTHERS (tab. 63, Fig. 1), *M. inclusa* CARRUTHERS (tab. 63, Fig. 3) mit ausgefalteten Fruchtsprossen, ferner *Raumeria* GÖPPERT, *R. Schulziana* GÖPP. aus Schlesien, *R. Reichenbachiana* GÖPP. aus Galizien, *R. Cocchiana* CARUEL. Auch *Williamsonia Morieryi* SAP. et MARION (L'évolution etc., pag. 244, Fig. 105) aus dem Oxford der vaches noires in der Normandie wird hierher gehören, während sie SAPORTA und MARION mit *Williamsonia* vereinigen. Von NATHORST wird *Bennettites* zu den Balanophoreen gestellt und als Parasit der Cycadeenstämme betrachtet, ein Beleg dafür, welch' geringe Sicherheit der Bestimmung im Abdruck oder verkohlt erhaltene Reste gewähren. *B. Gibsonianus* CARRUTHERS, tab. 58 bis 60, Fig. 1—12, die aus dem Neocom stammende Art, ist ein mit Blattbasen von querrhombischem Querschnitt dicht umhüllter Stamm mit ovalem Querschnitt, dessen Internodien mit

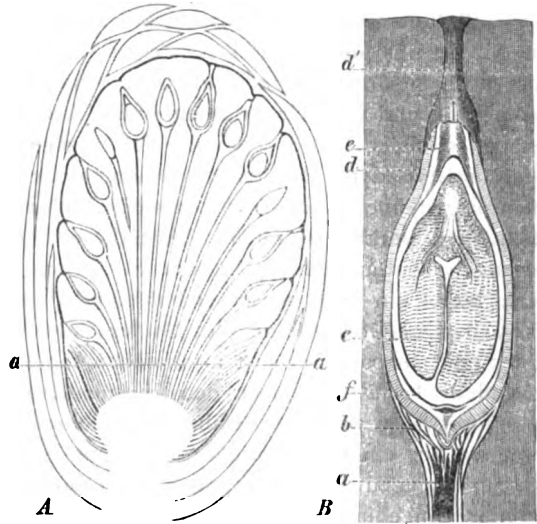


Fig. 53.

(B. 608.)

*Bennettites Gibsonianus* CARRUTHERS. A Schematischer Längsschnitt des Samenstandes. Auf dem polsterförmigen Ende der Inflorescenzaxe stehen am Grunde zahlreiche Blätter, auf dem Scheitel die zahlreichen gestielten Samen, jeder Same in einer Vertiefung gelegen. B Längsschnitt eines einzelnen Samen. a Das aus dem Stiel kommende Gefässbündel; b seine Ausbreitung in der Basis des Knospenkernes. c Embryo mit den beiden Keimblättern. d Samenschale aus verholzten Pallissadenzellen bestehend. d' Ihr nach oben verlängerter röhrenförmiger Fortsatz. e Röhrenförmige Zellschicht, die Fortsetzung der den Embryo umgebenden Hautbildung, vermuthlich die Aussengrenze des Knospenkernes, der röhrenförmige Fortsatz, seine verlängerte Spitze, die Pollenkammer umgebend. Aus dem Neocom der Insel Wight. (Copie nach SOLMS.)

einem dichten Filz von aus einer oder zwei Zellschichten bestehenden Haaren zwischen den Blattbasen bedeckt ist (tab. 60, Fig. 11). Die Querschnitte der Blattbasen enthalten zahlreiche, der Peripherie genäherte Gefässbündel in Hufeisenform mit einwärts gebogenen Schenkeln (tab. 60, Fig. 7). Ist das die Bündel umschliessende Parenchym zerstört, so treten Höhlungen an die Stelle der Blattbasen, erhalten sind nur die Epidermis und Haare. Aehnliche Erhaltungszustände kommen auch bei anderen Cycadeenstämmen vor, so bei *Clathropodium foratum* SAP. (a. a. O. tab. 54, Fig. 1. 2) und möchte SOLMS wohl Recht haben, dass dasselbe zu *Bennettites* gehört. Das ziemlich starke Mark ohne stammeigene Bündel ist von einem durch Markstrahlen in Platten von verschiedener Grösse getheilten sekundären Holzkörper ringförmig umgeben, welchen eine schmale Rindenzone umschliesst. Der Verlauf der zu den Blättern gehenden Spurbündel ist von CARRUTHERS bei *B. Saxbyanus* CARRUTHERS auf dem Längs- und

Querschnitte (tab. 57, Fig. 3. 4) dargestellt, die letzteren hufeisenförmig. Ihr Austritt aus dem Holzkörper gewährt ein ähnliches Bild wie jene der Stigmarien.

Zwischen den Blattbasen finden sich seitlich aus der Axe hervorgesprossste Inflorescenzen, den gewölbten Scheitel der Seitenaxen einnehmend und bedeckend (Fig. 53). Wie sie entstehen, ob ihre Stellung axillär, ist noch nicht ermittelt, letzteres aber wahrscheinlich (CARRUTHERS, tab. 58, Fig. 1—3). Die Seitenaxen sind mit lanzettlichen Blättern besetzt, Seitenaxen wie Blätter haben im Kleinen denselben Bau wie der Stamm und die Blattpolster, sie enden, wie ihre Erhaltung beweist, in eine flachgewölbte Parenchymmasse, von welcher nur noch Trümmer von Parenchym und Bündeln erhalten sind. Auf ihrer Fläche stehen, von mehreren Reihen schmaler Blätter umhüllt, durch gegenseitigen Druck polygonale Stiele, deren äussere derbe Rindenschicht einen Gefässbündel umschliesst. Zwischen ihnen liegen noch weitere verkümmerte. Oberwärts divergiren diese Stiele, allmählich an Stärke zunehmend. Alle diese Theile sind unter sich verschmolzen, da jedoch, wo auf der Spitze der Stiele ein Embryo enthaltender Same steht, bleibt ein nach aussen sich öffnender Canal (CARRUTHERS, tab. 58, Fig. 5, tab. 59). Der Gefässbündel des Stieles endet an der Basis des Samens scheibenförmig, der Knospenkern ist als einfache Linie erhalten, die zur Samenschale umgewandelte Testa umschliesst den Knospenkern und den mit der Radicula gegen die Micropyle gewendeten Embryo mit seinen beiden Keimblättern, also hervorgegangen aus einer aufrechten orthotropen Samenknospe. Eiweiss ist nicht vorhanden, dagegen das Spurbündel des Embryo zu erkennen. Die an der Basis mit der Umgebung vereinigte Testa ist in ihrem oberen Theile in ein wahrscheinlich aus dem Fortsatze des Knospenkernes und dem verlängerten Micropylende des Integumentes entstandenes, nach aussen sich öffnendes Exostom entwickelt. Dass dieser Bau der Blüthen von jenem der Cycadeen abweicht, ist ausser Frage. Es fehlt das Eiweiss, die Samenknospe ist eine axenbürtige, ebenso verschieden ist die Versenkung der Samen in die umhüllenden Theile. Uebereinstimmend oder doch sehr nahe verwandt mit den Cycadeen ist der Stammbau. SOLMS äussert sich bezüglich der Stellung der Reste dahin, dass die Stiele, welche die Samenknospen tragen, bei weiterer Untersuchung sich vielleicht als »Carpiden eigenthümlicher Art« herausstellen könnten, die Bennettiteen dann von den Cycadeen vollständig loszulösen und als eine proangiosperme Form zwischen Gymnospermen und Angiospermen zu betrachten seien, ohne dass jedoch an eine direkte Ableitung der Angiospermen von ihnen zu denken sei. Die Möglichkeit einer solchen Anschauung ist zuzugeben, auch dass die Bennettiteen nicht mit den Cycadeen zu vereinigen sind. Ich meine jedoch, dass unter den fossilen, wie lebenden Formen der Taxaceen in der Gattung *Ginkgo* ein Fall vorliegt an welchen gedacht werden könne. Ueber die Stellung der Stiele kann nicht wohl ein Zweifel sein, sie sind Träger der Samenknospen, als solche wohl unzweifelhaft Verzweigungen der Axe, wie die Samenträger von *Ginkgo*. Ob sie axillär stehen, weiss man allerdings nicht, es ist aber wahrscheinlich. Denkt man sich den Samen tragenden Kurztrieb von *Ginkgo* mit einer grösseren Anzahl von Blättern an seiner Spitze besetzt, diese Kurztriebe an einem Stamm mit verkürzten Internodien stehend, so würde dies von *Bennettites* nicht allzuweit entfernt sein. Die den Cycadeen nahe stehende Struktur würde an diese Gruppe anknüpfen, also *Bennettites* unter den Gymnospermen eine vermittelnde Stellung zwischen Taxaceen, resp. Salisburieen und Cycadeen einnehmen, eine Vereinigung mit den Salisburieen und Cycadeen würde wegen des fehlenden Eiweisses nicht zulässig sein. Aber auch

*Taxus* kann herangezogen werden unter Vermehrung der Samenknospen und Verzweigung der die Samenknospe tragenden Axe. Zu *Bennettites* gehören ausser der Eingangs genannten Art noch *B. Peachanus* CARRUTH. (tab. 62), *B. Saxbyanus* CARRUTHERS (tab. 57), von SAPORTA zu seinem *Clathropodium* gezogen, *B. maximus* CARRUTHERS, alle drei aus dem Wealden der Insel Wight; *B. portlandicus* CARRUTHERS (tab. 61), sodann *Clathropodium Trigeri* SAP. von Le Mans (SAPORTA a. a. O. tab. 53), sämmtlich von SOLMS untersucht. Bei *B. Peachanus* sind, wie bei den sogleich zu erwähnenden Medulloseen im Marke eine Anzahl secundärer Holzringe entwickelt (CARRUTHERS, a. a. O., tab. 62, Fig. 2).

#### Medulloseen.

Verkieselte Stammreste, dem oberen Carbon und dem Rothliegenden angehörend, sind schon von COTTA (Dendrologie) als *Medullosa* beschrieben worden. Nachdem sie GÖPPERT später in seiner Permflora einer erneuten Untersuchung unterzogen hatte, sind sie in neuerer Zeit von ihm gemeinsam mit STENZEL nochmals untersucht (GÖPPERT und STENZEL, die Medulloseae, Cassel 1881 mit sehr guten Abbildungen). Diese hinsichtlich ihres Baues sehr eigenthümlichen Reste finden sich bei Chemnitz, in Sibirien und am Cap. Von allen diesen Fundorten liegen mir Exemplare und Schliffe vor, zum Theil die von GÖPPERT und STENZEL benutzten Originale. Zugleich habe ich durch das liebenswürdige Entgegenkommen des Herrn Geheimen Rathes Prof. Dr. BEYRICH die sämmtlichen Originale COTTA's, jene GÖPPERT's zum Theile durch die des Herrn LEUCKART und Herrn Dr. STENZEL zu Chemnitz benutzen können.

COTTA beschrieb in seiner Dendrologie nur eine hierher gehörige Art, *Medullosa stellata* (pag. 66, tab. 13), wozu auch die auf Tab. 12, Fig. 6. 7 abgebildete *M. porosa* gehört. Was er sonst noch als *Medullosa* bezeichnet, gehört nicht hierher, sondern zu *Myeloxylon* BRONGN. (*Stenzelia* GÖPPERT, vergl. pag. 45). Leider ist man vorerst bei der Untersuchung dieser Stammreste auf die Exemplare der Sammlungen angewiesen und hat SOLMS ganz recht, es zu bedauern, dass die Entdeckung dieser Reste in eine so frühe Zeit fiel, wenn auch die früher übliche Verwendung auch heute ihr Ende noch nicht erreicht hat. Beinahe ausnahmslos fehlt den Stammresten die Rinde, weshalb über sie nur sehr wenig gesagt werden kann. Wo sie bei *M. stellata* COTTA erhalten ist, besteht sie aus Parenchym, welches unvollständig erhaltene Gefässbündel umschliesst, an der Peripherie liegen im Querschnitt in ovalen Gruppen Faserstränge. Die meist im Querschnitt ovalen oder kreisrunden, aber auch etwas unregelmässigen Stammstücke sind nicht sehr lang, aber von wechselndem Durchmesser, 6—10 und 12 Centim. Die wechselnde Form des Querschnittes ist ohne Zweifel Folge des Druckes, der wechselnde Durchmesser deutet auf Altersverschiedenheit der Querbrüche in verschiedenen Stammhöhen. Das Mark (Stammmark) ist ziemlich umfangreich, von demselben sind umschlossen kreisrunde, eiförmige und schmal elliptische Holzkörper, von GÖPPERT und STENZEL die ersteren Sternringe, die letzteren Plattenringe genannt. Jeder dieser Holzkörper schliesst ein parenchymatisches Gewebe, ein Partialmark (Ringmark) ein, in dessen Centrum eine Tracheidengruppe, selten gut erhalten, wie auch der grosse Markkörper meist zerstört ist. Besser sind die Holzkörper erhalten, sie bestehen aus radiär geordneten schmalen Tracheidenreihen, durchsetzt von nach der Peripherie verbreiterten Markstrahlen. Jeder dieser markständigen und peripherischen Holzkörper hat ringsum seine Bastschicht. Was nun weiter ausserhalb liegt und für zusammenhängende Zonen von Sekundärzuwachs gehalten wurde, sind Plattenringe je

nach der Erhaltung in verschiedener Zahl, die zwischen ihnen befindlichen Lücken wurden für breite Markstrahlen gehalten. Bei einem ziemlich grossen Bruchtheil der von mir gesehenen Exemplare fehlen diese äusseren Zonen an einer oder ein Paar Stellen des Umfanges, wie sie denn auch durch Druck verschiedenartig verschoben und verbogen sind. Tafel I und II der citirten Abhandlung von GÖPPERT und STENZEL geben gute Darstellungen der besprochenen Struktur. Eine zweite von GÖPPERT und STENZEL unterschiedene Art ist die von LUDWIG im sibirischen Ural gesammelte *M. Ludwigii*, von welcher die botanische Sammlung zu Leipzig die zu der Abbildung GÖPPERT's und STENZEL's auf Taf. IV, Fig. 20 gehörige andere Hälfte, von Herrn LEUCKART erkaufte, besitzt. Dieses Stück ist wie das Stammfragment, von welchem es stammt, an der Aussenfläche mit dichtgedrängten rundlichen, grubigen Vertiefungen versehen, von GÖPPERT und STENZEL für den Cycadeen entsprechende Blattnarben erklärt (Taf. IV, Fig. 19). Der Querschnitt weist nur kreisrunde, strahlige (Sternringe) und elliptische Holzkörper (Plattenringe) auf, ein aus Plattenringen bestehender peripherischer Holzkörper, wie bei der vorausgehenden Art fehlt. Durch die freundliche Mittheilung des Besitzers des Originals der citirten Abbildung (Fig. 20) muss ich hinsichtlich der Blattnarben bemerken, dass die Abbildung nicht gelungen ist. Das Original zeigt unterhalb der Blattnarben eine von diesen entblösste Parthie mit deutlichen kreisrunden Bündelspuren, dann in 3 beinahe vollständigen und 2 unvollständigen Spiralhälften die Blattstielreste, aus dem untersten Theil des Blattstieles bestehend mit rhombischer Abbruchstelle und undeutlichen Bündelspuren. Die unterste Reihe enthält zwei Blattstielreste, der eine mit zwei, der andere mit drei Bündeln der Länge nach durchgebrochen. Wo und wie sie entspringen, darüber giebt die Schlifffläche des Exemplars Aufschluss. Es ist bei GÖPPERT, tab. IV, Fig. 18 abgebildet und dort auch das Folgende in der Zeichnung (rechts unten am Rande) angedeutet. Aus kreisrunden und ovalen peripherisch liegenden Holzkörpern entstehen an der Aussenfläche Bündel, die nach der Peripherie verlaufen und durch den Schnitt in verschiedenen Richtungen getroffen sind. Auch die nicht geschliffene Fläche des Stückes zeigt diese Bündel. Der Längsschliff zeigt dasselbe, zugleich aber auch sich theilende Bündel im Centrum. In nicht allzulanger Zeit hoffe ich darüber die erläuternden Abbildungen geben zu können. Der Stammrest ist in der Uralschen Steppe bei Pawloda nördlich von Semipalatinsk auf sekundärer Lagerstätte gefunden. Eine dritte von GÖPPERT und STENZEL unterschiedene Art, *M. Leuckarti*, zeichnet sich neben dem Vorkommen von Stern- und Plattenringen durch das Vorkommen von Holzkörpern aus, deren radiär geordnete, von Markstrahlen durchsetzte Tracheidenreihen hin- und hergebogen sind und ein sehr weites Partialmark einschliessen, die Schlangenringe GÖPPERT's und STENZEL's. Ausserhalb der Holzkörper liegt der Bast aus den radiär geordneten Sclerenchymzellen bestehend, bei allen von mir untersuchten Exemplaren von vorzüglicher Erhaltung. Diese Schlangenringe sind an dem Stammstücke in grösserer Zahl vorhanden als die übrigen Holzkörper und liegen in der Peripherie der einen erhaltenen Hälfte die ziemlich grossen, mit einem Seitenaste oder einer riesigen, etwa *Angiopteris* gleichkommenden Blattstielbasis, wofür ich sie halte, welche SOLMS in neuerer Zeit angeschliffen gesehen und die Struktur von *Myeloxylon* an ihr wahrzunehmen glaubt. Vorzüglich sind die Abbildungen auf Taf. III der Abhandlung von GÖPPERT und STENZEL. Längsschliffe sind wegen des sparsamen Materiales nur in geringer Ausdehnung herzustellen, auch deshalb, weil die meisten Exemplare keine bedeutende Länge

haben. Doch ist ausser Frage, dass wie bei den lebenden Cycadeen und *Cycadoxylon* der gewundene und gebogene Verlauf der Bündel auch bei *Medullosa* vorhanden ist. Nach den mir vorliegenden Längsschliffen sind die Tracheiden durchgängig Netztracheiden, die Verdickungen ein sehr regelmässiges polygonales Netz auf den Radialwänden bildend. Am besten erhalten habe ich sie bei *M. stellata* COTTA gefunden. Die Tangentialwände entbehren jeglicher Skulptur. Je nach der Entfernung der Radiärreihen der Tracheiden sind die Markstrahlen ein-, zwei-, drei- und mehrreihig, das letztere gegen die Peripherie der kreisrunden und ovalen Holzkörper, ihre Höhe ist bei allen eine sehr bedeutende, es kommen indess zwischen diesen hohen Strahlen auch solche vor, welche nur bis zehn Zellen hoch sind. Ihre Zellen sind stark radiär gestreckt mit geraden Tangentialwänden, ihre Höhe mässig. Viel weniger gut habe ich, ungeachtet des guten Ansehens der Querschnitte der beiden anderen Arten, die Längsschliffe derselben erhalten gefunden; es sind immer nur einzelne Stellen, welche die Netztüpfel erkennen lassen. Ich habe unter den Fundorten das Capland erwähnt. Herrn Geh. Hofrath Dr. GEINITZ zu Dresden verdanke ich die Mittheilung eines aus den Herrnhuter-Missionen des Caplandes stammenden, von dem Missionär Herrn KINNE ohne Zweifel auf sekundärer Lagerstätte gesammelten Exemplares einer *Medullosa*, von welcher ich einen Querschliff besitze. Auch bei ihr kommen, soweit sich dies bei der tiefschwarzen Färbung und dem starken Druck, welchem das Exemplar ausgesetzt war, wodurch nicht bloss die Zellen sehr stark zusammengedrückt und verschoben, sondern auch die Lagerung der einzelnen Holzkörper gestört wurde, kreisrunde und plattenförmige Holzkörper vor, jeder mit Partialmark. Wie bei den von Chemnitz stammenden Arten ist das Parenchym auch hier weniger gut erhalten. Längsschliffe habe ich von dem Stücke nicht anfertigen können. Ich schlage für diesen Rest die Bezeichnung *M. Kinnei* vor. *Colpoxylon aedueense* RENAULT aus den Kieseln von Autun schliesst sich eng den Medullosen an nach Angabe von SOLMS, welcher die Schliffe in Paris und London untersuchen konnte. In der Rinde werden von RENAULT hypodermoidale Faserstränge und zu den Blättern gehende Bündel angegeben. Vergleicht man die von CARRUTHERS dargestellten Querschnitte von *Bennettites* mit *Medullosa*, so wird man die Ansicht von SOLMS der nahen Verwandtschaft beider nicht unbegründet finden. Ein ebenfalls hier zu erwähnender Rest, *Myelopitys medullosa* CORDA (Beitr. zur Flora der Vorw., pag. 30, tab. 11, Fig. 4—8) aus dem Diluvium von Mühlhausen in Böhmen, eine kleine Platte von schwarzer Farbe, besteht aus einer Anzahl durch Druck unregelmässig verschobener, keilförmiger, in das Mark eingebetteter Holzkörper, diese im Querschnitt aus radiär geordneten Tracheiden zusammengesetzt, umgeben von einem sekundären Holzkörper, welcher an einer Stelle unterbrochen, nach aussen von verschiedenen grossen, unregelmässig begrenzten Holzkörpern umschlossen ist. Es ist im Allgemeinen die Anordnung von *Medullosa* vorhanden, aber die Form der primären wie sekundären Gruppen sehr verschieden. Das die Holzkörper trennende Gewebe ist schlecht erhalten, die Tracheiden sind Treppentracheiden, sämtliche Holzkörper von Markstrahlen durchsetzt. Es ist ein ohne Zweifel unvollständiges Stammfragment und wahrscheinlich mit *Medullosa* verwandt.

Getrennt von *Medullosa stellata* COTTA erwähne ich *M. stellata* MOUGEOT (Essai d'une flor. des nouv. grès rouge des Vosg. Epinal 1852) aus dem Val d'Ajol in den Vogesen. Das Mark des Stammes enthält bei dieser Sternringe, drei auf dem Querschnitt Taf. 3, Fig. 8. Dann in eine Ellipse geordnet kleine



keilförmige Holzkörper, sodann ein weiterer peripherischer Holzkörper mit Partialmark, wie er gewöhnlich bei *M. stellata* vorkommt.

Zwischen dem Parenchym, welches den inneren schmalen Holzkörper umgiebt und der Peripherie des zweiten Holzkörpers ist die Verbindung durch eine radiale Parenchymzone hergestellt und ist wohl auch der innere Holzkörper in sich abgeschlossen und nicht ringförmig. Dieser innere Holzring ist ohne Zweifel in seiner jetzigen Form durch die grössere Breite der Markstrahlen entstanden. Einen ähnlichen Erhaltungszustand habe ich bei den Exemplaren von Chemnitz nicht gesehen.

Den recenten Cycadeen gegenüber verhalten sich die Medulloseen und die mit ihnen verwandten Stämme so verschieden, dass man sie nicht miteinander vereinigen kann. Von ihren Blüthen wissen wir nichts, von ihren Samen kennen wir nur jene von *Bennettites*, aus welchen wir den Schluss ziehen können, dass eine Anzahl kleinerer Carpolithen des Carbon zu ihnen gehört. Was die Struktur dieser Stämme angeht, müssen wir die Resultate der Untersuchung von SOLMS abwarten. Welche Blätter *Medullosa* trug, ist uns ebenfalls unbekannt, nur ist es mir seit langer Zeit nicht unwahrscheinlich, dass die *Taeniopteris*-Arten des Carbon nicht zu den Farnen, sondern zu einer den Cycadeen nahestehenden Gruppe gehören, welche uns noch in ihrem letzten Nachkömmling in *Stangeria* erhalten ist. Wir sind also allein auf die Struktur der Stammreste angewiesen, welche, wie aus dem Vorhergehenden sich ergeben hat, lückenhaft genug, aber soweit wenigstens erhalten ist, dass wir uns ein der Wahrheit annäherndes Bild des Baues machen können. Was die Medullosen auszeichnet, sind die isolirten, in verschiedener Weise im Querschnitt gestalteten Holzkörper, welche durch ein Gewebe verbunden oder wenn man will getrennt sind, dessen Zusammensetzung einerseits durch Druck, andererseits durch seine Erhaltung mehr oder weniger zweifelhaft ist, an den besser erhaltenen Stellen aus gestreckten Parenchymzellen besteht (Stammmark). Ein ähnliches Parenchym (Ringmark) umschliessen die entweder aus Netzfaser- (*M. stellata* COTTA) oder Treppentracheiden (*M. Ludwigii* GÖPP. und LEUCKART) zusammengesetzten Holzkörper, deren radiäre Reihen von bald schmäleren, bald breiteren Markstrahlen durchsetzt sind und bei den centralen wie peripherischen Holzkörpern, bei *M. stellata* COTTA unzweifelhaft einzelne Tracheiden und kleine Tracheidengruppen enthält. Die Holzkörper sind centrale, dann kreisrund oder oval (Sternringe), schmal elliptisch (Plattenringe) oder hin und hergebogen (Schlangenringe), oder peripherisch, keiner derselben steht mit dem anderen im Zusammenhang, sondern ist auch bei den peripherischen, wenn auch sehr genähert, von seinem Nachbar getrennt. In diesen Lücken trifft man von innen nach aussen verlaufende Bündel von Treppentracheiden (*M. stellata* COTTA), meiner Ansicht nach Blattspurbündel, aus Treppentracheiden bestehend. Mein Material hat mir die Untersuchung von grösseren Längsschliffen nicht gestattet, ich bin daher nur im Stande anzugeben, dass diese Bündel aus centralen und peripherischen Holzkörpern ihren Ursprung nehmen. In dieser Weise sehe ich es bei *M. Ludwigii*, auch GÖPPERT und STENZEL haben es in der citirten Figur 18 so angedeutet. Jeder der centralen wie peripherischen Holzkörper hat auf der Aussen- wie Innenseite eine Bastzone, welche indess meist schlecht erhalten ist. Wie nun dieser Bau des Stammes sich entwickelt hat, kennen wir nicht. GÖPPERT und STENZEL vermuthen, dass während des Längsverlaufes der einzelnen Bündel Sonderungen und Vereinigungen eintreten, somit ein Plattenring in Sternringe und umgekehrt sich umwandeln, eine Schlinge oder Falte

eines peripherischen Holzkörpers sich als Sternring ablösen kann. Sie schliessen dies aus dem Verhalten der Bündel auf der Ober- und Unterseite von Quersplatten und der Ansicht der Länge nach angeschliffener Platten.

Nach meinen Erfahrungen ist dies richtig, zwei aufeinander folgende Querschnitte, wenn es nicht sehr nahe auf einander folgende mit etwa  $\frac{1}{4}$ —1 Millim. Distanz sind, gewähren selten denselben Umriss, dieselbe Zahl und Anordnung der Holzbündel. So z. B. besitzt die botanische Sammlung zu Leipzig den Querschnitt einer *Medullosa Leuckarti* aus der Hand LEUCKART's, deren Schlangenringe auf der Unterseite in der inneren wie äusseren Zone viel vollständiger ausgebildet sind, als es an der 15 Millim. davon entfernten Oberseite der Fall ist, an welcher sie beinahe gänzlich in Plattenringe aufgelöst sind. An einer 8 Millim. dicken Platte der *M. Ludwigii* GÖPPERT und LEUCKART, welche zu Taf. IV, Fig. 20 der Abhandlung von GÖPPERT und STENZEL gehört, sehe ich etwas Aehnliches. Fünf Sternringe der Unterseite entsprechen einem Plattenring der Oberseite. Dass die Ursache die von den beiden genannten Autoren angegebene ist, bezweifle ich nicht, welcher Vorgang jedoch ihn herbeiführt, weiss ich nicht zu sagen. Auf den mir zu Gebote stehenden Längsschliffen, welche alle nur eine geringe Länge haben, sehe ich sich spaltende Bündel durch schlecht erhaltene Gewebe getrennt. Abbildungen, das Gesagte zu erläutern, behalte ich mir vor. Die von GÖPPERT und STENZEL bei *M. Ludwigii* angenommenen Blattnarben sind solche, es wird sie jedoch nur der als solche erkennen, welcher das LEUCKART'sche Original sieht. Dies ist die Hälfte eines Stammfragmentes, welches ausserdem noch Unebenheiten, durch äussere Einflüsse hervorgerufen, zeigt. Das von GÖPPERT erwähnte Exemplar der *M. stellata* mit Blattstielresten ist ein gänzlich unbrauchbares Stück. Exemplare mit wohl erhaltener Aussenfläche, Rinde und Blattnarben habe ich überhaupt bei keiner *Medullosa* ausser bei *M. Ludwigii* gesehen, solche mit zum Theil gut erhaltener Rinde aber ohne Blattnarben sind selten, die meisten Exemplare zeigen an der Aussenseite grössere oder kleinere Parthieen der peripherischen Holzkörper. So habe ich es bei der ziemlich ansehnlichen Zahl der von mir gesehenen Exemplare gefunden.

Eine Vergleichung mit den Stämmen der Sapindaceen vermeide ich wegen des daraus resultirenden, leicht möglichen Missverständnisses.

Am Schlusse mögen noch etwas ausführlicher die beiden Gattungen *Rhizoxamites* SCHMALH. und *Nöggerathopsis* O. FEISTM. erwähnt sein, deren schon früher gedacht wurde, ohne sie einer oder der anderen Gruppe, den Cordaiten oder Cycadeen, anzureihen. *Rhizoxamites Göpperti* SCHMALHAUSEN (Beitr. zur Jurafl. Russlands. Petersburg 1879) ist ein aus dem Jura von Kuznezsk am Altai, von der Petschora und der unteren Tunguska in Sibirien stammender Rest, welcher von SCHMALHAUSEN a. a. O. pag. 29, 49, 86, tab. 4, 7, 15 besprochen und abgebildet ist. Nach SCHMALHAUSEN's Ansicht sind es gefiederte Blätter, das Exemplar jedoch, Taf. 4, Fig. 2, welches dafür sprechen soll, ist sicher nicht beweisend, da weder die Verbindung des Blattes mit dem Blattstiel unzweifelhaft ist, noch auch der angebliche Blattstiel als solcher betrachtet werden kann. Meist kommen die Blätter in Fragmenten vor, seltener vollständig erhalten, und sind sie lanzettlich oder linear lanzettlich, gegen die Basis verschmälert, an der Spitze abgerundet, stumpf oder spitzlich, die Leitbündel zahlreich, wiederholt dichotom. Die Grösse der Blätter sehr verschieden, zwischen 4—20 Centim. wechselnd. Durch den Habitus an Blätter der Cordaiten und Fiedern von Cycadeen aus der Gruppe der Zamieen erinnernd.

Eine zweite Blattform ist die von O. FEISTMANTET in *Palaeontologia indica* Ser. XII, No. 1, Calcutta 1879 aus dem unteren Gondwanasystem, den Talchir- und Karharbari-Schichten beschriebene *Nöggerathiopsis* HISLOPI (*Cyclopteris* BUNBURY) in einzelnen Blättern bekannt, ebenfalls mit zahlreichen dichotomen Leitbündeln, auch hinsichtlich der Blattform der vorigen nahe stehend. Eine zweite Art, *N. prisca*, ist durch O. FEISTMANTEL aus den mesozoischen Schichten Australiens bekannt geworden. Aehnlich verhalten sich auch die als *Euryphyllum Whitteanum* O. FEISTM. a. a. O. aus denselben Schichten beschriebenen Blätter. Ehe nicht glückliche Funde uns Aufschluss gewähren, werden wir über diese Reste nicht klar werden. *Feildenia* HEER aus dem Tertiär des Grinnellandes könnte ebenfalls hier oder wie die vorhin genannten auch bei den Coniferen ihren Platz finden. Von dieser Gattung kennen wir Zweige mit schmalen, an der Spitze abgerundet stumpfen Blättern, parallelem Leitbündelverlauf.

### Coniferen.

Die jetzt noch vorhandenen recenten Nadelhölzer erweisen sich meiner Ansicht nach wie die vorausgehenden Cycadeen als eine Gruppe, welche zum Theil aus Formen besteht, welche wir nur als Reste einer früher reichlicher entwickelten Formenreihe betrachten können, andererseits aus solchen, deren Auftreten in eine spätere Zeit fallend, jetzt noch, wenn man den Ausdruck gebrauchen will, in voller Blüthe stehen. Zu den letzteren wird man die Abietineen rechnen müssen, wohl auch einen Theil der Cupressineen und Taxodineen, zu den ersteren die Taxaceen und Araucarieen. Die Schwierigkeiten, welche sich bei der Bestimmung der fossilen Coniferen ergeben, der häufig fehlende Zusammenhang der Zweige, Zapfen, Blüthen und Samen, die ungenügende Erhaltung der einzelnen Theile, die Seltenheit von für die genauere Untersuchung geeigneten Resten, die Möglichkeit der Verwechselung habituell mit den Nadelhölzern übereinstimmender oder ihnen sehr nahe stehender Formen, sind nicht gering und von SOLMS treffend auseinandergesetzt. Ich kann meinem verehrten Freunde nicht Unrecht geben, wenn er mir in einzelnen Dingen nicht beistimmt, denn gerade die sehr eingehenden Studien der lebenden und fossilen Coniferen haben mich überzeugt, auf welch' schwankendem Grunde die Phytopalaeontologie ruht. Dazu kommt dann noch die Heterophyllie der Coniferen, welche bei lebenden Exemplaren keine besonderen Schwierigkeiten bereitet, aber schon in den Herbarien und noch mehr bei den fossilen Resten zu einem von dem thatsächlichen Verhältnisse ganz abweichenden Resultate führen kann. Der Hauptsache nach schliesse ich mich in der Anordnung des Stoffes SOLMS an.

In beinahe allen Formationen vom Quartär abwärts bis in das Mitteldevon trifft man Stammreste mit erhaltener Struktur, welche in ihrem Baue mit jenem der lebenden Nadelhölzer übereinstimmen, deren nähere Kenntniss wir GÖPPERT (Monographie der fossilen Coniferen) verdanken. KRAUS unterzog dann (Würzburger naturw. Zeitschrift; SCHIMPER, traité, Bd. II) die GÖPPERT'schen Arbeiten einer kritischen Revision, welche Arbeiten für die Folge maassgebend waren. Weitere Beiträge wurden für einzelne Fundorte von CONWENTZ, MORGENROTH, HOFMANN, FELIX, CASPARY, SCHRÖTER, BEUST, CRAMER und mir geliefert. Daraus nun, dass in einer bestimmten Formation ein Holz mit einer bei den Nadelhölzern vorkommenden Struktur sich findet, folgt noch nicht, dass dasselbe von einer bestimmten Coniferengattung abstammt, da auch andere Gruppen wie z. B. die Cordaiten, einen mit *Araucaria* übereinstimmenden Bau des Holzes haben,

ebensowenig folgt aber daraus, dass im Carbon Araucarien existirt haben, da in dieser Formation nicht bloss Cordaiten, sondern auch Ullmannien, Walchien, Dicranophyllen u. s. w. vorkommen, welche diesen Bau des Holzes gehabt haben können. Was wir mit den von GÖPPERT und KRAUS geschaffenen Namen belegen, sind Gruppen von Hölzern, welche den verschiedensten Gattungen angehören können und nur dann, wenn wir in der Lage sind, den Bau eines Axentheiles im Zusammenhange mit Zapfen oder Blättern zu untersuchen, können wir ein Holz auf eine bestimmte Art zurückführen. Dies ist mir für *Sequoia Coultisae* HEER aus dem sächsischen Unteroligocän gelungen und glaube ich wie SOLMS, RENAULT mit Sicherheit sagen zu können, dass die bei Ilmenau vorkommenden Ullmannien einen mit *Araucaria* übereinstimmenden Stammbau besaßen, da nicht allein Zweige, sondern auch Stammstücke von Ilmenau diesen Bau zeigten. In weiterer Folge wird nun die Bestimmung der fossilen Hölzer erschwert durch die Variabilität einzelner Gewebeformen, wie der Markstrahlen und des harzführenden Parenchyms, wo für die ersteren meiner Ansicht nach den Untersuchungen ESSNER's zufolge feststeht, dass ihr diagnostischer Werth ziemlich gering, bei letzterem nicht zweifelhaft sein kann, dass es häufig sehr sparsam ist oder stellenweise ganz fehlt. Ist man nicht in der Lage, grössere Schliffe anfertigen oder einem grösseren Stück mehrere Schliffe an verschiedenen Stellen entnehmen zu können, so ist ein Irrthum leicht möglich. Das Gleiche gilt für die harzführenden Intercellularräume. Dazu kommen noch bei fossilen Hölzern die Erhaltungszustände, so der Schwund der Membranen, welcher Zellwände dünn erscheinen lässt, während ihre Wanddicke an anderen Stellen ziemlich bedeutend ist, ferner können die Tüpfel ganz verschwunden sein, während andere Exemplare oder Stellen sie führen oder sie sind nur im Umriss erhalten, in welchem Falle Netzfaserzellen anstatt Hoftüpfel angenommen werden. Es kann dies oft auf bedeutenden Strecken sich so verhalten. Eine ganz allgemeine und hartnäckig festgehaltene Täuschung sind die harzführenden Tracheiden und andere Gewebe nicht allein der fossilen Nadelhölzer, sondern auch anderen Familien angehöriger Hölzer. Man kann sagen, dass beinahe jeder dunkle, insbesondere braune kugelige oder überhaupt tropfenähnlich aussehende Inhalt für Harztropfen oder Harzkugeln erklärt wird. Bei versteinten Hölzern werden sie von vornherein selten genug sein, bei den in Kohle umgewandelten, wenn sie überhaupt vorhanden waren, selten fehlen, stets sollte aber ihr Nachweis durch die chemische Untersuchung geführt werden. Hier möge auch erwähnt sein, dass Tracheiden anomal Harz führen können, somit Harz führendes Parenchym da angenommen werden kann, wo es fehlt.

Ich folge der von KRAUS vorgeschlagenen Gruppierung, wie sie von ihm in den oben citirten Abhandlungen gegeben ist unter Berücksichtigung der Angaben von SCHRÖTER und BEUST. Aus der Reihe der Gruppen ist auszuschliessen *Aporoxylon primigenium* UNGER aus dem untersten Culm von Saalfeld. GÖPPERT hat schon den Irrthum UNGER's durch den Nachweis der Tüpfel aufgedeckt, welche bei diesem sehr schlecht erhaltenen Holz nur selten an einzelnen Stücken oder Stellen erhalten sind. GÖPPERT hat ihm in seinem Arboretum fossile den Namen *Araucarites Unger* gegeben, ob indess die von ihm für Tüpfel bezeichneten Körper solche sind oder nicht, lasse ich dahingestellt, ich finde das Gleiche auch bei *Araucarioxylon Richteri* von Saalfeld, bei beiden auf Quer- und Tangentialschliffen in sehr verschiedener Form, darunter auch in der, in welcher sie den Eindruck von Tüpfeln machen.

Auf all' diesen Schliffen bemerkt man krystallinisch aussehende Ausscheidungen, welche an Radialschliffen so geordnet liegen, dass sie das Aussehen haben, als seien sie Ausfüllungen der ein- und mehrreihigen Doppeltüpfel. An anderen Stellen bemerkt man ein polygonales Maschennetz, wie man es bei schlecht erhaltenen Hölzern mit *Araucarioxylon*-Struktur wahrnimmt. *Aporoxylon* kann daher recht wohl ein schlecht erhaltenes *Araucarioxylon* sein, zwischen ihm und *Araucarioxylon Richteri* ist kein weiterer Unterschied, als dass bei letzterem die Doppeltüpfel besser erhalten sind, indes auch an vielen Stellen fehlen.

Ausnahmslos führen alle zu den Coniferen gehörigen Hölzer Doppeltüpfel auf den Radialwänden, seltener auch und kleinere auf den Tangentialwänden, es ist die Gruppierung der Tüpfel auf den Wänden, das Vorhandensein oder Fehlen des harzführenden Parenchyms, dann der Bau des Strahlenparenchyms, nach welchen die Hölzer in Gruppen gesondert werden. So erhalten wir zunächst zwei Hauptgruppen, deren eine der Harzgänge entbehrt, die andere sie enthält.

### I. Harzgänge mit secernirendem Gewebe fehlend.

#### a) Tracheiden ohne Spiralfasern.

1. *Araucarioxylon* KRAUS (*Dadoxylon* ENDLICHER). Hoftüpfel ein-, zwei- bis vierreihig, spiralig, durch gegenseitigen Druck polygonal, wenn mehrreihig, wenn einreihig dann oval, oben und unten sich berührend. Vom Culm bis in das Tertiär, in dem letzteren von BEUST im Tertiär Grönlands, *A. Heerii* BEUST, von mir von Punta Arenas, von GÖPPERT auf Kergueleneiland, *A. Schlemitzii*, nachgewiesen. Das von mir untersuchte Holz von Punta Arenas mit ein- oder zweireihigen Tüpfeln auf den Radialwänden, einreihigen Markstrahlen, Tüpfel des Strahlenparenchyms 3—4 auf die Tracheide. Die Tüpfel fehlen nicht selten auf grosse Strecken vollständig, an anderen Stellen überwiegen die einreihigen Tüpfel die mehrreihigen. Hölzer mit mehrreihigen Markstrahlen sind von ENDLICHER als *Pissadendron*, von BRONGNIART als *Palaeoxylon*, von WITHAM als *Pitus* bezeichnet. Ich habe nicht Gelegenheit gehabt, diese Hölzer selbst zu untersuchen, möchte jedoch glauben, dass eine erneute Untersuchung derselben sehr am Platze wäre. Nach den von GÖPPERT im Arboretum fossile niedergelegten Schliffen lässt sich weder über *Pitys primaeva*, noch über *Pinites Conwentzianus* ein Urtheil fällen. *Pinites latiporosus* CRAMER aus dem Jura Spitzbergens, nach KRAUS ein *Araucarioxylon*, nach SCHRÖTER ein *Cedroxylon* ist eines der Hölzer, bei welchem man über die Gruppe zweifelhaft sein kann. Das Holz hat grosse ober- und unterseits durch Druck abgeplattete Tracheidentüpfel, je einen quergezogenen grossen Tüpfel auf die Tracheide auf der Radialwand der Markstrahlzellen, die Zellen des Strahlenparenchyms ohne Verdickungen. Ich würde das Holz eher für *Cedroxylon* erklären mit Rücksicht auf die Tüpfel und wegen der schmalen Herbstholzzone für ein Wurzelholz.

Wie UNGER im Stande ist, ein in Neu-Seeland von HOCHSTETTER gesammeltes Holz als ein fossiles Dammaraholz zu erkennen, weiss ich nicht zu sagen. Unter den recenten Coniferen haben den besprochenen Bau nur die Gattungen *Dammara* und *Araucaria*, in den früheren Perioden ist er bis zur Trias ein ganz allgemeiner und ausschliesslicher, erst in der Trias treten neben ihnen noch andere Strukturverhältnisse auf. Die Cordaitenhölzer sind bereits erwähnt. Ihre Verbreitung erstreckt sich über die ganze Erdoberfläche, von Grönland bis zur Magellanstrasse, vom Cap bis nach dem Ural, von China und Ost-Indien bis Neuholland.

2. *Cedroxylon* KRAUS. Tüpfel einreihig, selten zweireihig, dann opponiert, keine harzführenden Zellen; Zellen des Strahlenparenchyms mit 1—4 Tüpfeln auf die Tracheide. Unter den recenten Coniferen gehören hierher *Abies*, *Cedrus* und *Tsuga* nebst *Pseudotsuga*. Nach KRAUS soll *Pinus (Pseudotsuga) Douglasii* Harzgänge haben, das von mir untersuchte Holz hat sie nicht, ebenso wenig *P. canadensis* und *P. dumosa*, was auch SCHRÖTER so gesehen hat. Es ist möglich, dass widersprechende Angaben durch unrichtige Bestimmungen, welche bei den durch den Handel bezogenen Exemplaren vorkommen oder durch das verschiedene Alter der Axen bedingt sind. Das von mir untersuchte Holz stammt von einem Baume, welcher Zapfen tragend unzweifelhaft richtig ist. Die ältesten Hölzer dieser Gruppe sind *C. jurassicum* KR., *C. pectinata* KRAUS aus dem schlesischen Rhät, von da reichen sie bis in das Tertiär und Quartär. *C. Withami* KR. stammt von einer secundären Lagerstätte, ob *C. Braunianum* KR. hierher gehört, ist mir zweifelhaft, jedenfalls stammt das Holz von Baireuth aus dem Rhät, nicht von Kulmbach. Das mir bekannte Holz aus dem Rhät ist ein *Araucarioxylon*, ebenso das Holz von Kulmbach.

#### b) Tracheiden mit Spiralfasern.

1. *Taxoxylon* KRAUS. Die Tracheiden neben den Tüpfeln Spiralfasern zwischen und über die Tüpfel weglaufend, im Tangentialschnitt letztere vorspringend. Ohne harzführendes Parenchym und Harzgänge.

Unter den recenten Gattungen besitzen diesen Bau nur *Taxus*, *Torreya* und *Cephalotaxus*. Unter den fossilen Hölzern kenne ich solche mit diesem Bau nur aus dem Tertiär, so z. B. *T. Aykei* GÖPP. und BERENDT. Unter dem Namen *Taxites ponderosus* habe ich ein von GÖPPERT bestimmtes Exemplar von Kloster Nimbschen untersucht, welches zu *Cupressoxylon* gehörte. Dass *Spiropitys* GÖPPERT auf einem Beobachtungsfehler beruht, hat KRAUS bereits erwähnt.

Aus dem oberen Culm von Autun erwähnt RENAULT (Cours de bot. foss. 4. pag. 163) ein *Taxoxylon ginkgoides*, welches ein solches nach der Beschreibung nicht sein kann, sondern ein *Araucarioxylon* mit meist einreihigen Markstrahlen. In demselben Bande bildet er das Holz eines Poacordaiten, tab. 6, Fig. 20—23 mit der Struktur von *Taxus* ab.

### II. Harzführendes Parenchym vorhanden.

1. *Cupressoxylon* KRAUS (*Cupressinoxylon* GÖPPERT ex p. *Thujoxylon* UNGER, ENDLICHER). Von *Cedroxylon* nur durch das Vorhandensein der harzführenden Parenchymzellen verschieden. Unter den recenten Coniferen gehören hierher die Cupressaceen, Podocarpeen, Taxodineen, *Cunninghamia*, *Ginkgo*, *Phyllocladus*, *Saxogothea* und *Pinus Webbiana*. Die ältesten Hölzer dieses Baues gehören der Kreide an, im Tertiär sind sie neben *Araucarioxylon* sehr zahlreich, unter den juragischen Holzpalen ebenfalls, auch im Quartär.

### III. Harzgänge senkrecht verlaufend, Zellen des Strahlenparenchyms einreihig; wenn sie einen Harzgang umschliessen, in der Mitte mehrreihig.

#### 1. Pityoxylonke.

1. Radialwände des Strahlenparenchyms mit kleinen Tüpfeln, Horizontalwände ohne zackige Verdickungen.

Unter den recenten Coniferen gehören hierher: *Picea*, *Larix*, *Pinus longifolia* und *P. (Abies) Pindrow*.

2. Radialwände mit Eiporen, Horizontalwände ohne zackige Verdickungen. *P. Cembra*, *P. Strobus*, *P. Laricio* (von KRAUS in diese Abtheilung gestellt, von

SCHRÖTER in die folgende, gehört nach meinen Erfahrungen hierher), *P. Finea*, *P. Lambertiana*, *P. canariensis*, *P. halepensis*, *P. pauciflora*.

3. Radialwände mit Eiporen und zackigen Verdickungen. Hierher die Mehrzahl der Kiefern, ausserdem *Sciadopitys verticillata*.

Wenn *Pityoxylon eggense* KRAUS (*P. eggensis* WITHAM, Intern. struct. tab. 15, Fig. 6) wirklich ein *Pityoxylon* ist, wenn die vermeintlichen Harzgänge nicht ausgefaltete Stellen sind, was sie zu sein scheinen, so wird dieses Holz das älteste aus dieser Gruppe sein. Denn *P. Sandbergeri* KRAUS gehört nicht dem Keuper, sondern dem Tertiär an, worauf FELIX schon hingewiesen hat. Ich habe es ebenfalls untersucht und kann FELIX' Angabe bestätigen. Lässt man diese beiden Hölzer fallen, so finden sich unzweifelhafte *Pityoxyla* erst im Tertiär.

Dass die von Markstrahl zu Markstrahl verlaufenden Celluloseleisten bei der gemeinen Kiefer, welche GÖPPERT zuerst in der Monographie der fossilen Coniferen, später dann in den Coniferen des Bernsteins erwähnt, nichts anderes als durch den Radialschnitt abgetrennte Streifen der Tracheiden sind, hat KRAUS bereits bemerkt. Nichtsdestoweniger hat KNY die an sich bei alternirenden Tracheidenreihen selbstverständliche Sache wiederholt und mit der nöthigen Funktion verziert, was SCHULZE für seine aus in heissem Wasser löslichen Querbalken in den den Markstrahlen angrenzenden Tracheiden bei drei Coniferen besorgte.

GÖPPERT unterscheidet dann noch eine Gruppe aus dem Culm von Schlesien: *Protopitys*, welches ich früher erwähnte. Sie zeichnet sich durch quergezogene Tüpfel und in der Richtung des Radius gestreckte Markstrahlzellen aus. SOLMS vermuthet, dass das Holz zu den Calamarien gehöre. Ich möchte es eher für das Holz einer Conifere halten. Von WEISS ist ein verkieseltes Holz aus dem Rothliegenden von Ottweiler, *Tylodendron speciosum* (Flora der jüngsten Steinkohle, tab. 19, 20) beschrieben. Das Holz ist ein *Araucarioxylon*, wie schon DIPPEL zeigte und ich mich an Exemplaren überzeugt habe und auch POTONIÉ gefunden hat. Meine Stücke sind nicht so vollständig, wie das Fig. 1 von WEISS abgebildete, welches sich wie die Gipfeltriebe von pyramidal verzweigten Coniferen, z. B. Tannen, Fichten verhält. Das Mark ist grosszellig. Es kommt übrigens auch in Abgüssen vor. Von ZEILLER ist es auch im Perm von la Corrèze bei Brive nachgewiesen und gehören nach WEISS auch die aus dem Culm und Perm des östlichen Russlands durch EICHWALD abgebildeten Steinkerne hierher. Ich vermuthete, dass es zu *Walchia* gehört, kann jedoch, weil mir zur mikroskopischen Untersuchung geeignete Exemplare von *Walchia* fehlen, darüber nichts Bestimmtes sagen. Als *Physematopitys salisburyioides* aus dem Tertiär von Schlesien bezeichnete GÖPPERT ein Holz, dessen Markstrahlzellen wie bei *Gingko*, im Tangentialschnitt mehr rundlich sind. Es lässt sich demnach *Gingko* durch das Verhalten des Strahlenparenchyms unterscheiden. Ebenso lässt sich *Glyptostrobus* durch kreisrunde Tüpfel der Radialwände der Zellen des Strahlenparenchyms, *Phyllocladus* durch eine oder zwei Eiporen der Radialwände des Strahlenparenchyms, die geringe Differenz der Wanddicke des Herbst- und Sommerholzes, *Sequoia* nach SCHRÖTER durch die horizontal gereihten, zwei bis drei Doppeltüpfel der Markstrahlzellen auf die Tracheide unterscheiden. In der ausserordentlich fleissig und genau durchgeführten Arbeit von BEUST (Untersuchung über fossile Hölzer aus Grönland. Zürich 1884) sind noch mehrere Gattungen aufgeführt, welche durch ihren Bau von anderen zu unterscheiden sind. So weit ich BEUST's Angaben controlirt habe, fand ich sie bestätigt.

*Prototaxites Logani* und *Nematoxylon crassum* sind von DAWSON als Coniferen erklärte Reste aus dem unteren Devon von Neubraunschweig und von Little Cap Oiseau bei Gaspé. CARRUTHERS hat sie mit Algenstämmen verglichen, SOLMS mit Fucaceenstämmen. Dies mag wohl auch der Fall sein, auf keinen Fall sind es Coniferenreste. Ähnliche oder dieselben Reste sind aus den silurischen Schichten, den Upper Llandovery von Wales bekannt geworden, *Nematophycus Hicksii* ETHERIDGE. Zum Theil den Cordaiten, zum Theil den Coniferen angehörige Hölzer sind von DAWSON beschrieben, zu den ersteren *Dadoxylon Hallii*, *D. Newberryi*, *D. antiquus*, *D. materiarum*, *D. annulatum*, *Ormoxydon erianum* gehörig.

Hinsichtlich der Zweig- und Blattreste, der Blüten und Zapfen will ich zuerst der mit *Ginkgo* verwandten Formen gedenken, von welchen, wie man nicht ohne Grund annehmen darf, schon in den palaeozoischen Bildungen uns einige begegnen. Wenden wir uns zunächst den best begründeten zu, so sind dies jene Blattformen mit gestielten tief hand- und fingerförmig getheilten Blattspreiten, welche zuerst als Algen, dann als Farne, von HEER endlich als *Ginkgo* angehörig erkannt (Flora foss. arct. Bd. IV. V., ENGLER, Jahrb. Bd. I, 1880) und in einer kleinen Monographie besprochen wurden. Alle diese Formen sind mit der einzigen, noch existirenden Art, *Ginkgo biloba*, mehr oder weniger nahe verwandt und ist diese vielleicht nur deshalb in den Tempelhainen Japan's und China's auf uns gekommen, weil sie durch religiöse Rücksichten geschützt war. Die hierher gezogenen Blätter sind zum Theil durch ihren Leitbündelverlauf von der lebenden Art verschieden, von welchem DRUDE (vergl. Handbch. Bd. I, pag. 654) eine richtige Darstellung gegeben hat, andererseits stimmen die männlichen Blüten nicht alle unter sich und mit jenen der lebenden überein, sodass möglicher Weise unter den fossilen Formen generisch verschiedene vereinigt sind. SOLMS hat mich in dieser Hinsicht missverstanden. In der Erklärung der Fig. 180 habe ich die Blüthe *b* als noch nicht entfaltete, Blüthe *c* als entfaltete bezeichnet. SOLMS meint aber auf eine Bemerkung im obigen Sinne (pag. 263) am Schlusse von *Baiera* sich beziehend, diese bezöge sich auf die Blüthe von *Baiera Münsteriana* HEER. Wie aus den Abbildungen von HEER hervorgeht, sind die männlichen Blüten nicht immer unter sich übereinstimmend (vergl. HEER, Flora foss. arct.) Auch SCHMALHAUSEN bildet aus dem sibirischen Jura Reste ab, welche hierher gehören mögen (SCHMALHAUSEN, Beitr. zur Jurafl. Russlands). Diese Blüten habe ich in der erwähnten Bemerkung im Auge gehabt. Es ist zum Theil die Zahl der Pollensäcke, zum Theil das sogen. Connectiv, der unveränderte Theil der Blattfläche, welche verschieden sind. Insofern man Blätter als entscheidend ansieht, reicht die Gattung zurück in das Perm mit *G. primigenia* SAP., in das Rhät mit *G. antarctica* SAP. (Australien), *G. crenata* NATH. (Seinstedt), im Jura erfährt sie dann eine bedeutende Entwicklung, nimmt dann ab, um im Miocän noch mit zwei Arten aufzutreten, deren eine, *G. adiantoides* HEER, der lebenden sehr nahe steht und von Sinigaglia, England nach Sachalin und Grönland verbreitet ist. Auch *Saportaea salisburyoides* WHITE und FONTAINE, deren Leitbündelverlauf mit *Ginkgo* übereinstimmt, wird hierher zu ziehen sein. Nahe verwandt ist ferner *Rhipidiopsis* SCHMALH. (a. a. O.) mit tief eingeschnittener Blattfläche, die keilförmigen Abschnitte gegen die Blattbasis an Grösse allmählich abnehmend. Schmalere Lappen, aber in ähnlicher Weise gebaute männliche Blüten charakterisiren *Baiera* HEER, deren Blattformen mit fächerförmigem, wiederholt dichotomem Leitbündelverlauf, ebenfalls im Perm



zuerst mit *B. digitata* HEER (*Fucoides* BRONGN., *Zonarites* SCHIMPER, *Schizopteris* GÜMBEL) im Perm auftretend, von da im Rhät und den Jurabildungen ihre reichste Entwicklung erfahrend, auch im Wealden und in der Kreide noch reichlich, in Nord-Amerika noch im Miocän, das *Psilotum inerme* NEWBERRY, vorhanden. Daran schliesst sich *Czekanowskia* HEER mit sehr schmal linearen, wiederholt dichotomen Blattschnitten, welche fein zugespitzt und von einem Leitbündel durchzogen sind, aus dem sibirischen und chinesischen Braunjura, von mir in der Berliner Sammlung in HEER'schen Originalen gesehen, darunter auch Exemplare mit den angeblichen Pilzen, welche ich, da sie auch ausserhalb der Blätter vorkommen und die Blattlappen über sie weglaufen, für unreife Samen halte. Auch im Wealden Portugals. Als *Phoenicopsis* bezeichnet HEER ungetheilte, bandartige Blätter an Kurztrieben ansitzend, aus dem Jura des Amur, Sibiriens, Andö's und China's. Alle diese Gattungen, wie auch *Feildenia* aus dem Miocän von Spitzbergen und Grönland, deren Blätter länglichlinear, spiralig mit querem Ansatz am Zweige stehen und parallelnervig sind, stimmen darin überein, dass ihre Blätter dichtgedrängt an der Spitze von Kurztrieben von Niederblättern umgeben stehen und die Kurztriebe sammt den Blättern abgeworfen werden oder die Blätter allein abfallen. Solche Kurztriebe haben heute noch *Gingko*, *Larix*, *Cedrus*, *Pseudolarix* und die Kiefern, die vier ersteren entwickeln wie *Feildenia* auch Langtriebe mit spiralig stehenden Blättern. Abfällige Kurztriebe kommen jetzt nur bei den Kiefern vor. Dass die fossilen Formen sie abgeworfen haben, ist kaum zu bezweifeln, das Vorkommen der kurzen, mit Schuppen und Blättern besetzten Axen lässt sich kaum anders erklären. Bei *Feildenia* erinnert die Anheftung des Blattes, der Leitbündelverlauf an *Cordaites*, daran erinnern auch die Blätter meines *Eolirion* aus dem Urgon Mährens, welches ich später mit *Phoenicopsis* vereinigt habe. *Eolirion* könnte vielleicht den Cordaiten verwandt sein, bei *Feildenia* werden die Kurztriebe dies verbieten. Jedenfalls aber leiten diese Formen hinüber zu anderen, welche hinsichtlich ihrer Stellung weniger sicher sind als die im Vorstehenden besprochenen. Dazu gehören die in den palaeozoischen Bildungen vorkommenden Blattformen, welche unter dem Namen *Dicranophyllum* GRAND' EURY, *Gingkophyllum* SAP., *Trichopitys* SAP., *Whittlesya* LESQ. *Dicranophyllum*, welches im französischen und sächsischen Carbon (*Sigillariostrobus bifidus* E. GEINITZ) vorkommt, sind ziemlich starke mit linearen, wiederholt dichotomen Blättern, rhombischen Blattnarben besetzte Zweige mit verkürzten Internodien, die Blätter später rückwärts gerichtet. GRAND' EURY (Flore carbonif. tab. 14, Fig. 8 bis 10, tab. 30, Fig. 1), ZEILLER (Végétaux foss. du Nord de France, tab. 176, Fig. 1), RENAULT (Cours de bot. foss. Vol. 4, tab. 4, Fig. 7—9) geben Abbildungen von *D. gallicum* GRAND' EURY, *D. striatum* GRAND' EURY, *D. robustum* ZEILL. Sehr nahe steht *Trichopitys heteromorpha* SAP. aus dem Perm von Lodève mit entwickelten Internodien und schmal linearen dichotom getheilten Blättern. An der Basis der Zweige sind die Blätter verkürzt. In den Blattachsen kommen zuweilen knospenähnliche Gebilde vor, von SAPORTA für Samenknospen erklärt. Ob alle aus dem englischen, sibirischen und französischen Jura beschriebenen Blätter (*Solenites furcata* LINDL. und HUTTON) zur gleichen Gruppe gehören, ist vorläufig nicht mit Sicherheit zu sagen. Abbildungen bei SAPORTA, (Flore jurass. vol. 3, tab. 24, Fig. 1 und HEER, flor. foss. arct. vol. 4. 5). *Gingkophyllum* SAP. a. a. O., tab. 24, Fig. 2 (*Psygmoiphyllum* SCHIMPER) steht *Baiera* oder *Gingko* näher. Die am Zweige herablaufenden gestielten, wiederholt dichotomen Blätter an der Spitze eingeschnitten und abgestutzt, im Perm von Lodève *G. Grasseti* SAP., im

Perm des Ural *G. Kamenskianum* SAP., im Carbon Englands *G. flabellatum* SAP. (*Noeggerathia* LINDL. et HUTT.). Nach einer Mittheilung von NATHORST auch im Culm von Spitzbergen. *Whittleseyia* LESQ. (Coalf. Atlas, tab. 4, Fig. 1) sind einzelne, kurz gestielte, eiförmige abgestutzte Blätter, der Rand gezähnt. An diese schliesst sich mein *Conchophyllum Richtofenii* (RICHTOFEN, China Bd. IV) an, Samenstände jenen von *Dacrydium* ähnlich, mit einer an der Basis vorhandenen Anheftungsspur, wahrscheinlich des Samens, in grösseren oder kleineren Fragmenten allein bekannt, Blätter unbekannt, ferner *Lepidoxylon anomalum* LESQ. (Coalf. Atlas, tab. 83, Fig. 5), dann *Schisopteris anomala* BRONGN. Inwiefern *Taeniophyllum* und *Desmophyllum* hierher oder zu den Cordaiten gehören, ist nicht leicht zu entscheiden. Sämmtliche stammen aus dem Carbon Virginiens. Je mehr man sich dem Tertiär nähert, um so unsicherer werden unsere Kenntnisse hinsichtlich der früheren Formen dieser Gruppe. Meist liegen nur Blätter oder beblätterte Zweige vor, sodann Samen, letztere, welche wir, wenn uns die der recenten Gattungen im gleichen Zustande vorlägen, nicht mit allzu grosser Sicherheit unterscheiden könnten, in dem gleichen Maasse unsicher und mit gleichem Recht auf Dikotylen oder Monokotylen zu beziehen. Derselben Unsicherheit begegnen wir den als *Torreya*, *Podocarpus*, *Cephalotaxites* und *Taxites* bezeichneten Blättern, in einzelnen Fällen mag die heutige geographische Verbreitung einen Anhaltspunkt geben, die Reste selbst werden nichts oder nur sehr wenig dazu beitragen, wenn sie nicht mit der Zeit vollständiger und in anderen Erhaltungszuständen gefunden werden. Es ist demnach möglich, dass *Torreya*, *Taxus*, *Podocarpus* in der Kreide und im Tertiär vorkamen, z. B. *Torreya nucifera* var. *pliocenica* SAP. et MAR. im Pliocän von Meximieux, das Vorkommen des Holzes spricht ja auch dafür, wie ihre heutige Verbreitung, die Reste selbst aus der Kreide Grönlands, aus dem Tertiär Europa's haben eine sehr geringe Bedeutung. Ebenso zweifelhaft sind die aus dem Jura des Cap Staratschin beschriebenen Reste in Bd. IV. der fl. foss. arct., welche fälschlich aus der Kreide angegeben werden. Der in Bd. III, pag. 124, tab. 35, Fig. 18 der Fl. foss. arct. abgebildete *Phyllocladites rotundifolius* HEER aus dem Jura Spitzbergens, nicht aus der Kreide, bedürfte einer genaueren Untersuchung.

Dieses Fragment, dessen Zusammenhang mit *Phyllocladus* mir sehr fraglich ist, erinnert meines Erachtens an die als *Schisolepis* bezeichneten Zapfen, von welchen oder einer nahe stehenden Form NATHORST auf Spitzbergen Zapfen gefunden hat, wie ich im Handbuch der Phytopalaeontologie, pag. 345 mittheilte.

Zum Schlusse komme ich auf die Bemerkung hinsichtlich der männlichen Blüthen von *Ginkgo* und ihrer Verwandten zurück. Ich bin dabei wesentlich auf die Abbildungen HEER's angewiesen, da ich nur die männlichen Blütenstände aus dem Rhät von Bamberg und Veitlahm bei Kulmbach und einen in der Berliner Sammlung befindlichen Blütenstand aus dem sibirischen Jura untersuchen konnte. Ausnahmslos sind diese Blütenstände mehr oder weniger gedrängte Racemen, worauf nicht allzuviel Gewicht zu legen ist, da dies auch von Altersverschiedenheiten abhängen kann. Einer von ihnen ist der männlichen Blüthe von *Taxus* ähnlich, es kann aber auch ein unvollständiges Exemplar eines anderen sein. Von HEER sind sie zum Theil mit *Baiera*, zum Theil mit *Ginkgo* vereinigt worden, ohne jedoch dabei genau zu verfahren. Ein Theil dieser männlichen Blüthen ist von jenen der lebenden Art so wenig unterschieden, so dass man sie als dieser Gattung angehörig betrachten darf, es sind jene, welche 2—3 Antheren tragen, deren Connectiv resp. der nicht Pollen bildende Theil

des Staubblattes unverändert bleibt. Von den Abbildungen HEER's gehören hierher: Flor. foss. arct. Bd. 4, tab. 10, Fig. 8, Taf. 11, Fig. 1c, 9—11. Bd. V, tab. 1, Fig. 18—19, Taf. 6, Fig. 6a. Bd. VI, Taf. 2, Fig. 5. f, c, Taf. 4, Fig. 9 bis 12, und SCHMALHAUSEN, Beitr. zur Jurass. Russlands, Taf. 4, Fig. 8. Die vorhandenen Verschiedenheiten erklären sich zum Theil aus den Erhaltungszuständen, ob frische oder bereits verwelkte Blüten zum Einschluss gelangten, zum Theil wohl auch von verschiedenen Arten stammend, worüber jedoch absolut nichts zu sagen ist, da keine einzige im Zusammenhange gefunden ist. Bei anderen ist die Zahl der Pollensäcke grösser, 3—6, das Connectiv unverändert, dazu gehören jene von *Baiera Münsteriana*, wie sie von mir und anderen abgebildet sind, ferner HEER, Flora foss. arct. Bd. IV, tab. 9, Fig. 10, 11. Bd. 6, Taf. 4, Fig. 1; bei einer dritten Reihe ist das Connectiv verlängert, hackenförmig, die Zahl der Pollensäcke 3—6, HEER, Flor. foss. arct. Bd. IV, Taf. 9, Fig. 8. 9. Die von HEER a. a. O., Taf. 10, Fig. 5 abgebildeten Blüten mit 3—6 Pollensäcken, mit und ohne verlängertes Connectiv, zu *Baiera Czekanowskiana* gezogen, gehören ohne Zweifel zur dritten Gruppe, bei der dichtgedrängten Lage der Antheren kann der Fortsatz leicht verdeckt oder beim Spalten des dünnstieferigen Gesteines verloren gehen. Die Blüten von Veitlahm, welche zu Hunderten auf den Platten liegen, beweisen, dass es Antheren ohne verlängertes Connectiv giebt, welche nur von *Baiera* stammen können, weil dort keine andere Gattung vorkommt, von welcher sie herrühren können. Es sind demnach drei verschiedene Formen, welche sich auf die Gattungen vertheilen und mag *Czekanowskia* die dritte Gattung sein, ohne dass dies jedoch bestimmt zu sagen wäre.

Weshalb HEER die in Bd. VI, tab. 9, Fig. 1—5 abgebildeten Blüten gesondert als *Antholithus paniculatus* und *A. Schmidianus* aufführt, ist nicht abzusehen. Es ist derselbe Typus wie bei den oben erwähnten, nur in den einzelnen Theilen stärker, im Ganzen nicht sehr verschieden von den auf Taf. 6, Fig. 1—6 als *Ginkgo* abgebildeten Blüten, von welchen Fig. 7 mit *Czekanowskia* vereinigt, nicht wesentlich verschieden ist, aber den neben ihnen liegenden Blättern von *Czekanowskia* ihre Vereinigung verdanken. *Stachytaxus* NATH. ist ein aus dem Rhät von Biuf und Höganäs stammender Zweigrest mit Samen, welchen ich auch im Rhät Nord-Persiens nachgewiesen (NATHORST, Floran vid Biuf. Stockholm. SCHENK, Die in der Alboruskette gesammelten foss. Pflanzen. Cassel 1887).

Noch ist die von BERTRAND aufgestellte Gattung *Vesquia* zu erwähnen, gegründet auf verkohlte Samenschalen aus dem Wealden von Tournay in Belgien. Die Kanten dieser Schalen sind ihrer ganzen Länge nach von einem Kanale durchzogen, Räume, welche die in dieser Region verlaufenden Gefässbündel des Integumentes nach ihrer Zerstörung hinterliessen. Die Art ist *Vesquia Tournaisii*. Sie steht dem Verlauf der Bündel nach zwischen *Torreya* und *Cephalotaxus*. Es ist dies ganz gut möglich, es fragt sich nur, ob nicht andere Gymnospermen des Wealden denselben Bau der Samenschale haben, gerade wie bei den *Taxus*-Samen GARDNER's aus dem Eocän Englands es sich fragt, wo die Be- weise dafür liegen.

Ausserordentlich zahlreich sind die zu den Cupressaceen gebrachten Reste, unter welchen die von den Jurabildungen bis zum Tertiär aufwärts vorkommenden Reste das Hauptcontingent liefern. Insbesondere ist es der weisse Jura Frankreichs und Deutschlands, welcher zahlreiche Zweigreste, leider nur zu wenig mit Zapfen versehene Exemplare enthält. Die Reste des französischen Jura haben durch SAPORTA eine eingehende Bearbeitung erfahren (Flore foss. jurass. Vol. 3,

Aciculariees). Die Bestimmung dieser Reste hat mit grossen Schwierigkeiten zu kämpfen. Einmal ist die Blattform bei den einzelnen Gattungen je nach den Alterszuständen wechselnd, sodann ändert sich die Entfernung der Blätter des Zweiges mit dem Alter des Zweiges, bis sie endlich abgeworfen werden. Aber auch, wenn die Zapfen vorhanden sind, hat die richtige Beurtheilung in Folge ihres Alters und der Erhaltung ihre Schwierigkeiten. Einzelne Zapfenschuppen, Zapfen ohne Zusammenhang vermögen auch nichts zu beweisen. Sodann ist das Vorkommen schuppenförmiger Blätter, welches bei den recenten Cupressaceen gewöhnlich ist, noch kein absoluter Beweis für die Abstammung aus dieser Gruppe, da auch bei anderen Gruppen, z. B. den Taxaceen, Taxodineen dieselbe Blattform vorkommt. Früher wurde ein grosser Theil dieser Reste zu den Algen gestellt, aber auch andere Familien mussten schlecht erhaltene Exemplare unter ihre Mitglieder aufnehmen.

Ich erwähne zuerst jene Reste, deren Zapfen erhalten und über ihre Herkunft keine Zweifel lassen, weil sie noch mit den Zweigen im Zusammenhange sind. Dazu gehört *Phyllostrobus Lorteti* SAP. aus dem weissen Jura von Orbagnoux mit einem nicht besonders gut erhaltenen, terminal stehenden Zapfen mit vier in decussirten zweigliedrigen Wirteln stehenden Schuppen, *Libocedrus* oder *Callitris* nahestehend, die Zweigblätter vierzeilig, die der Ober- und Unterfläche breiter, die seitlichen schmaler, in zweizähligen decussirten Wirteln. *Callitris* ist (*C. Brongniartii* im Tertiär des südlichen Frankreich und an anderen zahlreichen Fundorten vom Untertiär bis in das Pliocän vorhanden, ihr heutiges Vorkommen in Nord-Afrika unzweifelhaft von diesem Vorkommen abhängig. Ebenso scheint die Gattung im südlichen England in der Eocänzeit (Londonthon der Insel Sheppey), *C. curta* und *Ettinghausenii* GARDNER vorhanden gewesen zu sein (*Cupressinites curtus* BOWERBANK). Aus dem Oberpliocän von Frankfurt a. M. bildet GEYLER Zapfen als *Frenelites europaea* ab, welche ich zu *Callitris* stellen würde. Die vier decussirt stehenden Schuppen scheinen mir jenen von *Callitris* näher zu stehen als jenen von *Frenela*, wozu dann noch die bessere Uebereinstimmung in der heutigen Verbreitung kommt.

Ebenso unzweifelhaft darf das Vorkommen von *Widdringtonia* (*W. helvetica* HEER, *W. brachyphylla* SAP., *W. antiqua* SAP.) im Tertiär der Schweiz und Frankreich's angenommen werden, da die Zapfen einen sicheren Anhaltspunkt für die Bestimmung gewähren.

Die Gattung scheint, wenn nicht selbst, so doch in einem sehr nahe stehenden Vorläufer in der sächsischen und böhmischen Kreide aufgetreten zu sein, da VELENOVSKY in dem Cemmomann von Peruc *Widdringtonites Reichii* mit Zapfen gefunden hat, der Zahl und Stellung nach mit *Widdringtonia* übereinstimmend, daher *Widdringtonia Reichii* genannt (Sitzungsber. der böhm. Gesellschaft. 1886).

Weniger sicher ist bei der nicht ganz genügenden Erhaltung des Zapfens *W. microcarpa* SAP. vom See von Armaille aus dem weissen Jura, wenn dem aber so ist, für die heutige Verbreitung der Gattung von Wichtigkeit, für welche die ausgedehntere Kenntniss der pflanzlichen Reste Afrika's wichtig wäre. *Biota borealis* HEER darf ohne Zweifel ebenfalls als eine sicher gestellte Tertiärart wegen der flügellosen noch zwischen den Zapfenschuppen steckenden Samen angenommen werden. Auch *Chamaecypaxis europaea* SAP. aus dem Tertiär Süd-Frankreichs von Armissan wird wegen des ziemlich gut erhaltenen Zapfens als sicher gestellt anzunehmen sein. Unter den zahlreichen, von Solenhofen stammenden Zweigen

befindet sich in der palaeontologischen Sammlung zu München ein zapfentragender Zweig, zuerst von UNGER als *Arthrotaxites*, dann von SCHIMPER als *Echinostrobus*, unter gleichem Namen von SAPORTA in anderer Umgrenzung, welche später erwähnt werden soll, während er andere Zweigreste mit zweizähligen decussirten Wirteln schuppenförmiger Blätter als *Palaeocyparis* mit zahlreichen Arten unterscheidet, deren Zapfen jedoch unbekannt sind. Ebenso unbekannt sind die Zapfen aus der grönländischen, Aachener und sächsischen jüngeren Kreide stammender Zweige mit gegenständigen Seitenzweigen begrenzten Wachstums, angedrückten, vierzeiligen, schuppenartigen Blättern, welche von DEBEY, ETTINGSHAUSEN und HEER als Farnblätter (*Moriconia cyclotoxon* DEB. et ETTINGSH., *Pecopteris kudlisetensis* HEER) beschrieben, von SAPORTA als Conifere erkannt wurden. Endständige männliche Blüten glaube ich an Aachener Exemplaren gesehen zu haben. *Libocedrus salicornioides* HEER sind Zweige mit gegenständigen Aesten, kurzen angedrückten, schuppenförmigen Blättern, durch das ganze Tertiär verbreitet, die Zapfen so wenig wie bei den übrigen Arten bekannt. In dem Urgon Mährens, im Turon von Bagnols in Süd-Frankreich kommen gegliederte Zweige mit zweizähligen decussirten Blattwirteln vor, welche ich *Frenelopsis Hoheneggeri* (*Culmites* ETTINGSH.) genannt und mit *Frenela* verglichen. ZEILLER bestätigte später durch die Untersuchung der Epidermis der südfranzösischen Exemplare ihre nahe Verwandtschaft mit der recenten Gattung. GARDNER (Britt. eocene Flora. Vol. II. Coniferae. tab. 14) bildet Zweige einer Cupressinee, *Cupressus, Pritchardi*, ab, welche zu *Cupressus* gehören können; die auf derselben Tafel abgebildeten Zapfen sehen jenen von *Cupressus*, mehr vielleicht jenen von *Sequoia* ähnlich, die kurzen Zweigreste, an welchen sie stehen, entscheiden bei ihrer ungenügenden Erhaltung nicht. *Widdringtonites, Thuytes* sind Bezeichnungen für Zweige mit schuppenförmigen Blättern, deren Zapfen wir nicht kennen und vom Rhät beginnend, den triasischen und liasisch-jurassischen Bildungen angehören, so dass man das erste Auftreten der Cupressaceen etwa in die Mitte der Trias setzen könnte. Für die Existenz der Gattung *Juniperus* haben wir selbst im Tertiär nur ungenügende Belege des Vorkommens.

Reste aus der Gruppe der Araucariaceen sind durch eine Reihe von Bildungen gefunden, allerdings in sehr verschiedener Erhaltung. Was zuerst die Araucarieen angeht, so haben wir keinen sicheren Nachweis, dass die Gattung *Dammara* oder eine ihr nahe stehende Gattung Spuren ihrer Existenz hinterlassen hat, denn die von HEER als *Dammara*-Schuppen aus der Kreide Grönland's beschriebenen Schuppen können ebenso gut von *Araucaria*, als von einer Abietinee stammen. *Dammara albens* PRESL. und *D. crassipes* GÖPP. ist bei den Cycadeen erwähnt. Für *Cunninghamia* oder eine ihr verwandte Gattung haben wir mit einer Ausnahme nur an beblätterten Zweigen, jenen der lebenden Gattung ähnlich, einen Anhaltspunkt, Zapfen oder Zapfenschuppen sind nur von *C. elegans* durch bekannt, denn was weiter als solche beschrieben (GÖPPERT, ETTINGSHAUSEN) gehört zu *Sequoia* VELENOWSKY (a. a. O.) Was VELENOWSKY als *Dammarites* oder auch als *Podosamites*-Blätter abbildet (a. a. O.) ist in diesem Erhaltungszustande nicht zu ermitteln, wäre die Struktur erhalten, so würde die Frage sich unschwer entscheiden lassen. Diese beblätterten Zweige stammen sämtlich aus den Kreidebildungen Frankreich's, Deutschland's und Oesterreich's. Vergleiche übriges pag. 173. Auch die als *Albertia* von SCHIMPER und MOUGEOT beschriebenen Reste aus dem bunten Sandstein des Elsasses (Monogr. des pl. foss. du grès bigarré) beweisen nichts für die Existenz einer mit *Dammara*

verwandten Gattung, sie besagen nur, dass im Elsass zu Anfang der Trias eine Pflanze mit länglichen, ganzrandigen, stumpfen oder spitzten Blättern existirt hat, da die eine von SCHIMPER damit vereinigte männliche Blüthe zu *Voltzia* gehört, mit der anderen nichts anzufangen ist. Gehört aber der von RENAULT (Cours de bot. foss. tom. 4, tab. 7, Fig. 15) wirklich zu *Albertia*, so ist diese überhaupt keine Conifere, sondern eine Cordaitee, wogegen auch die Blätter nicht sprechen.

Dagegen haben wir sichere Belege für das Vorhandensein von *Araucaria* in schon ziemlich frühen Perioden, da wir sowohl aus dem englischen Jura (*A. Brodiaei* CARRUTH., *A. sphaerocarpa* CARRUTH., *A. Hudlestoni* CARRUTH., *A. Phillipsii* CARRUTH.), z. Th. Zapfen mit Samen, z. Th. Schuppen mit Samen als auch aus dem Jura Frankreich's Zapfen an beblätterten Zweigen, jenen der recenten *A. Bidwillii* ähnlich, SAPORTA's *A. microphylla* von Bellay, *A. Moreauana* SAP., *A. Falsani* SAP. kennen. Aus dem Jura (fälschlich Tertiär) des Cap Staratschin ist ein wahrscheinlich zu *Araucaria* gehörender Zapfen (*A. Nordenskiöldi*) bekannt. Von FEISTMANTEL sind zahlreiche Schuppen mit Samen dieser Gattung aus den Lias- und Jurabildungen Ostindien's beschrieben, ebensowenig fehlen sie in den Jurabildungen Sibirien's und China's, aus den ersteren von HEER als *Elatides* beschrieben. GARDNER's aus dem Eocän stammende *Araucaria Sternbergi* ist nach dem Tafel 11, Fig. 6 abgebildeten Zapfen eine *Sequoia*. Wir haben keinen Beweis, dass in der Tertiärzeit *Araucaria* in England oder noch weiter nördlich existirte, denn dass in Grönland und im Tertiär der Magellanstrasse und der Kergueleninsel Holz mit Araucarienstruktur gefunden wurde, beweist nichts.

Ehe ich zu den von mir zu den Taxodineen gestellten Formen übergehe, muss ich gegen eine Unterstellung von SOLMS, welche er bei Besprechung der Gattung *Palissya* äussert, protestiren. SOLMS sagt pag. 75: »Wie in so vielen Fällen nimmt dieser Autor zwei mit einander verwachsene Schuppen an etc.« Mit diesem Autor kann der Construction des Satzes nach nur ich gemeint sein, während SAPORTA gemeint sein sollte und auch früher als solcher angeführt ist. Ich habe bei *Palissya* das, was SAPORTA als Lappen der Samenschuppe bezeichnet, immer für Samen erklärt, und habe, da ich die Entwicklungsgeschichte einer ganzen Anzahl von Coniferenblüthen kenne, nie an die üblichen Verwachsungspeculationen geglaubt, sondern die Blüthen in dem Sinne der EICHLER'schen Abhandlung vom Jahre 1881 aufgefasst. Habe ich die Ausdrücke Samen- und Deckschuppe gebraucht, so ist dies nur geschehen, um bestimmte Regionen im Sinne der Systematik zu bezeichnen. Meine Schuld ist es nicht, wenn die Systematik an gewissen Dingen festklebt, mein Beruf ist es auch nicht, für andere Ausdrücke zu sorgen. Im Uebrigen verweise ich auf GÖBEL's specielle Morphologie und auf seine Entwicklungsgeschichte in diesem Handbuche. Ob *Sciadopitys*, welche unter den recenten Coniferen durch die Entwicklung linearer blattähnlicher Zweige in den Achseln rudimentärer Blätter eine ganz eigenthümliche Stellung einnimmt, in früheren Perioden existirt hat, wie sich dies für *Gingko* aussprechen lässt, mit der sie die isolirte Stellung unter den recenten Coniferen theilt, lässt sich mit Sicherheit nicht sagen. Dass sie eine lange existirende Form ist, kann man aus dem Vorkommen von wie lange einnervige breit lineale Coniferenblätter aussehenden Organen schliessen, welche in den Kreidebildungen Grönland's vorkommen (*Pinus Crameri* HEER), deren Epidermis den Bau von *Sciadopitys* besitzt, die Spaltöffnungen in einer Furche auf der Unterseite des Zweiges, umgeben und überragt von einem Kranze cylindrischer

Fortsätze. Ich habe diesen Bau nicht nur an den Originalen der genannten *Pinus*-Art, sondern auch an anderen unbestimmten *Pinus*-Nadeln Grönland's gefunden. Der Zapfen der recenten Art trägt alle Charaktere eines Taxodineenzapfens, seine Entwicklung kenne ich nicht, da selbst vierzigjährige Exemplare noch keine Blüthen entwickelt haben. Unter den Zweigresten sind die als *Cycloptis Norden-skiöldi* und *C. Heerii* SCHMALHAUSEN a. a. O. aus dem Braunjura von Kusnez, der unteren Tunguska und Ust Balei, welche habituell an *Sciadopitys* erinnern, es fehlen jedoch an der Basis der Phyllocladien die rudimentären Blätter. Ueber zwei Gattungen sind wir hinsichtlich ihres Vorhandenseins im Tertiär nicht im Zweifel, *Taxodium* und *Glyptostrobus*. Die erstere, von welcher auf beblätterte Zweige hin mehrere Arten unterschieden sind, vom Eocän und Oligocän bis in das Pliocän an zahlreichen Fundorten Europa's, Asien's, Amerika's und der arktischen Zone verbreitet, in den Erhaltungszuständen, in welchen sie vorliegt, von dem in den südlichen Vereinigten Staaten vorkommenden *Taxodium distichum* kaum oder nicht zu unterscheiden und deshalb als *T. distichum miocaenum* bezeichnet. Die jährigen Triebe im Herbst abwerfend, woraus sich die grosse Anzahl der beblätterten Zweige als Fossilreste erklärt, die Zapfenschuppen bei der Reife sich ablösend, der Grund, weshalb ganze Zapfen selten sind. *Taxodium europaeum* und *T. eocaenum* GARDNER (Brittish Eocene Flora. II. Coniferae. London 1884—1886) gehören nach den Abbildungen auf Taf. 3. 4. 7 zu der folgenden. Der auf Taf. 7 abgebildete Zapfen ist zu ungenügend erhalten, als dass er Aufschluss geben könnte.

Auch *Glyptostrobus* gehört zu jenen recenten Coniferen, welche nur noch in einer Art existiren und in einem engen Verbreitungsbezirke vorkommen. Nach einer vereinzelt Zapfenschuppe aus dem Urgon (Komeschichten) Grönland's (*Gl. grönlandicus* HEER) in der Kreide zuerst auftretend, ist die Gattung mit *G. europaeus* HEER ebenfalls eine der verbreitetsten Tertiärconiferen von dem Süden Europa's (Kumi) bis in die Polarregion, vom Oligocän bis in das Pliocän (Meximieux). Ganze Zapfen aus dem gleichen Grunde wie *Taxodium* selten. Die jährigen, mit linearen Blättern versehenen Triebe werden bei dieser Gattung abgeworfen, die mit kurzen schuppenförmigen Blättern besetzten Zweige bleiben stehen. Letztere tragen nach Herbariumexemplaren die Zapfen. *Sequoia*, gegenwärtig noch in zwei Arten, die eine, *S. sempervirens* mit flachen, zweizeilig stehenden Blättern, die andere, *S. gigantea* mit kurzen schuppenförmigen Blättern, hat in der Kreide wie im Tertiär und vielleicht noch weiter zurück bis in den englischen Jura und in dem Wealden ihre Vertreter, beide Angaben allerdings auf beblätterte Zweige gegründet. Die Fossilreste entsprechen den beiden noch vorhandenen Arten, die Verbreitung der untergegangenen Arten ist jedoch den recenten Arten gegenüber eine bei weitem ausgedehntere. Freilich muss man vor allem fragen, ob die zahlreichen Arten der Kreide und des Tertiär wirklich solche sind oder nicht bloss individuelle Verschiedenheiten. Denn beinahe alle sind sie auf blatttragende Zweige gegründet, mit Zapfen sind nur wenige bekannt, so aus der Kreide *S. Reichenbachii* HEER mit Zapfen, welche sich enge an jene der *S. gigantea* anschliessen, aus dem Tertiär *S. Langsdorfii* HEER, der *S. sempervirens* nahe stehend, vom Oligocän bis in das Pliocän (Bassano), *S. Couttsiae* HEER, der *S. gigantea* verwandt. Eine der Aufklärung sehr bedürftige *Sequoia* ist die als *Sequoia (Araucarites) Sternbergi* beschriebene. MARION bildet aus einem Theil der unter diesem Namen bekannten Exemplare eine eigene Gattung: *Doliosirobus Sternbergi*, welche mit *Sequoia* allerdings, soweit es die

Zapfenschuppen betrifft, nichts gemein hat (vergl. GARDNER, pag. 95), ebenso der bei GARDNER pag. 96 abgebildete Zapfen von Häring. Andere Exemplare bezeichnet GARDNER pag. 85 als *Cryptomeria Sternbergi* (tab. 20. 21) aus dem Basalt von Antrim und Mull, sehr verdrückte Zapfen, welche etwas an *Cryptomeria* erinnern. Ich kenne nur beblätterte Zweige und einen Zapfen, dieser ist allerdings *Sequoia* verwandt. Wie mir scheint, sind verschiedene Dinge mit demselben Namen belegt, weil, so weit ich in den Sammlungen die Frage verfolgen konnte, beblätterte Zweige hauptsächlich vorlagen und diese sich schwer unterscheiden lassen. Ist der Rest von Antrim eine *Cryptomeria*, so hätten wir für die heutige *C. japonica* einen Vorläufer und in den vorausgehenden Gattungen analoges Verhältniss.

Nach GARDNER ist *Sequoia Couttsiae* HEER von Hampsted eine *Arthrotaxis* (GARDNER, tab. 6, Fig. 6—9, tab. 10, Fig. 6—9). Ich kann nach den Abbildungen nicht urtheilen, da die Zapfen zu schlecht erhalten sind, den besten derselben, Taf. 10, Fig. 9 halte ich nach den zwei deutlichen Schuppen nicht für zu *Arthrotaxis*, sondern zu *Sequoia* gehörig. Aus dem Cenoman von Peruc ist von VELENOSKY eine mit *Sequoia* verwandte Gattung, *Ceratostrobus*, unterschieden (Sitzungsb. der böhm. Gesellsch. der Wissensch. 1886) die beblätterten Zweige jenen der *S. gigantea* ähnlich, die Schuppen des mit den Zweigen im Zusammenhange stehenden Zapfens auf dem Scheitel mit einem Dornfortsatze.

In neuester Zeit wird von SCHULZE (über die Flora der subhercynischen Kreide), *Geinitzia cretacea* SCHIMPER und *G. formosa* HEER zu *Ceratostrobus* VELENOSKY gezogen, *Cunninghamites squamosus* HEER, welche ebenfalls in der Kreide des Harzes vorkommt, zu einer neuen Gattung der Taxodineen, *Eurysaxis* erhoben. In wieweit diese Anschauungen gegründet sind, lässt sich dem Text nicht entnehmen, der Charakter der neuen Gattung entspricht jenem von HEER für *Geinitzia formosa*. Ist *Geinitzia formosa* ein *Ceratostrobus*, so müsste man annehmen, dass bei den von HEER untersuchten Exemplaren die Dornspitzen der Schuppen abgebrochen sind. *Geinitzia* würde aber das Prioritätsrecht haben.

Ich schliesse an diese Formen einige andere an, deren Stellung mir früher schon zweifelhaft war, welche ich, um aus der Verlegenheit zu kommen, an die Taxodineen angeschlossen habe, sodann andere, deren Stellung mir überhaupt ganz fraglich ist. Dazu gehört *Voltsia* BRONGN., mit mehreren, mehr oder weniger gut bekannten Arten, deren Zweige Zapfen tragen, so *V. Liebeana* GRINITZ aus dem Perm von Gera, *V. heterophylla* BRONGN. aus dem bunten Sandstein des Elsasses, *V. recubariensis* SCHENK, aus dem Muschelkalk von Recoaro, (SCHIMPER und MOUGEOT, Flor. foss. du grès bigarrée. GEINITZ, Nachträge zur Dyas. SOLMS, Coniferen des deutschen Kupferschiefers und Zechsteins. SCHENK, über die Pflanzenreste des Muschelkalkes von Recoaro), von SOLMS an die Araucariaceen und Sequoieen angereiht. Die Stellung dieser Reste zu Araucariaceen tritt in mehrfacher Beziehung hervor, wenn nicht, was ich nicht zu beurtheilen vermag, die Darstellung der Schuppen durch SAPORTA auf Wahrheit beruht. Sie tritt hervor in der Beblätterung, in der flachen Schuppe, welche keinen Auswuchs zeigt, im Bau der geflügelten Samen. Die Zapfen sind cylindrisch, die Schuppen spiralgig stehend, anfangs aufrecht, später spreizend, derbholzig, gegen die Basis in einen Stiel verschmälert, am oberen Rande drei- bis fünftheilig, diesen Lappen entsprechend verlaufen auf dem Rücken bis zum Stielansatz mediane Leisten, welche sich an der Basis zu einer wulstartigen Platte vereinigen. Auf der Innenseite nach SOLMS ein rundliches, von



einer kielartigen Leiste umgebenes Feld, die Anheftungsstelle des Samens. Ich habe mit Ausnahme des Materials von Gera dasselbe Material wie SOLMS benutzt, doch scheint das Material von Gera, welches SOLMS untersuchte, besser zu sein als das in der Sammlung des botanischen Institutes befindliche. Sodann ist es das in der Strassburger Sammlung befindliche Original der männlichen Blüthe von *Albertia*, welche mir Zweifel erregte und mir SAPORTA's Angabe wahrscheinlicher erscheinen liess, als sie vielleicht verdient. Zahlreiche Abbildungen von zu *Voltsia* gezogenen Zweigen werden von O. FEISTMANTEL aus den Trias- und Jurabildungen beschrieben und abgebildet. Das betone ich aber nochmals, dass ich die Verwachsung zweier Organe bei der Bildung der Coniferenschuppen perhorrescire.

Als *Glyptolepis* (*Glyptolepidium* HEER) *coburgensis* hat SCHIMPER meine *Voltsia coburgensis* von *Voltsia* abgetrennt. Die Abbildung bei SCHIMPER (Traité, Atlas) ist schematisirt, das Exemplar stammt aus dem Keuper von Stuttgart, die Zapfenschuppen stehen locker ab und sind vielgekerbt, von *Voltsia coburgensis* aus dem Keuper von Coburg kenne ich nur Schuppen und Zweige, die Schuppen sind fünfflappig. Im Perm von Fünfkirchen ist *V. hungarica* HEER, im Zechstein von Huckelheim *V. hexagona* BISCH., erstere mit fünf schmalen, letztere mit drei Lappen an den Schuppen, bekannt. Aus den schwarzen Schiefeln von Raibl unterscheidet STUR drei Arten, von welchen nach meiner Ansicht nur *V. raiblen-sis* STUR hierher gehört. Sehr nahe steht die von SCHIMPER als *Cheirolepis* bezeichnete Gattung, aus meinem *Brachyphyllum Münsteri* gebildet (SCHENK, Flora der Grenzsichten, Taf. 43). Die Schuppen sind nicht oder kaum gestielt, der obere Rand getheilt, die beiden seitlichen Lappen breiter, als die drei mittleren, die beblätterten Zweige mit kurzen schuppenförmigen Blättern bedeckt. Der von mir a. a. O., Taf. 43, Fig. 6 abgebildete Zapfen ist nicht besonders gut erhalten, er gehört indess doch wohl hierher, da meines Wissens bei Oberwaiz keine andere Conifere vorkommt. Im Lias der Schweiz *C. Escheri* HEER. Durch zweilappige, gestielte Zapfenschuppen ist *Schisolepis* FR. BRAUN ausgezeichnet. Alle von mir gesehenen Schuppen und Zapfen sind samenlos, der Zapfen mit locker abstehenden Schuppen im Reifezustande. Im Zusammenhange mit Zweigen sind sie bis jetzt nicht gefunden, ich glaube, dass das Vorkommen bei Veitlahm, wo Zweige, Blätter und Zapfen auf den Platten beisammen liegen, und einzelne Schuppen wie Blätter häufig sind, dafür spricht, dass sie zusammengehören. Man wird mir wohl nicht den Vorwurf machen, dass ich auf diesen Umstand ein grösseres Gewicht als nöthig lege. Von ETTINGSHAUSEN sind die mit Kurztrieben besetzten Blätterbüschel tragenden Zweige als *Najadee* beschrieben. Leider habe ich noch immer nicht Zapfen und Samen von *Larix Kaempferi*, an welche die Reste durch ihren Habitus sich anschliessen, erhalten können. Den Schluss auf hängende Samen habe ich aus der Beschaffenheit der vermuthlich die Samen tragenden Region gezogen. Dass die Samen aufrecht sind, dafür kann ich an den Schuppen keinen Anhalt finden. Sie gehört mit zwei Arten, *S. Braunii* SCHENK, *S. Follini* NATH., dem fränkischen und skandinavischen Rhät an. Nach HEER eine dritte, *S. permensis*, im Perm von Fünfkirchen. *Leptostrobus* HEER und *Schid(x)olepidium* HEER sind aus dem Braunjura Sibiriens Zapfen mit sehr locker stehenden Schuppen, diese bei der ersteren gestielt, am oberen Rande gekerbt, aus einem mit Niederblättern besetzten Kurztrieb sich entwickelnd. Kurztriebe mit Blättern und geflügelte Samen, welche mit ihnen zusammen vorkommen, werden von HEER dazugezogen. Bei der zweiten Gattung sind die Zapfen-

schuppen am vorderen Rande eingeschnitten, die Schuppen dichter stehend als bei *Leptostrobus*. Ich habe beide in der Sammlung zu Berlin untersucht, vermag jedoch den Angaben HEER's nichts hinzuzufügen. *Inolepis* HEER aus dem Urgon (Komeschichten) Grönland's sind zapfentragende mit decussirter, aber auch spiralliger Stellung der schuppenförmigen, cypressenähnlichen Blätter, welche an den Zapfen tragenden Zweigen unterhalb der Zapfen in Hochblätter übergehen, die Zapfenschuppen spirallig stehend, abgerundet, auf dem Rücken mit drei vertieften Längsrinnen, lederartig. Ausser diesen Merkmalen ist an den Originalen HEER's, welche ich selbst untersuchen konnte, nichts zu sehen. Aehnlich verhält es sich mit *Cyparissidium* HEER, einer in den Kreidebildungen mehrfach vorkommenden Gattung, welche im Rhät von Schonen zuerst auftritt, und, mit auf dem Rücken dichtgestreiften, lederartigen, eiförmigen, kurzspitzigen Zapfenschuppen, alternirenden, schuppenförmigen, angedrückten Blättern, durch alle Etagen der Kreideformation vorkommend. Aus der böhmischen Kreide (Cenoman) von VELENOVSKY einige neue Arten beschrieben, von welchen *C. minimum* VEL. mir ein *Cyperissidium* zu sein scheint, für die übrigen ist es mir nach den Abbildungen zweifelhaft. Aus der Gattung *Sphenolepidium* HEER (*Sphenolepis* SCHENK, Flora des nordwestdeutschen Wealden) dürften wohl nur die aus dem Wealden der Provinz Hannover stammenden *S. Sternbergianum* und *S. Kurrianum* Erwähnung verdienen. Die Blätter schuppenförmig, in Spiralen stehend, angedrückt oder mit abstehenden Spitzen, die Zweige tragen kleine kugelige Zapfen mit keilförmigen Schuppen, welche bei der Reife abstehen. Die von HEER aus dem Wealden Portugal's beschriebenen Arten fraglich, von SAPORTA eine Art aus dem Rhät von Metz, *S. Terquemi*. Auch im Rhät von Süd-Amerika: *S. rhaeticum* GEINITZ. Von Geinitzia UNGER aus der Kreide des Harzes (*G. formosa* HEER), Oesterreich's (*G. cretacea* UNGER) und Grönland's (*G. hyperborea* HEER) ein Zapfenfragment, gehören die von mir und HEER abgebildeten Zapfen der *G. formosa* HEER, deren Originale ich untersucht habe, unzweifelhaft zu den schlanken, dicht mit spirallig stehenden, sichelförmigen, mit rhombischer Basis ansitzenden Blättern besetzten Zweigen, an welchen sie zum Theile ansitzen. Die Zapfen selbst sind sehr gross mit beinahe gleich dicker Axe, welche dicht gedrängt die dicken, horizontal abstehenden, mit polygonaler tief genabelter radiär gestreifter Endfläche versehenen Schuppen trägt. Aus dem Jura von Solenhofen sind mit dicht stehenden, angedrückten, schuppenförmigen, spirallig stehenden Blättern bekleidete Zweige bekannt geworden, welche von SCHIMPER als *Echinostrobus Sternbergi* bezeichnet werden. SAPORTA unterzog sie einer erneuten Untersuchung (Flor. jurassique, tab. 71) und schied das Zapfen tragende Exemplar von den übrigen, damit vereinigten. Ich habe das zu München befindliche Original nicht wieder untersuchen können, nach SAPORTA endet jede Zapfenschuppe in einen starken, dornförmigen Fortsatz. Damit wären, ebenfalls nach SAPORTA, die aus dem Rhät von Palsjö Schonen stammenden, als *Swedenborgia cryptomerioides* NATH. beschriebenen Zapfen verwandt, welche langgestielte, keilförmige, an der Spitze meist fünfteilige Schuppen tragen, in dem überreifen Zustande beinahe horizontal abstehend. Die Zahl der Einschnitte wechselnd. Die Samen nicht genau bekannt, nach NATHORST nur einer, nach SAPORTA mehrere. SAPORTA bildet (Flor. jurass. tab. 70) ausser dem von NATHORST abgebildeten Exemplaren Fig. 3 noch eines ab mit zwei Eindrucksstellen.

Die im Rhät gefundenen Zweige, Zapfen und Samen, welche an manchen Fundorten in der Umgegend von Baireuth und Bamberg in grosser Anzahl ge-

funden sind, anfangs von PRESL und BRAUN als *Cunninghamites* beschrieben, dann von ENDLICHER als *Palissya* bezeichnet wurden, habe ich in meiner Flora der Grenzsichten und später nochmals in ENGLER's Jahrbüchern erörtert. SAPORTA hat *Palissya* benutzt, um die Entstehung der Zapfenschuppe aus zwei Theilen der Deck- und Samenschuppe zu demonstrieren und dem entsprechend dieselbe gedeutet. Die Zweige sind bilateral verzweigt mit linearen, locker spiralig stehenden, zugespitzten Blättern besetzt. Die Zapfen finden sich geschlossen und geöffnet zum Theile auf denselben Platten nebeneinander mit den Zweigen und Samen, erstere habe ich an Zweigen nicht gesehen bei *P. Braunii*, wohl aber *P. aptera*. Sind die Zapfen geöffnet, so stehen die Schuppen beinahe horizontal ab, auf ihrer Fläche bemerkt man die Samen, welche den Schuppen das gefiederte Ansehen geben und von SAPORTA als Läppchen abgebildet sind (Fl. jurass. tab. 68, 69).

Dass die Samen nicht alle dieselbe Gestalt haben, liegt bei der Tafel 41, Fig. 10 in dem Versehen des Lithographen, bei den Figuren in ENGLER's Jahrbüchern in der mehr oder weniger vollständigen Erhaltung. Bei den geschlossenen Zapfen ist von der Form der Schuppen nicht viel mehr als der obere lanzettlich zugespitzte flache Theil zu sehen, der unten verschmälerte Theil ist verdeckt. Ich meine, SOLMS geht denn doch mit seiner Kritik zu weit, wenn er verlangt, dass alles, was bei der einen Lage zu sehen ist, auch in anderen Lagen sichtbar sein soll. Stehen die Samen, wie ich denke, dass sie stehen, so können sie bei einem geschlossenen zerdrückten Samen nicht zu sehen sein. *P. aptera* SCHENK kenne ich nur von der Theta bei Baireuth, mit endständigen, eiförmigen, geschlossenen Zapfen, die Zweige mit kurzen, dicht und spiralig stehenden, schuppenförmigen Blättern, um das Exemplar herum liegen die kleinen, flügellosen Samen. Dieselben Zapfen kommen dann noch einzeln mit kurzen Zweigresten vor (SCHENK, a. a. O., tab. 42). SOLMS erwähnt pag. 76 ein von THISELTON DYER in dem mir nicht zugänglichen Geological Magazine als *Condylites squamatus* beschriebenen Abdruck eines Zapfen tragenden Zweiges aus dem weissen Jura von Solenhofen. Unter den zahlreichen Solenhofener Resten der Sammlung zu München habe ich ihn nicht gesehen, SOLMS hat das Original THISELTON DYER's untersucht. Mehrere Zweige sympodialen Aufbaues liegen auf der Platte beisammen, sie enden mit vierlappigen Gebilden, bei denen man an einen *Callitris*-Zapfen denken kann. An einem Zweige entspringen unter der das Gebilde tragenden Spitze zwei Innovationssprosse. THISELTON DYER vermuthet, dass, da die Zweige mit rhombischen, dicht gedrängten, spiralig stehenden Blattkissen besetzt sind, sie zu einer der als *Arthrotaxites* oder *Palaeocyparis* beschriebenen sterilen Arten gehören, SOLMS, dass SAPORTA's Algengattung *Itieria* aus den gleichen Schichten von St. Mihiel und Orbagnoux als schlechter Erhaltungszustand dazu gehöre. Zur eigenen Untersuchung jener Reste, welche als *Brachyphyllum* von SAPORTA und HEER bezeichnet werden, fehlt mir das Material. Sie gehören zu dem Heer jener Zweige, welche wie die besprochenen *Palaeocyparis* steril sind und nur einzelne von ihnen Zapfen tragen, wobei jedoch die von SAPORTA angenommenen von jenen HEER's gänzlich verschieden sind und da bei dem einen wie bei dem anderen die Zapfen nur von der Aussenfläche sichtbar sind, ihr Bau uns ganz unbekannt ist. Der Habitus der Zweige ist etwa jener von *Arthrotaxis selaginoides*. Die Zweige sind mit dichtgedrängten, spiralig stehenden, sich berührenden, sehr kurzen Blättern mit rhombischer Basis und kurzer, zuweilen etwas längerer,

hakenförmig nach einwärts gekrümmter Spitze versehen. Zu solchen Formen gehört z. B. *B. mammillaris* BRONGN., *B. Desnoyersii* BRONGN. Bei anderen sind die Blätter länger und nähern sich jenen von *Pagiophyllum*. Bei einzelnen erhält man nach Entfernung des kohligen Ueberzuges den Abdruck der Spaltöffnungen als kleine, reihenweise stehende Erhöhungen, also der häufig vorkommende Bau dieser Organe, welche bekanntlich bei den Coniferen von einem Walle umgeben sind. Zuweilen genügt es, durch verdünnte Salzsäure den Belag abzulösen, um ein brauchbares Präparat der Cuticula zu erhalten, in anderen Fällen muss man stärkere Oxydationsmittel anwenden, um die Präparate durchsichtig zu machen. Ich habe auf diese Weise von aus italienischen und deutschen Fundorten stammenden Exemplaren Präparate erhalten. Aber auch im Kohlenbelag erkennt man öfter die Spaltöffnungen als Nadelstich ähnliche Vertiefungen. SAPORTA vereinigt dünnere Zweige mit stärkeren als jüngere Zweige, was ja richtig sein kann, die Blätter sind an ersteren länger und schmaler. Der von HEER an dem Zweige des *B. insigne* HEER ansitzende Zapfen aus dem Braunjura Sibiriens von Ust Balai ist kugelig, seine Schuppen mit polygonalen, genabelten Endflächen. Ich habe diese Art als Beispiel gewählt, weil sie der typischen BRONGNIART'schen Art nahe steht. Durchaus anders sind die von SAPORTA, welcher in seiner Flore fossile jurass. eine Reihe von Arten (Taf. 34—44) abbildet, für *Brachyphyllum* angenommenen Zapfen. *B. Jauberti* SAP., *B. Moreauanum* SAP. und *B. gracile* SAP. sind die Arten, mit welchen er ovale, mit ihnen zusammen vorkommende Zapfen vereinigt, keiner der Zapfen hängt mit einem Zweige zusammen. Von den Schuppen lässt sich nichts weiter sagen, als dass sie bei dem einen an dem oberen sichtbaren Theile lanzettlich sind, bei dem anderen eine rhombische Endfläche haben. Meiner Ansicht nach würde dies auf eine verschiedene Entwicklung der Zapfenschuppe hinweisen, wie wir sie z. B. bei *Pinus* in der Gruppe der Kiefern einerseits, andererseits bei den Fichten, Tannen etc. haben. Für *B. gracile* nimmt er geflügelte, *Pinus* ähnliche Samen an, ist dem so, dann sieht es schlecht mit der Begründung des ersten Auftretens von *Pinus* aus. Die im Kupferletten von Frankenberg in Hessen vorkommenden Zweigfragmente, die vorgenannten Frankenberger Kornähren, dann die meist sehr gut erhaltenen Blattzweige im Kupferschiefer von Mansfeld und Gera, im Zechstein von Fünfkirchen, in den Geoden von Ilmenau, letztere mit erhaltener Struktur, von SOLMS einer eingehenden Untersuchung (SOLMS, die Coniferenformen des deutschen Kupferschiefers und Zechsteins, Berlin 1884) unterzogen, welche ich allein berücksichtige, sind als *Ullmannia* bezeichnet. Ausserdem liegen mir Exemplare von Gera in der hiesigen botanischen Sammlung, dann aus dem Material von Ilmenau angefertigte Schliffe von Zweigen und Blättern vor. Früher sind sie wie andere Coniferenreste als *Caulerpites* und *Fucoides* bezeichnet den Algen beigegeben worden. Zuerst seien die Strukturverhältnisse erwähnt, welche von SOLMS und mir untersucht sind. Stamm- und Zweigholz hat den Bau von *Araucarioxylon* (SOLMS, a. a. O., tab. 3, Fig. 15. 16). Doch kommen die Doppeltüpfel auch besser erhalten vor, ich habe solche in dem Handbuche der Phytopalaeontologie, II. Lief. 3, pag. 275, Fig. 191—192 abgebildet. Das Mark der Zweige sehr stark (SOLMS, Taf. 3, Fig. 4), Stammstücke mit Mark habe ich nicht gesehen. Bei den Blättern, deren Epidermis zuweilen erhalten und dann die Aussenwand ziemlich stark verdickt ist, die Spaltöffnungen eingesenkt sind, liegen unter dieser, bei *Ullmannia selaginoides* und *U. orobiformis* eine einfache continuirliche, nur an einzelnen Stellen doppelte oder dreifache Faserschicht, bei *U. frumentaria* (*U.*

*Geinitzii* HEER, *U. lycopodioides* GÖPP.) einzelne rundliche Faserstränge, an welche sich dann das Blattparenchym anschliesst (SOLMS, a. a. O., tab. 3, Fig. 1. 2). In der Mitte des Blattes verläuft das Leitbündel, umgeben von dem an beiden Seiten zu einem breiten Flügel entwickelten Transfusionsgewebe (SOLMS, tab. 3, Fig. 5. 6. 14). Die Struktur der Zweige von *Ullmannia Bronii* von Frankenberg ist bei weitem weniger gut erhalten, die Doppeltüpfel stehen auf den Tracheidenwänden in einfachen Reihen, wenn zwei nebeneinander zwar opponirt, sich nicht berührend oder sich berührend und an den Berührungsstellen abgeplattet (SOLMS, tab. 3, Fig. 10—13). Ich habe dieselben Tracheiden wie SOLMS aus kleinen Stücken der Zweige desselben Fundortes durch eine umständliche Behandlung mit Säuren und Alkalien erhalten. Bei *U. Bronii* GÖPP. sind die Blätter dichtgedrängt, angedrückt, zungenförmig, spiralig stehend, stumpf, auf der Rückseite mit Nadelstich ähnlichen, in Längsreihen stehenden Punkten bedeckt, bei *U. frumentaria* GÖPP., *U. selaginoides* GÖPP. und *U. orobiformis* SOLMS sind sie länger, bei der ersteren spitz, auf dem Rücken gekielt und mit in parallelen Längsreihen stehenden zahlreichen Spaltöffnungen, bei den beiden anderen beinahe cylindrisch, stumpf (SOLMS, Taf. 1). An den bei Gera vorkommenden Zweigen der *U. frumentaria* finden sich ovale oder eilängliche zapfenartige Gebilde endständig und aus spiralig stehenden lanzettlichen Schuppen bestehend. (SOLMS, tab. 1, Fig. 9). Weiteres ist darüber nicht bekannt. In dem Kupferletten von Frankenberg kommen einzelne kreisrunde, auf der einen Seite genabelte, an dem verdickten Rande mit radialen Furchen versehene, auf der anderen Seite kurz gestielte Schuppen und Aggregate von Schuppen (Sterngrauen) vor, der Stiel von in der Mitte mit einem Höcker versehenen Feldern umgeben, wahrscheinlich die Narben abgefallener Samen (SOLMS, a. a. O., Tafel II, Fig. 9). Diese Schuppen, deren weitere Eigenschaften und Zusammenhang unbekannt ist, nennt SOLMS *Strobilites Bronnii* (SOLMS, tab. 2, Fig. 1—9). Ähnliche Schilder kommen auch bei Gera vor. Neben anderen Zweigfragmenten der *U. Bronnii* von Frankenberg bildet RENAULT in Tom. 4 des Cours de bot. foss., tab. 6, Fig. 10 ein Fragment ähnlichen Aussehens ab, ohne Zweifel ein abgeriebenes Exemplar. *Walchia* STBG., eine für das Perm charakteristische Gattung, welche mit *W. antecedens* STUR im Culm zuerst auftreten soll. Mir scheint indess das kleine Zweigfragment auch einer anderen Deutung fähig zu sein. Es sind wie in anderen Fällen nach Form, Richtung, Grösse und Nervatur der Blätter eine Anzahl Arten unterschieden worden, von welchen es sich fragt, ob sie wirklich verschiedenen Formen oder nur einer oder wenigen Arten angehören. Bei den Coniferen muss man mit der Verschiedenheit der Richtung der Blätter rechnen, welche abhängt von der Stellung der Axe zum Lichte. Bilateral stehende Blätter, senkrecht aufgerichtete und rückwärts gerichtete Blätter können an demselben Exemplare vorkommen, die bilaterale Richtung und aufwärts gerichtete Stellung der Blätter an den nämlichen Seiten- und Hauptaxen ist sogar etwas Gewöhnliches, aber derselbe Zweig kann bei veränderter Richtung an einem Theile die Blätter bilateral, an einem anderen die Blätter senkrecht gerichtet haben. Ebenso können die Seitenaxen, welche die Blätter bilateral gerichtet tragen, an anderen Zweigen sie sämtlich aufwärts gekrümmt haben. Tannen, *Araucaria*, *Dammara*, *Cephalotaxus*, *Taxus*, *Torreya*, *Sequoia sempervirens* geben bei genauer Untersuchung dafür Beispiele. Eine der häufigsten verbreitesten Arten ist *W. piniformis* STBG. mit bilateralen Zweigen, spiralig stehenden, sichelförmigen Blättern, neben ihr ist vielleicht *W. filiformis* STBG. mit starken kegelförmigen Blattpolstern und hackenförmig nach einwärts

gekrümmter Blattfläche eine verschiedene Art. Neben diesen beiden dann noch solche, deren spezifische Verschiedenheit angezweifelt werden kann, unter welchen sich auch ältere Zweige finden können. Ob nun alle die unterschiedenen Formen einer Gattung angehören oder ob generisch verschiedene Formen unter einer Bezeichnung vereinigt sind, welche Stellung sie in der Reihe der Coniferengruppen einnehmen, lässt sich mit Sicherheit nicht sagen, da uns die Kenntniss der Zapfen beinahe gänzlich fehlt. Allerdings sind verschiedene Dinge als Fruktifikationen beschrieben worden. So bildet GÖPPERT ovale Zapfen mit lanzettlichen Schuppen ohne Zusammenhang mit den Zweigen ab, eben solche SAPORTA, SCHIMPER und WEISS im Zusammenhang mit endständigen Seitenzweigen tab. 17, Fig. 1, ferner BERGERON einen cylindrischen Zapfen und eine Zapfenspindel (Bull. de la soc. geolog. de France. Ser. 3, tom. 12), alle aus dem Carbon von Saarbrücken und den Schieferen von Lodève. Mir liegen solche von beiden Fundorten vor, dann von Saalhausen bei Oschatz, von letzterem Fundorte auch jene Körper, welche SAPORTA als Samen bezeichnet. Andererseits hat GRAND'EURY in seinem oft citirten Werke pag. 514 einen Walchienzweig von Autun abgebildet, welcher an einem unteren Seitenzweige in den Blattachseln kleine Carpolithen, an einem oberen ebenfalls in den Blattachseln kleine geschlossene, undeutlich vielblättrige Knospen trägt. Die ersteren sind nach ihm Samen, die letzteren männliche Blüthen, der Zweig ist von *Walchia* kaum verschieden. Dieses Exemplar ist von RENAULT später untersucht und besprochen (Cours de bot. foss. Tom. 4, pag. 88, tab. 8, Fig. 9). Er bezeichnet den Rest als *Taxeopsis Grand'Euryi*, für die männlichen Blüthen hat er jedoch keine Ueberzeugung gewinnen können, an den Samen, welche 4—5 Millim. lang, eiförmig und plötzlich in eine feine Spitze ausgezogen, zweifelt er nicht. Sie sind in Schwefelkies umgewandelt und mit einer Kohlenrinde bedeckt.

Als *Pseudowalchia* bildet RENAULT tab. 7, Fig. 6 einen *Walchia*-ähnlichen Zweig von Autun mit endständigen Samen an den oberen Zweigen ab, in der fossilen Flora des Perms hatte schon GÖPPERT tab. 49, Fig. 13 einen Zweig mit achselständigen Knospen, Fig. 11 die Spitze eines anderen mit sich ablösenden, Samen ähnlichen, mit jenen SAPORTA's und den von mir gesehenen übereinstimmenden Körpern abgebildet. Die Verschiedenheit der erwähnten Reste, zum Theil im Zusammenhange mit beblätterten Zweigen, welche sich von *Walchia* gar nicht oder kaum unterscheiden lassen, muss die Vermuthung erregen, dass Verschiedenes unter gleicher Bezeichnung vereinigt ist, haben ja doch auch die ovalen Organe eine Deutung als männliche Blüthen erfahren. In erhöhtem Maasse gilt dies für die als *Pagiophyllum* HEER (*Pachyphyllum* SAP., *Araucariites* autor.) bezeichneten beblätterten Zweige mit spiralig stehenden, dicht gedrängten, ziemlich dicken, auf herablaufenden Blattkissen stehenden Blättern, deren Zapfen uns ebenfalls unbekannt sind, denn dass der eine oder andere Zapfen in Gesellschaft mit dem einen oder anderen Blattzweige gefunden ist, beweist nicht einmal, dass der Zapfen zu dem Zweige gehört, geschweige dass die Zweige aller Arten solche Zapfen trugen. SAPORTA hat in seiner Flore fossile jurassique eine Anzahl Arten abgebildet, darunter auch solche, von welchen er annimmt, dass ihre Zapfen bekannt seien, so *P. rigidum* SAP., *P. cirnicum* SAP., von dem ersteren aus dem Infralias von Metz Schuppen eines Zapfens, auch männliche Blüthen, von letzteren aus dem weissen Jura von Solenhofen ein zerdrückter Zapfen, beide unsicher, da die beiden ja nicht die einzigen dort vorkommenden Coniferen sind. Lässt man die Blätter entscheiden, so beginnen diese Formen im Muschelkalke aufzutreten und reichen von da durch

alle Formationen bis zur Kreide, aus welchen BRONGNIART sie als *Fucoides* (*P. Brardii*, *P. Orbignyianum*) beschrieb. Wie bei *Brachyphyllum*, welchen manche von ihnen habituell nahe stehen, lassen sich bei diesen Blättern die in Längsreihen stehenden Spaltöffnungen nachweisen und in früher (bei *Brachyphyllum*) erwähnter Weise Präparate anfertigen. Die Struktur aller dieser Blätter ist, soweit sie den Aussenwänden der Epidermiszellen angehört, unter sich nahe verwandt, erinnert im Allgemeinen an jene der Araucarien, bei einzelnen liegen unter der Epidermis Stränge dickwandiger Zellen, in den Zwischenräumen die Spaltöffnungen in Längsreihen. Das würde für Epidermis und Hypoderm der Bau von *Ulmmania frumentaria* sein, das mechanische Gewebe wie bei dieser sich verhalten.

Zwei Reste in einem Erhaltungszustande, in welchem sie keinen Aufschluss gewähren, seien noch erwähnt, der eine von STERZEL aus den Hornsteinen des Rothliegenden von Altendorf bei Chemnitz, *Dicalamophyllites Altendorfense*, mit zwei Kielen versehene Blattfragmente, dann aus dem Rhät von Palsjö *Camplophyllum Schimperii* NATHORST, beblätterte Zweigfragmente mit linearen, zugespitzten, zurückgebogenen Blättern, etwa an *Cunninghamia* erinnernd.

Auf einem theilweise weniger unsicheren Boden bewegen wir uns, wenn wir zu jenen Resten kommen, welche bei den Abietineen untergebracht zu werden pflegen, dahin auch zum Theile gehören, andererseits aber auch wegen einer rein äusserlichen Aehnlichkeit ihren Platz dort erhielten. Dazu gehören zunächst eine ziemliche Anzahl von schmalen, linearen, spitzen oder stumpfen, meist einnervigen Blättern und Blattfragmenten, welche den Tannen, Fichten verwandt erklärt werden. Sind sie sehr schmal, ausserdem fein gestreift, liegen sie zu mehreren beisammen, so werden sie in der Regel zu den Kiefern gezählt, wohl auch zu den Lärchen oder Cedern. Alle diese Blätter sind, wenn nicht die Struktur untersucht wird, werthlos, während die Untersuchung der Struktur wenigstens darüber Aufschluss geben kann, ob es Coniferenblätter sind, manchmal der Aufschluss noch weiter gehen kann. HEER und andere haben eine ziemliche Anzahl solcher Reste beschrieben. Auch Blüthenschuppen, Zapfen, Samen sind in dieser Weise beschrieben. In diesem Falle ist die Bestimmung etwas sicherer, indess sind auch hier manche Dinge untergelaufen, welche mehr als zweifelhaft sind, indem Reste als Schuppen erklärt wurden, welche in ihrem Umriss nur eine gewisse Aehnlichkeit mit ihnen haben. Ebenso sind Zweige, welche bei eingehenderer Prüfung mit gleichem Rechte oder mit mehr Recht anderen Gruppen zugewiesen werden können, zu den Abietineen gestellt worden, so *Élatides* HEER, Zweigfragmente und Zapfen aus dem Braunjura Sibiriens, welche nach ihrem Aussehen eher den Araucarien sich anschliessen. Alle diese Reste tragen durchaus den Charakter des Zweifelhafte, wir werden erst dann eine Lösung erwarten dürfen, wenn günstigere Erhaltungszustände gefunden werden. Ebenso fraglich ist das von STUR in der Culmflora als *Pinus antecedens* beschriebene Zweigfragment, welches zu *Lepidodendron* gehören kann. Auch für das Vorkommen im Muschelkalke, aus welchem durch SCHLEIDEN ein dem Kiefernholze nahestehender *Pinites Göppertianus* angeführt wird, ist, ganz abgesehen, dass der Bau des Holzes nicht unbedingt auf eine bestimmte Gattung schliessen lässt, das betreffende Holz irrtümlich als aus dem Muschelkalk stammend bezeichnet (Bot. Zeitung 1869). Fragt man nach dem ersten Auftreten von *Pinus* im Sinne von PARLATORE im Rhät, so ist meiner Ueberzeugung nach diese Frage gar nicht mit Sicherheit zu beantworten. Als Beleg dafür wird *Pinus Lundgreni* NATH. aus dem Rhät von Palsjö angeführt. Zunächst sind es schmale, lineare, den Kiefernadeln ähnliche Blätter, dann eine

Blüthe, ähnlich jener der *Cedrus Deodara*, dann ein Zapfen und geflügelte Samen. Ist denn nicht im Rhät *Schizolepis*, im Jura *Czekanowskia* und andere, welche, wenn sie in Fragmenten vorkommen, wie diese Blattfragmente aussehen? Zeigt uns nicht unter den recenten Coniferen *Sciadopitys*, dass es von *Pinus* weit entfernte Coniferen geben kann, deren Phyllocladien, wenn wir diese allein kennen würden, für Blätter von *Pinus* gehalten würden? Ist es nicht am Ende mit den Zapfen und Samen ebenso? Würde der Zapfen von *Sciadopitys* für den einer von *Pinus* verschiedenen Gattung gehalten werden, wenn er zerdrückt und isolirt vorläge? Hat nicht SAPORTA geflügelte Samen wie jene von *Pinus* für solche von *Brachyphyllum* erklärt? Nicht weniger unsicher sind die als *Pinus Bathursti* HEER beschriebenen Blattfragmente und sicher keine Coniferenblätter, wenn wirklich die Leitbündel dichotom sind, ebenso die Blätter und Zapfen von *P. prodromus* HEER aus dem Jura, von denen die ersteren eine *Schizolepis*, das letztere ein Cycadeenblüthenstand sein kann. Dass *P. Nordenskiöldi* HEER wie *P. Crameri* HEER den Bau von *Sciadopitys* hat, ist bereits erwähnt, für *P. microphylla* HEER gilt das Gleiche. Für *P. Maakiana* HEER aus dem sibirischen Jura kann ich nur auf das bei *P. Lundgreni* und bei *P. oblita* SAP. von Armaillé hinsichtlich des Samens von *Brachyphyllum gracile* Gesagte hinweisen.

Auch die von SCHMALHAUSEN aus dem sibirischen Jura als *Gingko integerrima* beschriebenen Reste, von welchen ich nicht glaube, dass es Blätter sind, welche ich für Zapfenschuppen halte, würden mir für die Existenz von *Pinus* in dieser Periode keinen Beweis liefern.

Dass *Abietites Linkii* HEER aus dem Wealden von Duingen, wo sie in Massen vorkommend die Kohle bildet, keine *Abies* ist und sich an *Podocarpus* anschliesst, ergibt sich aus meiner Untersuchung der Epidermis (Foss. Flora des nordwestdeutschen Wealden. Cassel). Nehmen wir nun noch die Blattformen hinzu, welche ausser den bereits genannten die recenten Gattungen *Sequoia*, *Taxus*, *Torreya* und *Cephalotaxus* besitzen, so wird man zugeben müssen, dass die Beweise, welche man für das Auftreten der Abietineen im Rhät, Lias, Jura und Wealden geltend gemacht hat, keine sehr schlagenden sind. Auch der von SAPORTA als *P. Coemansi* HEER abgebildete Zapfen, welcher wenigstens als Coniferenzapfen nicht beanstandet werden kann, ist hinsichtlich der Formation fraglich, da seine Abstammung aus der Kreide viel wahrscheinlicher ist als jene aus dem Oolith. Erst im englischen Wealden und in der Kreide treffen wir auf Reste, welche unzweifelhaft zu *Finus* gehören und ergibt sich dabei die That-sache, einmal, dass beinahe alle Gruppen der recenten Gattung in Europa in jenen Perioden vertreten waren, sodann im Tertiär noch die jetzt beinahe ausschliesslich in Mexiko und Nord-Amerika vorkommenden drei- und fünfnadelige *Taeda-* und *Cembra-*Gruppe nicht selten war. Von CARRUTHERS sind (Journal of Bot. 1867. Geolog. Magazine. Vol. 6) aus dem Wealden Abietineenzapfen als *P. Dunkeri*, *P. Mantelli* und *P. patens*, aus dem Neocom der Insel Wight ein zu *Cedrus* gehöriger Zapfen *P. Leckenbyi*, der Zapfen einer Kiefer, *P. sussexiensis* von SELMESTON, Sussex, beschrieben. *P. Reussii* CORDA aus der böhmischen Kreide, *P. Quenstedti* HEER von Moletein und Wernsdorf, letzterer mit *P. Taeda* verwandt, dann VELENOVSKY's *P. longissima* und *P. protopinus* (Gymnospermen der böhm. Kreide, tab. 1, Fig. 14—17, tab. 17, Fig. 1), der eine den Kiefern, der andere den Fichten angehörend. Vollständiger noch sind die aus der Kreide von Louvière im Hainaut Belgien's durch COEMANS bekannt gewordenen Zapfen (COEMANS, description d. l. flor. foss. du terrain crétacée du



Hainaut). Zu den Cedern gehört *P. Corneti*, *Cembra* und *Strobis* zunächst stehen *P. Heerii*, *P. depressa* und *P. Toillezi*, *P. Taeda* steht nahe *P. Andraei*, *P. Omalli* und *P. Briartii* der Gruppe *Tsuga*. Aus dem Eocän England's hat GARDNER (Britisch eocene Flora. Vol. II) eine Anzahl Blatzweige und Zapfen von Kiefern und mit *Picea* oder *Tsuga* verwandter Zapfen abgebildet (tab. 13—18), jedoch nicht im Zusammenhange mit Zweigen. Hinsichtlich der Kiefernzweige lassen die Abbildungen kein Urtheil über die Zahl der an den Kurztrieben stehenden Nadeln zu. Aus dem Tertiär ist die Zahl der *Pinus*-Arten nicht gering, indess ist ein grosser Theil dieser Arten nur auf das Vorkommen von Nadeln gegründet, andere nur auf die Zapfen, aber auch in dieser Formation kommen Formen, welche amerikanischen verwandt sind, vor. Zu den vollständigsten Erhaltungszuständen gehören die von ETTINGSHAUSEN, UNGER und SAPORTA (Annal. des sc. nat. Ser. 5, tom. 3. 4) abgebildeten Arten, mit drei Nadeln: *P. resurgens*, *P. trichophylla*, *P. divaricata* aus dem Tertiär Süd-Frankreich's, *P. Saturni* UNGER von Parschlug; mit fünf Nadeln: *P. Palaeostrobis* ETTINGSH., *P. echinostrobis* SAP., *P. fallax* SAP., *P. Pseudotaeda* SAP., *P. deflexa* SAP. von Häring und aus Süd-Frankreich, *P. spinosa* HERBST von Kranichsfeld bei Weimar. Schliesslich sei *Entomolepis cynarcephala* SAP. aus dem südfranzösischen Tertiär von Armissan erwähnt, ein eiförmiger Zapfen mit dicht anliegenden Schuppen, welche in einen am Rande geschlitzten Fortsatz enden. SOLMS betrachtet den Rest als einen solchen, dessen Stellung bei den Coniferen zweifelhaft ist. Dies möchte ich nicht glauben, wohl aber, welcher Gruppe er angehört.

Als *Squama taxinoides* bildet RENAULT (Cours de bot. foss. tab. 5, Fig. 11. 12) den Querschnitt eines Microsporangienstandes aus den Kieseln von Grand Croix ab, welchen er an das früher pag. 163 besprochene *Taxoxylon ginkgoides* anreicht. Da dieser Rest auf *Poacordaites* folgt, so steht zu vermuthen, wie auch der Name andeutet, dass er einen Zusammenhang mit den Taxineen annimmt. Ist die Darstellung genau, so ist keine Nothwendigkeit vorhanden, an Coniferen zu denken, viel näher liegt es, einen im Querschnitte sehr ungünstig getroffenen Sporangienstand einer Calamariacee zu vermuthen, bei welchem die sehr entwickelte Spreite der Sporophylle an jene erinnert, wie sie von RENAULT z. B. bei *Annularia longifolia* geschildert wird. Einzelne Sporen liegen zwischen den Sporophyllen, das Gefässbündel der Axe ist undeutlich, einzelne Epidermiszellen des Sporophylls sind papillös.

An die vorausgehenden Formen schliesse ich nach SOLMS' Vorgang einige an, welche vielleicht ihre Stelle bei einer der vorausgehenden Gruppen ebenso gut hätten finden können, während andere hinsichtlich ihrer Stellung gänzlich fraglich sind.

Zunächst sei erwähnt *Dolerophyllum* SAP., eine Gruppe von Blättern und verkieselter Knospen, beide dem Carbon angehörig, erstere als *Cyclopteris*-Arten beschrieben, letztere aus dem Perm Russlands, von EICHWALD als *Nöggerathia Göpperti*, von GÖPPERT als *Musa* verwandte Knospe beschrieben und noch 1881 in der Revision seiner Arbeiten über die fossilen Coniferen (Bot. Centralblatt 1881) als Beleg für das Vorkommen von Monokotylen festgehalten. SAPORTA hat jedenfalls das Verdienst, darauf hingewiesen zu haben, dass diese Reste nicht zu den Farnen, sondern einer ausgestorbenen Formenreihe angehören, deren Bedeutung zwar SAPORTA und MARION klar vor Augen liegt, zur Zeit jedoch anderen noch zweifelhaft ist. Sie lassen dieselben an Stämmen ansitzen, an diesen nach dem Abfallen eine quere Narbe zurücklassen (SAPORTA et MARION, l'évolution du règne

végétale, pag. 69, 70, 72), ihre Blätter sind kreisrund, gross, mit herzförmiger, oft geöhrt Basis, mit strahligem Leitbündelverlauf, ganzrandig. Nach pag. 74, 75 trägt das kreisrunde Staubblatt zahlreiche ovale, radiär gereichte Pollensäcke mit den Cordaiten ähnlichen Pollenzellen, welche ein mehrzelliges Prothallium einschliessen. Von SOLMS, welcher die Originalpräparate RENAULT's gesehen, werden diese Angaben bestätigt, insofern sie sich auf die männlichen Organe beziehen. Gewonnen sind diese Resultate durch den Fund verkieselter Fragmente.

Als weibliche Blüten sind eiförmige Bracteen gefunden, welche über ihrer Basis eine Narbenspur besitzen, an ihnen sass ein eiförmiger, spitzer, gestreifter Körper, ähnlich *Rhabdocarpus*, der Same (pag. 76). Alle diese Reste sind nicht im Zusammenhang gefunden, ob sie zusammen gehören, ist durchaus fraglich. Sicher ist nur der Ansatz dieser Blätter an Zweigen (pag. 72) und der Bau der verkieselten Knospen festgestellt, und, wenn man Form und Leitbündelverlauf als genügenden Beweis der Identität der verkohlten und verkieselten Blätter gelten lässt, die Identität dieser. RENAULT hat den Bau der verkieselten Blätter untersucht (pag. 73), ich konnte GÖPPERT's Original in der Sammlung zu Berlin untersuchen. Was GÖPPERT für Luftkanäle erklärte, sind die von den beinahe vollständig zerstörten Leitbündeln hinterlassenen und mit Gesteinsmasse ausgefüllten Gewebelücken. Umgeben sind sie von einem kleinzelligen Gewebe, dem Bast, den übrigen Raum nimmt ein grosszelliges Parenchym ein, in welchem unter dem Leitbündel eine Gruppe grosser Zellen liegt, als Gummibehälter erklärt. Die Epidermiszellen der Blattoberfläche haben stark verdickte, in eine Dornspitze verlängerte Aussenwände, jene der Unterfläche sind pallisadenartig. SOLMS, welcher die Präparate RENAULT's untersuchte, fand die Gefässbündel so unvollkommen erhalten, dass er zur Vorsicht hinsichtlich der Angaben SAPORTA's und MARION's mahnt. Ich kann dies auf Grund meiner Untersuchung nur bestätigen. Vergleicht man den Bau dieser Blätter mit jenen der gleichen Organe der Cordaiten, so ergibt sich eine gewisse Verwandtschaft, vorerst entfernt genug. Diese von SAPORTA als *Dolerophyllum* bezeichneten Blätter sind als Dolerophylleen zusammengefasst und damit einige Nöggerathien und Cyclopteris vereinigt, welche bei GÖPPERT, BRONGNIART und LESQUEREUX abgebildet sind. Die oben beschriebene Form gibt den Anhalt für die Unterscheidung von den bei den Farnen erwähnten Aphlebien. Von GRAND'EURY werden sie als Farne »*Doleropterideae*« betrachtet. Auf Taf. 14 gibt er eine Zusammenstellung der Formen. Für SAPORTA und MARION sind sie Progymnospermen, wozu dann in weiterer Folge auch die Cannophylliteen mit *Cannophyllites* BRONGN. (*Megalopteris* DAWSON in *Plants foss. of the Devon. and upper Silur. Format.*, tab. 17; LESQUEREUX, *Coalf.* tab. 97, Fig. 9) gehören. *Cannophyllites Virletii* BRONGN., wie die übrigen bis jetzt bekannten Formen, grosse Blätter von verlängertem lanzettlichem Umriss, ganzrandig, mit dicht stehenden schief aufsteigenden Secundärleitbündeln. Meines Erachtens sind die einen wie die anderen Farnblätter, wofür sie auch von anderen gehalten werden, von welchen wir aber ebenfalls nichts Näheres wissen und gehören sie den zahlreichen Resten an, über welche erst spätere Funde Licht verbreiten müssen.

Weiter seien jene Reste erwähnt, welche von GÖPPERT in der Permflora als *Schützia anomala* GEINITZ, *Dictyothalamus Schrollianus* GÖPPERT und *Calathiops* GÖPP. bezeichnet werden, sämtlich aus dem Culm von Schlesien und Braunau in Böhmen. Es sind racemöse Blüten- und Fruchtsstände, von welchen die ersteren innerhalb eines Involucrum's Blüten oder Samen enthalten, das Involucrum bei

*Dictyothalamus* fehlt. Ueber diese Reste lässt, da sie nur in Abdrücken erhalten sind und diese nicht zu den vorzüglichsten gehören, sicheres gar nicht sagen. NATHORST stellt sie zu den Balanophoren, eine Deutung, welche, kämen sie in einem für die Untersuchung geeigneten Erhaltungszustande vor, sogleich ihre Widerlegung finden würde, da sie nur auf der habituellen Aehnlichkeit beruht.

#### Gnetaceen.

Aus dieser Familie sind auf die rein äusserliche und ungefähre Aehnlichkeit hin Stengelreste als *Ephedrites* bezeichnet worden, welche wie *E. Sotskianus* UNGER aus dem Miocän von Sotzka dem Autor selbst nicht ganz zweifellos waren, den nachfolgenden Verfassern von Tertiärfloren genügte dann die etwaige Aehnlichkeit der Reste mit der ursprünglich unterschiedenen Art, das Vorkommen derselben an anderen Fundorten anzunehmen. Prüft man indess diese Reste, so ergibt sich, dass dieselben entweder entblätterte Zweigreste mit opponirten Blättern, deren Blattstielreste sich erhalten haben oder gänzlich unbestimmbare Reste sind. Anders verhält es sich mit den von GÖPPERT beschriebenen Resten aus dem Bernstein. Diese gehören den Loranthaceen an, worüber also später zu reden sein wird. (Vergl. meine Phytopalaeontologie und CONWENTZ, Bernsteinflora.) Wieder andere sind die von HEER aus dem sibirischen Braunjura als *Ephedrites antiquus* beschriebenen Reste: gestreifte, zum Theil gegliederte Stengelfragmente, für welche gar kein Beweis vorliegt, weder dass sie zusammengehören, noch dass sie von *Ephedra* oder einer ihr habituell ähnlichen Pflanze stammen. Das allein ist richtig, dass sie Fragmente irgend einer Pflanze mit gegliederten Stengeln sind. Ebenso wenig lässt sich nachweisen, dass die zu ihnen gezogenen Samen und SAPORTA's *E. armailensis* zu ihnen gehören. Es ist sogar unwahrscheinlich, dass sie einer *Ephedra* angehören, da alle recenten Formen dieser Gattung ihre Samen mit fleischigen oder trockenhäutigen Hüllen abwerfen, niemals aber mit zwei Bracteen. Entweder gehören diese Reste einer ausgestorbenen Form an oder einer anderen Pflanze, sie mit *Ephedra* zu vergleichen, liegt kein Grund vor. Nach HEER soll SAPORTA im weissen Jura von Etrochey, Zweige einer *Ephedra* beobachtet haben. Vermuthlich sind dies schlecht erhaltene Reste von dort vorkommenden Coniferen mit *Cupressus* ähnlicher Beblätterung. RENAULT (Cours de bot. foss. Tom. 4) reiht den Gnetaceen noch die als *Samaropsis* beschriebenen Samen an, nicht allein jene, welche im Carbon vorkommen, sondern auch die von HEER mit seinem *Ephedrites antiquus* vereinigten. Was die mit den Samen von *Ephedra alata* verglichenen Samen betrifft, so vermag ich nicht darüber zu urtheilen, in wie weit diese Samen ähnlich oder übereinstimmend sind, da mir von dieser Art keine Samen vorliegen, nach dem äusseren Umriss allein lässt sich gar nicht schliessen, welcher Gruppe sie angehören, ich möchte nur darauf hinweisen, dass es im Jura Sibiriens gar nicht an Formen fehlt, von welchen sie stammen können, wie dies auch für jene des Carbon der Fall ist. Werden sie einmal in einem für die Untersuchung geeigneten Zustande gefunden, dann wird der Aufschluss nicht fehlen.

Gymnosperme weibliche Blüthen sind von RENAULT und ZEILLER (Comptes rendus, 1884. Cours de bot. foss. tom. 4, pag. 179, tab. 19, Fig. 30, 32, tab. 20 und 21, Fig. 1—6, tab. 22, Fig. 10) als *Gnetopsis* beschrieben. Es werden drei Arten unterschieden: *G. elliptica*, *G. trigona*, *G. hexagona*, die beiden letzteren aus der Kohle von Comentry, die erstere aus den Kieseln von Grand Croix. Von SAPORTA und MARION werden sie ebenfalls nach einer Zeichnung RENAULT's

abgebildet und mit *Ephedra* verglichen (a. a. O. pag. 181), mit denen sie freilich nicht viel gemeinsam haben. Da jedoch für beide die oben erwähnten Reste zweifellos zu *Ephedra* gehören, so ist *Gnetopsis* für sie ein progymnospermer Typus. Bei *G. elliptica* umschliessen zwei gegenständige rinnenförmige gezähnte von sechs Gefässbündeln gewöhnlichen Baues durchzogene bracteenähnliche, auf der Innenfläche dicht behaarte Blattorgane vier Samenknospen. Diese stehen auf einer schiefen behaarten Verbreiterung der Axe, deshalb die einen höher als die anderen, ihre Zahl ist jedoch nicht immer die vorhin genannte, es können zwei, aber auch nur eine vorhanden sein. Die Samenknospen sind sitzend. Im Scheitel des Knospenkernes ist die Pollenkammer mit den durch ein Prothallium ganz ausgefüllten Pollenzellen, in dem wohl erhaltenen Endosperm des Embryosacks liegen wenigstens zwei Archegonien, der in die Basis der Samenknospe eintretende Gefässbündel erreicht in vier Zweige sich spaltend die Spitze des Embryosacks. Knospenkern und Embryosack sind von einem aus wenigen Zellschichten bestehenden Integument umgeben, welches jedoch in der Höhe der Spitze des Knospenkernes eine bedeutende Verdickung enthält, sie besteht dort aus zwei Schichten, oder richtiger die in der Mitte liegende Zellschicht führt zahlreiche Lücken zwischen ihren schief liegenden Zellen (RENAULT, a. a. O., tab. 21, Fig. 3), ein jenem von *Lagenostoma* WILLIAMSON (pag. 147) ähnlicher Bau (*canopy* WILLIAMSON). Am Micro-pylecanal fehlt die lückige Parthie, sein Rand ist nach aussen erweitert und an zwei Stellen in fadenförmige Fortsätze verlängert (RENAULT, a. a. O. tab. 21, Fig. 2, 3), ein Apparat, ohne Zweifel als Tropfenhalter bei der geschlechtlichen Fortpflanzung zu funktionieren bestimmt, während das lückige Gewebe nach RENAULT's Ansicht als Schwimmapparat diene. Neben diese Samen wird *Stephanospermum akenioides* BRONGN. (pag. 147) gestellt wegen des aus zwei Schichten bestehenden Integumentes. Ist es schon im Allgemeinen unzulässig, aus dem Baue der Samenschale auf den Bau und die Zahl der Integumente zu schliessen, um wie viel mehr bei Samen, welche vor und während des Versteinungsvorganges verschiedenen Einflüssen ausgesetzt waren. Das Gleiche gilt für die ebenfalls zu den Gnétacées houillères gezogenen Samen von *Cardiocarpus orbicularis* BRONGN. (RENAULT a. a. O. tab. 22, Fig. 5—9). SAPORTA (Flor. jurass. tom. 4, pag. 13, tab. 2.) hat sie nach dem Vorgange RENAULT's seinen Ephedreen angereiht, wo auch *Ephedrites* seinen Platz gefunden hat.

#### Reste von zweifelhafter Stellung mit unbekannter Struktur.

Die nun folgende Abtheilung umfasst jene Reste, deren Struktur gänzlich unbekannt ist und zugleich in dem Zustande, in welchem sie uns vorliegen, keine oder keine genügenden Anhaltspunkte für eine nähere Beziehung zu recenten Formen erkennen lassen, was freilich nicht gehindert hat, dass sie Gegenstand von Spekulationen aller Art wurden. In welcher Reihenfolge sie behandelt werden, ist ziemlich gleichgiltig, da für keinen der Reste irgend eine plausible Stellung in Anspruch genommen werden kann, welche in dieser Richtung entscheidend wäre. So weit es möglich ist, lasse ich sie nach dem Alter der Bildungen, in welchem sie vorkommen, aufeinander folgen.

Zu diesen Resten gehört zunächst *Spirangium* SCHIMPER (Traité II, pag. 515, tab. 80), gegründet auf BRONGNIART's *Palaeoxyris regularis* aus dem bunten Sandstein von Sulzbad im Elsass, mit den Blütenständen der Xyrideen verglichen. ETtingshausen erkannte zuerst den Bau dieser eigenthümlichen Reste, er verglich sie mit den Blüten von Bromeliaceen, bei welchen die Blumenblätter beim

Verblühen bei einigen Gattungen sich spiralig um einander drehen, er nannte sie *Palaeobromelia* und reihte sie den Monocotylen an. Es sind aus sechs Klappen bestehende spindelförmige Reste, deren Klappen eine oder anderthalb Spiralwindungen beschreiben und ihre oberen Enden gerade gestreckt aneinander legen. Von länglich eiförmiger Form sind sie in der Mitte dicker, die Windungen der Vorder- und Rückseite sind in Folge des starken Druckes zugleich sichtbar, wodurch BRONGNIART veranlasst wurde, die durch die sich kreuzenden Linien der Windungen entstandenen Felder für Bracteen zu halten. Die einzelnen Reste werden von einem längeren oder kürzeren dicken Stiele getragen, meist kommen sie einzeln vor, jedoch finden sich Exemplare, welche, in eine Dolde gruppiert, den Eindruck machen, es seien ihrer mehrere auf einem gemeinsamen Stiele vereinigt gewesen. Sie liegen dann entweder flach ausgebreitet oder sie stecken, wie ich dies an *Sp. Quenstedti* SCHIMPER gesehen, aufrecht im Gestein. Die ältesten hierher gehörigen Reste sind jene, welche in den Thoneisensteinnieren des Carbon von Coalbrookdale und im pensylvanischen Carbon gefunden sind, *Palaeoxyris helicteroides* und *Spirangium Prendelii* LESQUEREUX, Coalflora, Atlas, tab. 75, Fig. 11—15. Was von STIEHLER und GERMAR als *Palaeoxyris carbonaria* beschrieben, ist mir auch jetzt noch zweifelhaft, dagegen lasse ich den Widerspruch gegen die übrigen in Folge der Bemerkungen von SOLMS hinsichtlich der im britischen Museum aufbewahrten Exemplare fallen. Es folgt dann mit dem Beginn der Trias das schon erwähnte *S. regulare*, im Keuper von Tübingen *Sp. Quenstedti*, dann im Rhät von Fulda, Franken, Weimar *Sp. Münsteri*, von Couchet bei Autun und von Palsjö *S. ventricosum*, im hannöverschen Wealden *S. Jugleri*. Abbildungen der einzelnen hierher gehörigen Formen finden sich ausser den bereits citirten bei SCHIMPER und MOUGEOT, Flor. foss. du grès bigarré tab. 23, Fig. 3, ETTINGSHAUSEN, Beitr. zur Wealdenfl. tab. 1. 2., STERNBERG, Flora der Vorw. II, tab. 59, SCHENK, Flora der Grenzsichten, tab. 45, Fig. 7. 8, SCHENK, Foss. Flora der nordwestdeutschen Wealdenform, tab. 19, Fig. 6, tab. 20, NATHORST, vom Spirangium etc. tab. 6. 7, SAPORTA, Fl. foss. jurass. Tom. 4, tab. 4, Fig. 3, tab. 5. 6. 7. Aus dem Vorangehenden ergibt sich, welche verschiedene Ansichten sich hinsichtlich dieser Reste geltend gemacht haben. Nachdem man sie den Monocotylen und hier zwei sehr verschiedenen Familien angereiht hatte, sprang man zu den Cycadeen (QUENSTEDT) über, endlich (NATHORST) zu den Characeen. Dafür lässt sich ja einiges geltend machen und fängt man einmal an zu vergleichen, so kann man sie den Früchten von *Helicteres* und anderen in ähnlicher Weise sich öffnenden Kapselfrüchten an die Seite stellen, gewonnen wird aber dadurch nichts. Denn es fehlt uns für die innere Beschaffenheit der Reste geradezu Alles, was uns Aufschluss geben könnte. Wollte man den Schluss ziehen, dass ein einziges grosses befruchtetes Ei einer Characee im Inneren liegt, die Windungen der Aussenfläche Hüllschläuche sind, so wäre dies eben auch erst wieder zu beweisen. Ehe wir nicht Exemplare mit erhaltener Struktur zur Untersuchung erhalten, werden wir die Reste nach SCHIMPER's Beispiel als »incertae sedis« betrachten müssen, um so mehr als die palaeozoischen Bildungen noch einige andere analoge Reste geliefert haben, deren Stellung nicht weniger problematisch ist.

Diesen Spirangien analog verhält sich ein in der jüngsten Zeit von RENAULT und ZEILLER in dem Carbon von Comentry aufgefundener Rest, welchen sie als *Fayolia* bezeichnet haben (Comptes rendus. 1884). Die Reste haben eine unverkennbare Aehnlichkeit mit *Spirangium*, sie sind wie diese länglich eiförmig, aber einerseits sind die Windungen zahlreicher und steiler ansteigend, ferner sind

nur, wenn wir die Ausdrücke von *Spirangium* anwenden, zwei Klappen mit aufrechten Enden, vorhanden, diese an den Rändern mit einer vorstehenden gezähnten (*F. dentata*) oder ganzrandigen gestreiften (*F. grandis*) Leiste (collerette) versehen. Unmittelbar über dieser Leiste befinden sich kreisrunde oder ovale kleine Narben ohne Bündelspur, zurückgelassen von bei der einen Art (*F. dentata*) noch theilweise erhaltenen pfriemlichen längsgestreiften Fortsätzen oder Stacheln. Nach Anwendung oxydirender Mittel liess die abgehobene Kohlenlamelle gestreckte Epidermiszellen erkennen. Von den beiden Arten geben die Verfasser a. a. O. eine Skizze, von welcher SAPORTA (Flor. jurass. tom. 4, Taf. 4, Fig. 1. 2) und WEISS in Heft 2 seiner Abhandlung über die Steinkohlencalamarien pag. 203 Copieen geben. Durch GÜMBEL ist in den Lebacherschichten von Cusel das Fragment eines Pflanzenrestes gefunden worden, welches von Weiss in dem oben citirten Hefte pag. 152 besprochen und *Gyrocalamus palatinus* genannt, ferner an demselben Orte pag. 202 nochmals besprochen und Taf. 4, Fig. 3. 4 abgebildet wird. Andere ähnliche Stücke sind von STERZEL schon vor längerer, in jüngster Zeit auch von WEISS im Rothliegenden von Borna gefunden und im Jahrbuch der preuss. geolog. Landesanstalt, Berlin 1888, von letzterem besprochen, Taf. 4 abgebildet und *Fayolia Sterzeliana* genannt worden. Bei den drei von WEISS abgebildeten Stücken ist im Gegensatze zu dem französischen ein Unterschied vorhanden, welchen SOLMS berührt, ohne ihn weiter zu verfolgen. Nicht irgend ein Merkmal ist es, welches die französischen Stücke von den deutschen Resten unterscheidet, sondern ihr allgemeiner Habitus, welcher bei den ersteren den Gedanken, dass sie von einer Axe herrühren, gar nicht aufkommen lässt, während bei den deutschen Exemplaren jeder Botaniker zunächst an einen Stammrest denken wird und zwar an einen gedrehten Equisetenstengel. Der Unterschied zwischen den französischen und deutschen Exemplaren besteht darin, dass bei den letzteren die Platte und die Dornspitzen fehlen, die kreisrunden Narben sind bei ihnen kleiner und zahlreicher, an Stelle der gezähnten oder ganzrandigen Platte befindet sich eine hervorragende kantige Linie, ihr Körper ist ein gedrehter Cylinder. Jede Narbe zeigt eine kleine punktförmige Spur. Der Mangel der Dornfortsätze und der spiraligen kragenähnlichen Platte liesse sich allenfalls als Erhaltungszustand deuten, wenn nicht die Exemplare aus der Pfalz und Sachsen so entschieden den Charakter einer Axe trügen und zwar einer pathologischen Bildung, wie sie bei Axen aller Gruppen bisweilen in Folge abnormer Wachsthumsvorgänge vorkommt. Die kreisrunden Narben sind meiner Ansicht nach, was WEISS auch vermuthet, Blattnarben, und zwar müssen es nach der Bündelspur zu urtheilen schmale Blätter gewesen sein, dem auch die Grösse der Narbe nicht widerspräche. Am natürlichsten scheint es mir in ihnen eine pathologisch entwickelte Axe einer Calamariee zu vermuthen; von der Identität oder Verwandtschaft mit *Fayolia* ist meiner Ansicht nach ganz abzusehen. Inwieferne die von NEWBERRY beschriebene *Spiraxis major* und *S. Randallii* aus den Chemung-Rocks (Oberdevon) von New York und Pensylvanien in irgend einer Beziehung stehen, weiss ich nicht. Die Mittheilung, im December 1883 gelesen, befindet sich in den Annals of the Nat. Acad. of New York. Vol. 3, 1885, welche mir nicht zugänglich sind. Nach den Mittheilungen scheinen die Reste noch weniger gut erhalten zu sein als die oben erwähnten. Andere ähnliche Reste sind von Lester Ward (Types of the Laramieflora. Washington, 1887, pag. 15) beschrieben und tab. 1, Fig. 3 abgebildet. Sie sind *Spiraxis bivalvis* genannt und stammen von Head of Clear Creek, Montana. Der Abbildung zufolge gehört dieser Rest zu den Dingen,

welche nicht publicirt werden sollten, da sie nach keiner Richtung irgend einen Aufschluss gewähren. Es lässt sich nicht einmal sagen, ob er mit einem der eben besprochenen Reste in Beziehung steht, ja nicht einmal, ob er überhaupt einer Pflanze angehört. Hinsichtlich *Fayolia* möchte ich den Palaeontologen rathen, einen der Plagiostomen kundigen Zoologen zu Rathe zu ziehen, es könnte der Fall sein, dass dann dieses Räthsel sich löst. Im bunten Sandstein des Elsasses kommen zwei Pflanzenreste vor, welche von BRONGNIART zuerst beschrieben (Annal. des scienc. natur. Bd. 15), später von SCHIMPER und MOUGEOT (Flora foss. du grès bigarrée) eingehend besprochen wurden. Der eine ist *Aethophyllum*, der andere *Echinostachys*. SCHIMPER ist geneigt wegen kleiner Samen, welche er gefunden haben will, *Aethophyllum* zu den Monocotylen zu stellen, ich habe jedoch so wenig wie SOLMS, obwohl ich die Originale wiederholt in den Händen hatte, von Samen etwas finden können. Nach dem grossen auf Taf. 19, 20, abgebildeten Exemplare ist *Aethophyllum speciosum* SCHIMPER et MOUGEOT ein mit alternirenden linearen schlaffen Blättern besetzter, oberwärts racemös verzweigter Stengel, dessen Aeste zu Aehren vereinigte Organe tragen. Welche Zusammensetzung diese Aehren haben, lässt der Erhaltungszustand des Exemplares nicht ermitteln, höchstens lassen sich kleine lanzettliche Blätter erkennen. Wie die Blätter am Stengel stehen, ist gleichfalls nicht zu unterscheiden. Was nun sonst aus der Trias unter diesem Namen abgebildet wird, sind ähnlich aussehende Fragmente aus triasischen Bildungen, welche gar nicht sicher bestimmt werden können. Um *Aethophyllum speciosum* den Monocotylen einzuordnen, dazu haben wir gar keinen Grund, weil wir an den Resten nichts nachweisen können, was irgend den Monocotylen entspräche, ausser etwa der Habitus, welcher natürlich täuschen kann. Die zweite Art, *A. stipulare* BRONGN. (tab. 20) ist meines Erachtens der Ast eines grösseren Exemplares, aber auch bei ihm ist nichts zu ermitteln, wodurch die Bestimmung gesichert würde. Vergleicht man mit diesem Exemplare die auf Taf. 26. abgebildeten Exemplare der *Schizoneura paradoxa*, nimmt man dazu noch einzelne Fragmente auf den beiden grossen Platten, überzeugt man sich von dem gerade nicht sehr guten Erhaltungszustand des auf diesen Platten befindlichen Exemplares, so wird man die schon 1849 geäusserte Ansicht BRONGNIART's, dass diese Reste zu *Schizoneura* gehören können, nicht ungerechtfertigt finden. *Echinostachys cylindrica* und *oblonga* BRONGN., von SCHIMPER und MOUGEOT a. a. O. tab. 23 abgebildet, sind gestielte, kurze, ovale, dicke Aehren, aus eilanzettlichen Körpern zusammengesetzt, von denen nicht gesagt werden kann, was sie sind, ob Antheren, ob Sporophylle.

Aus mesozoischen Bildungen stammen jene Reste, welche von ROYLE *Vertebraria indica* genannt wurden und in dem wahrscheinlich der Trias angehörigen unteren Gondwanasystem, den Panchet- und Damudaschichten und den Newcastlebeds von Neusüdwaies gefunden sind. Genauer untersucht sind sie von BUNBURY, MAC COY und FEISTMANTEL. MAC COY betrachtet sie als den Sphenophyllen angehörig (Annals and Magaz. of nat. hist. Tom. 20) und sind ihm darin eine Anzahl Autoren wie UNGER, ETTINGSHAUSEN und ZIGNO gefolgt. BUNBURY erklärt sie dagegen für Wurzeln und ist ihm FEISTMANTEL (Palaeontologia indica. Ser. II. XI. XII. Pt. 1) beigetreten. Es sind unverzweigte oder verzweigte cylindrische Gebilde, welche auf dem Querbruche in dem Centrum zusammenstossende radienartige Kohlenstreifen oder Bänder zeigen, welche nach aussen verbreiterte Felder einschliessen. Auf dem Radialbruche verläuft in der Mitte ein Kohlenstreifen, die Kohlenbänder erscheinen als Platten, in der Tangentialansicht als senkrechte Kohlenstreifen. Dieses Verhalten spricht nicht für den Zusammen-

hang der Reste mit *Sphenophyllum*, da in diesem Falle der Kohlenbeleg der Blattflächen auf dem Querbruche vorhanden sein müsste, das Verhalten erklärt sich ohne Zwang, wenn man sie wie BUNBURY für Wurzeln erklärt, deren Holzkörper in Kohle umgewandelt, dem mittleren Kohlenstreifen entspricht, während die radiären Kohlenstreifen und Platten die Scheidewände von Luftgängen sind, welche dann in der Tangentialansicht als schmale Kohlenstreifen sichtbar sind. Sind diese Luftgänge oder Lücken von Diaphragmen begrenzt, dann erklären sich auch die quer durchziehenden Kohlenstreifen. Dieser Bau ist bei Wurzeln von Wasserpflanzen nicht selten, er findet sich auch bei Rhizomen unter gleichen Lebensbedingungen. Man wird daher wohl sich für BUNBURY's Ansicht aussprechen dürfen, ob sie aber zu einer *Phyllothea* oder zu *Schizoneura* gehören oder zu beiden, dies muss erst durch den Zusammenhang mit einer dieser Pflanzen oder durch die Struktur erwiesen werden. Was SCHMALHAUSEN aus dem sibirischen Braunjura fraglich als *Vertebraria* abbildet (Beitr. zur Juraff. Russlands, pag. 53, tab. 7, Fig. 14—18) ist sicher keine *Vertebraria*, sondern nach der Abbildung ein Farn, auf welchen aber dann wieder die Beschreibung keine Anwendung findet. Gute Abbildungen der *V. indica* ROYLE und *V. australis* MAC COY hat O. FEISTMANTEL (Palaeontologische Beitr. III, Cassel, 1878) auf Taf. 6. 18 und in Palaeontologia indica in der Flora of Damuda and Panchet group, tab. 12a, 13a, 14a; in Foss. Flora of the Gondwana System, pt. I, tab. 20, Fig. 1—4; pt. 2, Tab. 4a, 5a, 13a. Weniger gut ist BUNBURY's Abbildung tab. 11, Fig. 3.

Nicht weniger mannigfaltige Deutung haben die aus dem Rhät, dem französischen und englischen Jura stammenden als *Williamsonia* CARRUTHERS beschriebenen Reste erfahren, deren bei *Bennettites* bereits Erwähnung geschah. SAPORTA und MARION haben sie ihren Proangiospermen einverleibt und ihnen neben anderen, ihnen angereihten Formen (L'évolution du règne végétal, pag. 234 ff) eine Erörterung gewidmet, erläutert durch die Figuren 102—106. Eine Reihe von Abbildungen sind von SAPORTA in seiner Flore foss. jurass. tom. IV. tab. 8, 11—26 dieser Gattung gewidmet, nachdem er schon im zweiten Bande desselben Werkes, pag. 53, diese Gattung bei den Cycadeen besprochen hatte. Zu den Cycadeen wurde sie von CARRUTHERS und WILLIAMSON, welche beide ihre Ansicht durch eine Reihe von Abbildungen erläutern (WILLIAMSON, Contributions towards the history of Zamia Gigas LINDL. et HUTT. 1868. CARRUTHERS, on Cycadean stems of the secondary rocks of Britain. 1868). Auch FEISTMANTEL vertritt in seinen palaeontologischen Beiträgen und in der Palaeontologia indica diese Ansicht. (Ueber die Gattung *Williamsonia* CARRUTH. in Indien. Cassel, 1877. Jurassic Flora of Kach. Calcutta, 1876. Flora of the Jabalpur group. Calcutta, 1877. Jurassic Flora of the Rajmahalgroup. Calcutta, 1878). NATHORST und SAPORTA betrachten den Beweis für die Stellung der Reste unter den Cycadeen für nicht erbracht und sieht ersterer in ihnen Balanophoreen, sie mit den Gattungen *Phyllocoryne*, *Thonningia*, *Helosis*, *Balanophora* und *Langsdorffia* vergleichend. (Några anmärkingar om Williamsonia gigas CARRUTHERS.) Früher als alle bisher genannten Autoren besprach FR. BRAUN ähnliche Reste aus dem Rhät von Veitlahm bei Kulmbach in einem Programm der Kreisgewerbeschule zu Baireuth (Weltichia, ein neues Geschlecht fossiler Rhizantheen. Baireuth, 1849). Hinsichtlich dieses Restes, welchen BRAUN auf der seiner Abhandlung beigegebenen Tafel Fig. 1—4 sehr gut abgebildet hat, bemerkt SOLMS pag. 380, dass ich ihn in meiner Flora der Grenzsichten »sonderbarer Weise« nicht erwähnt habe. Das ist richtig, der Grund lag darin, dass für die Zugehörigkeit des Restes mit Aus-



nahme einer entfernten Aehnlichkeit mit *Rafflesia* mir kein Grund vorlag, für die Ansicht FR. BRAUN's mich auszusprechen, ich aber ebenso wenig die Unwahrscheinlichkeit seiner Anschauung behaupten konnte. Es schien mir ferner nicht unwahrscheinlich, dass auch andere Reste sich in dieser Weise erhalten konnten, da in den thonigen Schichten von Veitlahm sämtliche Pflanzenreste nur als Abdrücke und stark zertrümmert erhalten sind und das Ganze ebenso gut ein Haufwerk der von FR. BRAUN auf seiner Tafel von Fig. 5—8 abgebildeten stengelähnlichen Fragmente sein konnte, als irgend etwas anderes. Die Zähne seiner Corollenlappen halte ich auch jetzt noch für zufällig entstandene Fetzen, daher zog ich es vor, sie mit Stillschweigen zu übergehen. Der dadurch entstandene Nachtheil ist meiner Ansicht nach gleich Null, es wird sich ergeben, dass die Kenntniss dieser Reste der Wissenschaft absolut keinen Gewinn gebracht hat.

Verfolgt man die Verbreitung der als *Williamsonia* beschriebenen Reste durch die Reihe der Formationen, so finden sich dieselben vom Rhät, in welchem *W. angustifolia* NATH. auf Hör gefunden ist (a. a. O. tab. 8, Fig. 8—10), nach SAPORTA findet sie sich ferner im Infralias von Hettanges (*W. Pougneti* SAP.), im Jura von Bornholm (*W. Forchhammeri* NATH.), in dem französischen Jura *W. Morrieri* SAP. Calvados, *W. Gagnieri* SAP. von Winiereux, *W. Zeillerei* SAP. Orbagnoux, *W. pictaviensis* SAP. Poitiers; in dem englischen Jura *W. Leckenbyi* NATH. Claughton Bai, *W. Gigas* CARRUTHERS, erstere von LECKENBY für die Blüthe von *Zamites pecten* LINDL. und HUTTON erklärt; letztere die zuerst gefundene Art. Mit *Williamsonia* verwandt und ebenfalls als Proangiosperme wird von SAPORTA und MARION *Weltrichia mirabilis* FR. BRAUN und *Goniolina* D'ORBIGNY betrachtet (SAPORTA et MARION, L'évolution etc. pag. 235; Flor. jurass. Tom. 4, pag. 88), wo auch *Podocarya* BUCKLAND mit *Williamsonia* vereinigt wird. Auch NATHORST ist wohl hinsichtlich *Weltrichia* der gleichen Ansicht, da er zwei schlechte Exemplare der Münchnersammlung auf Taf. 24, Fig. 25 seiner oben citirten Abhandlung abbildet.

Auch in den oberen Gondwanaschichten Ost-Indiens sind *Williamsonien* nachgewiesen und ist ihre Zugehörigkeit zu den europäischen Formen insofern nicht im Zweifel zu ziehen, als der gleiche Typus vorliegt, ob indess dieselben Arten, wird sich jetzt kaum sagen lassen. Rechnet man nun noch HEER's *Kaidacarpum* hinzu, wie dies von SAPORTA geschieht, so erstreckt sich die Verbreitung dieser Formen bis in die Polarregion und wäre dies so wie ihr beinahe ununterbrochenes Vorkommen bis in die Kreidezeit (Nord-Amerika, Dacotah, nach LESQUEREUX) eine sehr interessante Thatsache. Ueber die Struktur ist meines Wissens nichts bekannt, nur SAPORTA will an den Blättern eines Exemplares der *Williamsonia Gigas* CARRUTH. im Pariser Museum ein den Dicotylen nahestehendes Leitbündelsystem gesehen haben (a. a. O. pag. 237, Fig. 102 B), welches er in seiner Flore foss. jurass. tab. 15, Fig. 1a ebenfalls abbildet. SOLMS, welcher das Exemplar nachuntersuchte, konnte diesen Leitbündelverlauf nicht sehen, an anderen von mir untersuchten Exemplaren der Sammlung zu München habe ich gleichfalls nichts dergleichen sehen können.

Am Genauesten ist *W. Gigas* CARRUTH. bekannt, von den übrigen erwähnten Arten kennt man nur einzelne Fragmente, welche bald dem einen, bald einem anderen Theile der Pflanzen angehören. In ihrem gewöhnlichen Erhaltungszustande sind es eirunde Massen, welche an der Aussenfläche und in ihrem Inneren zahlreiche lanzettliche glocken- oder domförmig zusammenneigende und übereinander liegende Blätter enthalten oder Abdrücke der Aussenseite dieser Massen. An Exemplaren des ersteren Erhaltungszustandes ist an der Stelle, an welcher das

Gebilde an der Axe angesessen haben muss, eine in das Innere sich erstreckende Höhlung, in welcher das Fructificationsorgan gestanden haben soll. Ein Exemplar, welches von SAPORTA und MARION für von einer jüngeren Pflanze herrührend gehalten wird, besitzt noch den mit lanzettlichen, spiralig stehenden, gekielten Blättern besetzten Stiel (pag. 237, Fig. 102 und tab. 15). WILLIAMSON hat von dem ersteren Erhaltungszustande auf Taf. 52, Fig. 3, 6, 7, SAPORTA solche in seiner Flor. foss. jurass. tom. 4, tab. 14, 16, 18, 19, auf Taf. 17 noch drei mit Axen versehene Exemplare abgebildet. Diese Umhüllung von Blättern wird als Involucrum bezeichnet. In der Höhlung steckt ein flaschenförmiger Steinkern, dessen Hals oben trichterförmig erweitert ist, welchem dann noch ein kegelförmiger Fortsatz ansitzt, an seiner Spitze in eine Fläche mit aufsitzender Spitze verbreitert (WILLIAMSON, a. a. O. tab. 52, Fig. 4, tab. 53, Fig. 6—9). Die Aussenfläche diese Steinkernes ist mit radiären Streifen oder polygonalen Maschen versehen. Nach der Ansicht von CARRUTHERS und WILLIAMSON ist dies Organ das männliche, die polygonalen Maschen sind die Anheftungsstellen der Antheren. Als weibliche Blüthe betrachtet WILLIAMSON im englischen Jura vorkommende kreisrunde trichterförmig vertiefte gelappte, scheibenförmige Körper (carpellary disks), welche schon BUNBURY als Blüthe von *Zamites pecten* abgebildet hatte. Jeder der Lappen trägt etwas über seiner Basis ein aus zwei länglichen, durch einen Kiel getrennten Eindrücken bestehendes Mal, nach WILLIAMSON die Spuren der Samenknospen, tab. 52, Fig. 1, 2, tab. 53, Fig. 2—4), die Figuren 2, 4 restaurirt. Davon weichen die Anschauungen SAPORTA's und MARION's wesentlich ab. Allerdings halten auch sie den flaschenförmigen Steinkern für den männlichen Geschlechtsapparat und nehmen ihn auf der Aussenfläche mit dicht gedrängten Antheren bedeckt an (pag. 239, Fig. 103). Die oben erwähnten trichterförmigen Organe, die »carpellary disks« WILLIAMSON's, erklären sie dagegen als eine terminale gelappte Ausbreitung, welche sich zu dem männlichen Geschlechtsapparat so verhält, wie der bei den Aroideen über den Blüten befindliche Theil der Axe (pag. 240). Die Male der Samenknospen konnten sie an den Lappen nicht finden und bildet sie SAPORTA in Flor. foss. jurass. tab. 20, Fig. 3, tab. 21, auch nicht ab. Als weibliche Blüten betrachten sie kolbenförmige terminale von Blättern umhüllte Organe, von welchen sie in l'évolution du règne végétale von *W. Morrieri*, pag. 244, eine Abbildung geben, SAPORTA in seiner Flor. jurass. auf Taf. 22, Fig. 1, Taf. 23, von derselben Art, ferner von *W. Bucklandi* tab. 13, Fig. 1, von *W. Gigas*, tab. 13, Fig. 2, tab. 14, von *W. Leckenbyi* tab. 22, Fig. 1. Letztere von NATHORST mit *Williamsonia* vereinigt und von diesen a. a. O. tab. 8, Fig. 5, abgebildet, wird als ein Sttck eines platt aufgerollten Kolbens angesehen. Die Aussenfläche dieses Kolben hat ein facettirtes Aussehen, bedingt durch kleine, pyramidale, kantige Höcker, welche rings um tiefer liegende Punkte rosettenförmig geordnet sind, wie die vergrößerten Abbildungen SAPORTA's zeigen. Auf dem Längsbruche erkennt man die länglichen, kantigen Samen, die Substanz der Kolben ist derb faserig. Aus dem gleichen Aussehen der die Kolben umhüllenden Blätter mit jenen von *Williamsonia*, so von *W. Morrieri*, *W. Gigas*, *W. Bucklandi*, schliessen die Verfasser auf die Zugehörigkeit zu dieser Gattung. Die von D'ORBIGNY aufgestellte jurassische Gattung *Goniolina*, welche von anderen zu den Siphoneen oder dem Thierreiche zugerechnet wird, stellen SAPORTA und MARION a. a. O. pag. 247 neben *Williamsonia*. Es sind eiförmige Körper mit facettirter Aussenfläche, welche von hexagonalen Körpern gebildet wird, sie tragen in der Mitte eine Narbe, wahrscheinlich vom Griffel herrührend, da die Körper als Carpelle erklärt werden. Die Ansicht

der Aussenfläche dieser Reste ist von SAPORTA und MARION ganz richtig wiedergegeben, und haben sie daraus ihre Schlüsse gezogen; ich muss jedoch gestehen, dass ich bei der Untersuchung der Schiffe nichts habe finden können, was ihre Ansicht unterstützen könnte. Meiner Ansicht zu Folge gehören sie zu den Siphoneen, mit *Neomeris* verwandt oder identisch. Dass *Podocarya* BUCKLAND, *Weltrichia* FR. BRAUN von SAPORTA ebenfalls hierher gezogen wird, ist erwähnt. Was nun die Stellung dieser Reste angeht, so ist die Ansicht SAPORTA's und MARION's eine durchaus subjective und wenn auch möglicher Weise ihre Auffassung über die Deutung der Reste für einzelne von ihnen richtig sein kann, so ist sie doch nur auf die äussere Ähnlichkeit mit recenten Formen gegründet und sind sie wenigstens von SAPORTA früher auch in anderer Weise z. B. *Goniolina* aufgefasst. Das Gleiche gilt auch für die Ansicht WILLIAMSON's und CARRUTHERS. Es kann ganz gut möglich sein, dass die Reste den Cycadeen angehören, dass der den Cycadeen ähnliche Stamm ein solcher ist, möglich auch dass die Blätter dazu gehören, möglich ferner, dass die als *Bennettites* bezeichneten Reste (vergl. pag. 153) mit *Williamsonia* zusammenfallen, es fehlt eben die Kenntniss der Structurverhältnisse, welche wie der Zusammenhang der Theile uns einen Aufschluss geben könnten. Wenn man nun, wie SAPORTA und NATHORST, auch *Weltrichia* herbeizieht, so mag dies durch das ungenügend erhaltene Exemplar der *W. angustifolia* NATH. gerechtfertigt sein, aber dies Exemplar giebt selbst durch seine Erhaltung nur sehr ungenügenden Aufschluss und ist es eben auch hier wieder die äussere Ähnlichkeit, welche die Identificirung bedingt. Das Gleiche gilt für HEER's *Kaidacarpum*. So wenig sich bei diesem die Zugehörigkeit zu den Pandaneen durch mehr als das äussere Ansehen begründen lässt, so ist das Gleiche auch der Fall, wenn man sie den Williamsonien anreihet. Auch für die Balanophoreen spricht nicht mehr. Es ist eben auch wieder die äussere Ähnlichkeit, welche diese Deutung veranlasst, welche wie bemerkt, nicht allein für diese, sondern auch für andere Gruppen geltend gemacht werden kann. Neben zwei neuen Arten, *W. microps* und *W. Blanfordi* nimmt O. FEISTMANTEL a. a. O. noch das Vorkommen von *W. gigas* in Indien an.

Reste, deren Structur bekannt, das Aeussere jedoch unbekannt ist.

Die Kenntniss dieser Reste verdanken wir beinahe ausschliesslich den Untersuchungen RENAULT's und WILLIAMSON's, welche von dem ersteren in seiner Abhandlung »Struct. comparée de quelq. tiges d. l. flor. carbonif. Cours de bot. foss.« Tom. I, von dem letzteren in den Abhandlungen »on the organisation of the Coal-measures« veröffentlicht wurden. Zum grössten Theile sind es Stammreste, deren Stellung mehr oder weniger fraglich ist. Von allen mit Ausnahme von *Poroxydon* liegen mir Schiffe vor, zum Theil aus den englischen, zum Theil aus den westphälischen Kalkknollen, in welchen einzelne z. B. *Lyginodendron Oldhamium* WILLIAMSON, *Amyelon radicans* WILLIAMSON häufig vorkommen.

Ich erwähne zuerst *Amyelon*, ein Wurzelholz aus der Gruppe der Gymnospermen, in den Knollen von Oldham und Langendreer, theils in ziemlich grossen Bruchstücken grösseren Durchmessers von letzterem Fundorte, aber auch in wohl erhaltenen Fragmenten jüngerer Wurzeln an beiden Fundorten vorkommend, von drei bis fünfunddreissig Millimeter Durchmesser, in letzterem Falle jedoch nur ein Theil des Holzkörpers vorliegend, so dass etwa der doppelte Durchmesser angenommen werden darf, auch wenn man die excentrische Entwicklung desselben, welche bei älteren Exemplaren stets vorhanden zu sein scheint, berück-

sichtigt. Von WILLIAMSON ist das Holz, dessen Rinde oft erhalten ist, in den Kalkknollen von Längendreer aber auch aufgerollt vorkommt, in Part. V. seiner Abhandlungen beschrieben. WILLIAMSON hat *Amyelon* mit seinem *Asterophyllites* als Wurzel in Verbindung gebracht und sie deshalb auf den Tafeln VI, VII, VIII, IX, so bezeichnet. Er hatte diese Reste ursprünglich als *Dictyoxylon radicans*, dann als *Dadoxylon radicans* und zuletzt als *Amyelon* beschrieben. Auch FELIX (Untersuchungen über den Bau westphälischer Carbonpflanzen. Berlin, 1886) hat das Holz ausführlich besprochen. Das Centrum des Holzkörpers enthält einen primären Holzstrang, welcher bei den Exemplaren von Langendreer bald diarch, bald tetrarch, nach Felix auch pentarch, nach WILLIAMSON triarch ist (Vergl. de BARY, Vergl. Anatomie). Sehr oft ist derselbe zerstört und an dessen Stelle eine Lücke vorhanden oder er ist nur theilweise erhalten. Auch FELIX erwähnt dieses verschiedene Verhalten des Primärstranges. An diesen centralen Strang schliesst sich der je nach dem Alter der Wurzel mehr oder weniger mächtig entwickelte sekundäre Holzkörper an, bei jüngeren Wurzeln concentrisch, bei älteren excentrisch entwickelt. Seine Tracheiden sind durchgängig dünnwandig, getüpfelt auf den Radialwänden, auf den Tangentialwänden fehlen diese. Durchsetzt wird das Holz von zahlreichen einreihigen Markstrahlen, ausserordentlich häufig nur eine Zelle, dann zwei bis fünf, selten bis zu zehn Zellen hoch. In der Mitte zweireihige Markstrahlen sind ausserordentlich selten. Was bei der Betrachtung der Schiffe mit unbewaffnetem Auge schon auffällt, sind die Jahrringen ähnlichen Linien, welche den Querschnitten kleineren Durchmessers fehlen, jedoch bei solchen von 4 Millim. Durchmesser schon vorhanden sind. Neben ihnen kommen noch andere Linien vor, welche von auf grössere Strecken hin verdrückten Tracheiden hervorgerufen und deshalb mit den ersteren nicht zu verwechseln sind. Die ersteren finden sich bei den Exemplaren von Oldham und Langendreer, bei beiden durch die gleiche Ursache bedingt. Die Breite dieser Zonen ist sehr verschieden, ebenso ihre Aufeinanderfolge, immer aber sind sie bedingt durch geringeren radialen gegenüber dem grösseren tangentialen Durchmesser von zwei bis drei aufeinanderfolgenden Tracheiden. Die Querschnitte müssen exakt geführt sein um dies Verhältniss zu ermitteln, was im Allgemeinen bei diesen Resten nicht immer möglich ist, da die Fragmente häufig schief in den Concretionen liegen, also die Orientirung erst ermittelt werden muss. Jedenfalls ist das Vorhandensein von Jahresringen etwas Auffallendes bei Hölzern dieser Periode, da ähnlich aussehende Linien bis jetzt in allen Fällen als von anderen Ursachen veranlasst sich erwiesen haben. Ob man nun aus diesem Grunde, der Veränderung des radialen Durchmessers, von Jahresringen sprechen kann, sei dahin gestellt. bei den recenten und den fossilen Hölzern jüngerer Formationen kommt noch die oft sehr bedeutende Wanddicke der Herbstholztracheiden hinzu, welche bei *Amyelon* fehlt. Ist die Dicke der Tracheidenwände normal und nicht durch Schwund bedingt, so charakterisirt sich dadurch wie durch die schmale Zone der Tracheiden tangentialen Querschnittes das Holz als Wurzelholz. Von FELIX sind an einzelnen Stücken abgehende Seitenzweige beobachtet und hat er einen solchen Schliff a. a. O. tab. 3, Fig. 3, abgebildet. An einem meiner Querschliffe ist ein Seitenzweig im Längsschliffe getroffen vom zweiten Jahresring entspringend, der Tracheidenbündel aus Treppentracheiden bestehend. Die Rinde ist mässig entwickelt, aus zwei Schichten bestehend setzt sich die innere Schicht aus polygonalen regellos geordneten Parenchymzellen zusammen, während die äussere Schicht aus spindelförmigen, in einander geschobenen Zellen besteht, welche durch zahl-

reiche Tangentialwände getheilt sind. Zu welcher der bei Oldham oder Langendreer vorkommenden Pflanzen dieses Holz gehören kann, darüber lässt sich irgend Bestimmtes nicht sagen. FELIX scheint es für ein Coniferenholz zu halten und vergleicht es mit jenem von *Taxodium*. In Bezug auf das erstere geht er zu weit, der Vergleich mit dem Holze von *Taxodium* wäre besser unterblieben, da er sich nur auf eine oberflächliche Aehnlichkeit bezieht.

Unter der Bezeichnung *Poroxyton* sind von RENAULT in den oben citirten Abhandlungen und später von ihm und BERTRAND (Comptes rendus, Vol. 102. 1886) verkieselte Zweigreste mit oder ohne Blattnarben von Autun beschrieben worden, welche unter sich nicht ganz übereinstimmen. Die eben citirte Mittheilung giebt das Résumé einer von beiden gemeinschaftlich unternommenen Untersuchung, deren ausführliche Darstellung noch zu erwarten ist. Es werden drei Arten von RENAULT unterschieden, *P. Boysseti* REN., *P. Edwardsii* REN. und *P. Duchartrei* REN., letztere einem anderen Typus angehörig, welche denn auch auseinander gehalten werden sollen. Bei den beiden ersteren mit *Sigillariopsis* verwandten Resten ist das Mark umgeben von einer Anzahl kreisförmig gelagerter primärer halbmondförmiger aus Treppen- und Tüpfeltracheiden bestehender Bündel mit nach der Peripherie hin liegendem Initialstrang. Auf diese folgt dann der secundäre Holzkörper, dessen Tracheiden auf den Radialwänden mehrreihige durch gegenseitigen Druck abgeplattete polygonale, meist im Umriss erhaltene Doppeltüpfel führen. Er ist von ein- bis zweireihigen Markstrahlen durchsetzt. Die Bastregion ist homogen, die Rinde enthält Gänge mit dunklem Inhalt, von RENAULT für Gummikanäle erklärt, die Aussenrinde aus Parenchym bestehend, zahlreiche nach Innen vorspringende hypodermoidale Faserstränge und Gruppen von Fasern (RENAULT, Struct. tab. 13, Fig. 5—10, Cours. tab. 16, Fig. 1—5.) Bei *P. Edwardsii* enthält das Mark an einzelnen Stellen in Zellen oder Gängen dunkle Massen, nach RENAULT Gummigänge, der Bast enthält weite Siebröhren und Siebzellen, ähnlich jenen von *Encephalartos*, durchsetzt ist er von Markstrahlen, die Fortsetzung jener des Holzes. Bei dieser Art kommt Borkebildung vor, deren erste Peridermschicht an der Innengrenze der primären Rinde entsteht. Die späteren Borkebildungen entstehen im Bast und lösen von ihm flach bogenförmige Borkenschuppen ab (Cours de bot. foss. I, tab. 16, Fig. 6). Mit *P. Boysseti* kommen Blattstiele vor von ovalem Querschnitt, deren breites schwach halbmondförmiges mit der Concavität nach oben gekehrtes Holzbündel durch drei Parenchymstreifen in vier Gruppen getheilt ist, von welchen die beiden seitlichen grösser als die beiden mittleren sind. Der Bündel ist umgeben von derbem reichlichem Parenchym, wie bei dem Axentheile finden sich auch hier als mechanisches Element die nach Innen vorspringenden Fasergruppen. Der Bündel selbst besteht aus einem oberen und unteren Theil, an den letzteren schliesst sich die Bast-schicht an. Der nach oben gekehrte Theil des Bündels enthält etwas regellos geordnete getüpfelte, nach unten Treppentracheiden, er entspricht dem Primärstrang, der untere, bei welchem man an Secundärholz denken möchte, enthält nur regelmässig radiär gereichte getüpfelte Tracheiden (Struct. tab. 13, Fig. 11, 12, Cours tab. 16, Fig. 5).

Im Ganzen steht der Bau von *Poroxyton* jenem der Cycadeen nahe, doch ist von den recenten Cycadeen verschieden, dass die Spurbündel ihre Initialstränge auch im Stamme an der Aussenseite des Bündels führen. In einer Anmerkung im Cours de bot. foss. erwähnt RENAULT des gemeinsamen Vorkommens dicker, fleischiger Blätter mit verhältnissmässig wenigen Leitbündeln, welche nach

ihm und BERTRAND (Compt. rendus. Vol. 102, pag. 1125), spiralg in  $\frac{4}{13}$  Stellung stehen und nur eine Bündelspur zeigen. In ihren Achseln stehen Knospen, deren Entwicklung zuweilen unterbleibt. Bei Vergleichung der Structurverhältnisse der beiden von RENAULT als *P. Boysseti* und *P. Edwardsii* unterschiedenen Arten ist, wohl die Frage erlaubt, ob es sich nicht um Alterszustände handelt. Das Vorkommen von Gummigängen im Marke ist nur erschlossen aus dem dunklen Inhalte, ob Gummi oder nicht, ist nicht zu sagen, verschieden ist wesentlich nur die Rinde, aber gerade dies kann eben durch die Altersverschiedenheit bedingt sein, *P. Edwardsii* demnach der ältere Zweig sein.

Von den beiden vorangehenden Arten ist *Poroxylon Duchartrei* RENAULT schon durch seinen Holzkörper sehr verschieden und kann, wie SOLMS auch hervorhebt, die vorläufige Mitteilung über *Poroxylon* in den Comptes rendus auf diese sich nicht beziehen. Das Centrum des Querschnittes ist bei der eben genannten Art von einem kreisrunden Holzkörper eingenommen, dessen weite getüpfelte Tracheiden von einem zarten kleinzelligen Parenchym umgeben sind. Ein secundärer, ziemlich stark entwickelter Holzkörper, durch breite primäre Markstrahlen in keilförmige Gruppen, an deren Innenseite einzelne Treppen- und Spiral-Tracheiden vorkommen, zerlegt, umgiebt ihn, die Gruppen sind ihrerseits von Secundärstrahlen durchsetzt, sie bestehen ausgetüpfelten Tracheiden mit elliptischen schief gerichteten Innentüpfeln und sind auch bei ihr, wie bei den vorher erwähnten meist nur die Contouren der polygonalen mehrreihigen Doppeltüpfel erhalten. Von den ausserhalb des secundären Holzkörpers liegenden Theilen ist mit Ausnahme einzelner Reste des Bastes nichts erhalten. Wurzelfragmente, deren Structur in der Regel gut erhalten ist, kommen mit diesen Resten zusammen vor. Ihr primärer Holzkörper ist elliptisch, der secundäre Holzkörper aus denselben Elementen wie jener des Stammes zusammengesetzt, besteht aus zwei durch Parenchym getrennten Theilen. Der Bast soll Siebröhren, die parenchymatische Rinde Gummikanäle enthalten, eine zum Theil zerstörte Korklage sie nach Aussen abschliessen.

Mit *Lyginodendron Landsboroughii* hatte GOURLIE (Notice of the foss. Plants in the Glasgow Museum) die durch Dictyoxylonstructur der Rinde erzeugten Erhaltungszustände eines Restes bezeichnet, SCHIMPER wegen der Aehnlichkeit der Abbildung von GOURLIE mit *Knorria* diesen Ausdruck GOURLIE's als Synonym zu dieser Gattung gestellt. WILLIAMSON übertrug dann den Namen *Lyginodendron*, da derselbe durch den Nachweis, dass sehr verschiedene Reste diesen Erhaltungszustand haben, überflüssig war, auf Stammfragmente, welche in den Kalkconcretionen von Oldham, Langendreer und Orlau in Mähren vorkommen (WILLIAMSON, on the organisation etc. Part. IV.) Von diesem letzteren Fundorte ist durch STUR die von WILLIAMSON beschriebene Art in dessen Mittheilung über die in Flötzen reiner Steinkohle enthaltenen Steinrundmassen und Torfsphärosiderite, pag. 637, Fig. 3, abgebildet. Zuerst wurde *L. Oldhamium* durch BINNEY als *Dadoxylon Oldhamium* beschrieben. Mir liegen von Langendreer und Oldham eine Reihe von Schliffen vor mit sehr verschiedenem Durchmesser des Secundärholzes, der grösste Theil mit elliptischem Querschnitt in Folge des Druckes, die Erhaltung in mannigfacher Weise. Auffallend gross ist die Menge von Farnblättern und Farnblattstielen, insbesondere von *Rhachiopteris aspera*, welche mit *Lyginodendron* zusammen vorkommen. Manche Schliffe enthalten neben *Lyginodendron* nur die genannten Reste und die beinahe nie fehlenden Appendices von *Stigmaria*. —

Die Mitte des Querschnittes ist von Parenchym eingenommen, welches meist

mehr oder weniger vollständig zerstört, selten intact ist. An der Peripherie dieses Parenchyms, an der Innenseite des secundären Holzkörpers, liegen Bündel, selten wegen der Zerstörung des Parenchyms, durch Druck, Zusammensinken der Stämme in ihrer ursprünglichen Lage erhalten, sondern meist verschoben (WILLIAMSON a. a. O. tab. 22, Fig. 2). Ich besitze unter den mir vorliegenden Schliffen mehrere, bei welchen sie von sehr guter Erhaltung gänzlich intact in Berührung mit der Innenseite des Holzkörpers sich befinden. Ich zähle deren vier bis acht und glaube nicht zu irren, dass sie mit dem secundären Holzkörper in continuirlicher Verbindung stehen, ähnlich wie dies bei *Sigillaria* der Fall ist und WILLIAMSON in der eben citirten Figur es darstellt. Tracheiden engeren Querschnittes liegen in diesen Bündeln nach aussen, jene grösseren Querschnittes nach innen. Es sind meiner Ansicht nach die Initialbündel. Uebrigens muss ich erwähnen, dass selbst bei sehr weit gehender Zerklüftung des secundären Holzkörpers und gänzlicher Zerstörung des Parenchyms die Lage dieser Bündel ganz intact sein kann, was mir ebenfalls für deren Verbindung mit dem secundären Holzkörper zu sprechen scheint. Der secundäre Holzkörper besteht aus radiär geordneten Reihen von Tracheiden, welche von ein- bis vierreihigen Markstrahlen durchsetzt sind, zwischen welchen eine bis drei Reihen Tracheiden liegen. Je nach dem Alter des Stammes ist der secundäre Holzkörper von verschiedener Stärke, nach WILLIAMSON soll auch Jahrring ähnliche Bildung bei ihm vorkommen und bildet er auch a. a. O. tab. 22, Fig. 4 einen solchen Querschnitt ab. An meinen Schliffen ist an solchen Querschnitten, von denen ich sicher bin, dass sie zu *Lyginodendron* gehören nichts dergleichen zu sehen. Es sind auch nicht ältere Stämme, welche sie zeigen, sondern die citirte Abbildung ist »the transverse section of the entire axis of a young stem«. Zunächst auf den secundären Holzkörper folgt die von Markstrahlen durchzogene Bastschicht, Markstrahlen wie Bastgruppen schliessen sich an die gleichen Gewebe und die Keile des Holzkörpers an. Oft fehlt sie, wie dies auch bei der aus Parenchym bestehenden Innenrinde beinahe immer der Fall ist, so dass in der Regel nur die Aussenrinde allein vorliegt. Gesteinsmasse oder Appendices von *Stigmaria* nehmen in diesem Falle den Zwischenraum ein. Die Aussenrinde besteht im Querschnitt aus radiär verlaufenden Faserplatten, zwischen welchen tangential gedehntes derbwandiges Parenchym liegt. Ueber den Verlauf der Faserplatten giebt der Tangentialschliff Aufschluss. Ihr Längsverlauf ist wellig, sie verbinden sich auf kurze Strecken mit einander, die auf diese Weise entstehenden spindelförmigen Maschen sind mit dem oben beschriebenen Parenchym ausgefüllt, demnach jenes Structurverhältniss, welches als *Dictyoxylon* bezeichnet wird. In der Innenrinde, wenn sie vorhanden, wenn sie fehlt, in dem Raume desselben und dann nicht selten verschoben finden sich Bündel verschiedener Art. Die einen sind, zu zwei oder vier, eiförmig, wenn ungestört in ihrer Lage paarweise beisammen liegend, manchmal sich berührend, aber auch durch Parenchym der Innenrinde getrennt. Dass an manchen Schliffen sie sehr weit auseinander liegen, ist durch dazwischen geschobene andere Reste bedingt. Der Bast ist zerstört, selbst an sonst vorzüglich erhaltenen Schliffen. Diese Bündel sind collateral, der Initialstrang scheint mir nach aussen zu liegen, wenigstens liegen dort Tracheiden kleinen Durchmessers. SOLMS ist geneigt, sie für Blattspurbündel zu halten, was wohl möglich ist. In der Aussenrinde sind sie bis jetzt nicht beobachtet. Jedenfalls haben sie einen sehr steilen Verlauf. Die zweite Form von Bündeln ist im Allgemeinen fächerförmig, sie stehen vereinzelt an der Aussengrenze des Holzes gegenüber einem Primärstrahl, an ihrer Innen-



seite befindet sich wie bei dem Secundärholze ein Primärstrang in Continuität mit dem übrigen, mit dem Secundärholze durchaus übereinstimmenden Theile. SOLMS bemerkt ganz richtig, dass sie den Eindruck machen, als sei ein Theil des secundären Holzkörpers nach Aussen getreten. Mit SOLMS möchte ich annehmen, dass die zuerst erwähnten Bündel mit den eben erwähnten zusammen gehören, dass sie insofern verschieden sind, als die zuletzt erwähnten dem unteren Theile

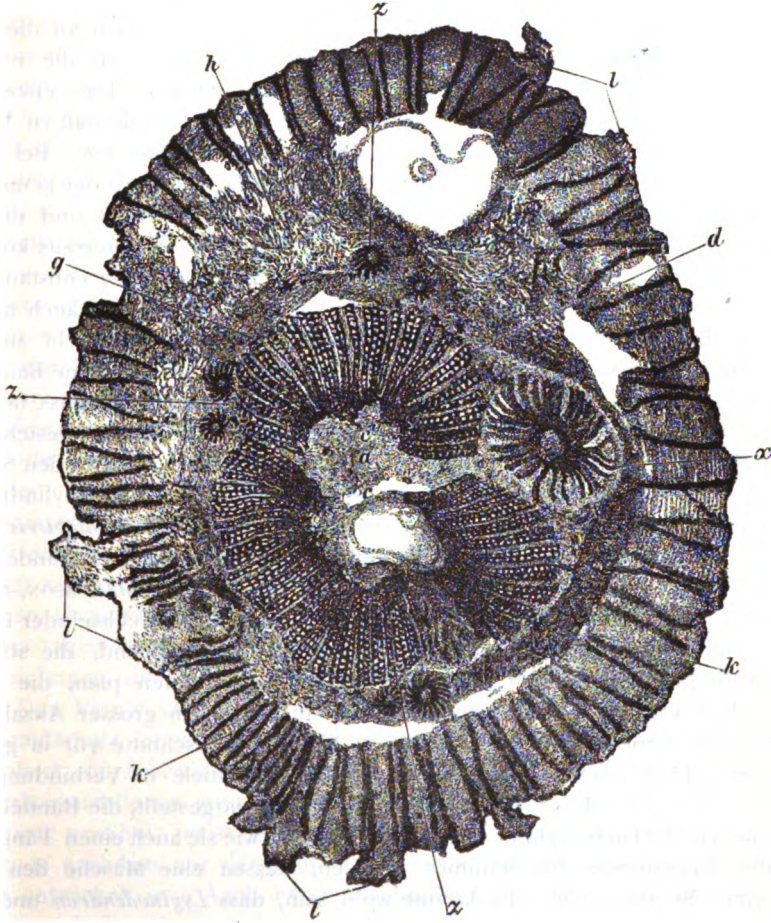


Fig. 54.

(B. 609.)

*Lyginodendron Oldhamium* WILLIAMSON. Carbon von Oldham. *a* Mark. *c* Initialstränge. *d* Secundärer Holzkörper. *gh* Innenrinde (*h* = Middle Bark WILLIAMSON) *k* Aussenrinde (prosenchamatus bark, WILLIAMSON). *l* Subepidermoidales Parenchym. *s* Blattbündel. *x* Abgehender Ast.

der Bündel angehörend Dickenwachsthum besitzen, später das Dickenwachsthum aufhört, sie sich theilen und so im oberen Theile als zwei neben einander liegende Bündel auftreten. Dafür scheint mir die Uebereinstimmung im Baue der Bündel zu sprechen, das Vorkommen solcher, welche dicht beisammen und solcher welche weiter auseinander liegen, sodann solcher, welche aussehen, als seien sie in Trennung begriffen. Eine dritte Form von Bündeln kenne ich wie SOLMS nur aus WILLIAMSON's Darstellung und Abbildung a. a. O. tab. 22, Fig. 1a. Sie sollen (Fig. 54 x) nach WILLIAMSON Ansatzstellen von Seitenzweigen sein. Ihr Primärstrang



stimmt mit jenem der vorigen überein, er ist aber von einem vollständigen kreisrunden secundären Holzkörper umgeben und liegt ausserhalb des secundären Holzkörpers des Stammes. Im Allgemeinen erinnern sie durch ihr Aussehen an die Sternringe GÖPPERT's und STENZEL's im Stammmarke der *Medullosa stellata* COTTA und *M. Ludwigii* GÖPPERT et LEUCKART (vergl. pag. 156).

Welcher Gruppe diese Reste anzureihen sind, ist eine vorerst ungelöste Frage. Ausser Zweifel ist, dass der Bau des Holzkörpers vor Allem an die Cycadeen erinnert und die zuletzt erwähnte Bündelform dem Aussehen nach an die kreisrunden isolirten Holzkörper der Medullosen sich anschliesst, für die recenten Cycadeen liesse sich in dieser Hinsicht *Stangeria* anführen. Das erstere hat FELIX veranlasst, sich in den Sitzungsberichten der Naturf.-Gesellschaft zu Leipzig für die Zugehörigkeit der Reste zu den Cycadeen auszusprechen. Bei dieser Frage ist zu bemerken, dass Cycadeen und Farne Manches mit einander gemeinsam haben, *Medullosa* selbst eine Stellung hat, welche nicht feststeht und die Entstehung der Sternringe auch nicht vollständig aufgeklärt ist. Andererseits kommen wie oben schon erwähnt, mit den Stammresten von *Lyginodendron* constant Farnblattreste und Blattstielreste in den Concretionen vor. Wenn nun auch auf das gemeinschaftliche Vorkommen von Resten kein allzu grosses Gewicht zu legen ist, so kommt in diesem Falle hinzu, dass die Blattstielreste in ihrem Baue eine unverkennbare Verwandtschaft mit den Stammresten darin haben, dass ihre Hypodermschicht aus einzelnen senkrecht verlaufenden Faserplatten besteht, das mechanische Element der Festigung der Blattstiele dasselbe wie bei den Stammresten ist. Da die Epidermis an einem Theile derselben zu kurzcyllindrischen Excrescenzen ausgebildet ist, ist diese Form der Blattstiele als *Rachiopteris aspera* bezeichnet. Weiter stimmen überein die von Parenchym umgebenen Bündel, zwei eilängliche Bündel bisweilen durch ein Querjoch verbunden (WILLIAMSON, a. a. O. tab. 52, 53). Die Querschnitte dieser Blattstiele sind von sehr wechselnder Grösse, ohne Zweifel den verschiedenen Höhen derselben entsprechend, die stärksten derselben sind auf der einen Seite convex, auf der anderen plan, die beiden Ränder scharf kantig. Einer meiner Schiffe enthält sie in grosser Anzahl, von verschiedenster Grösse. Mit ihnen kommen die Blattquerschnitte vor in grösster Anzahl, zum Theil noch mit Verzweigungen der Blattstiele in Verbindung, von WILLIAMSON, a. a. O. tab. 52, Fig. 13 im Längsschnitt dargestellt, die Bündel durch das Parenchym der Dictyoxylonmaschen durchtretend, wie sie auch einen Tangentialschliff der Aussenrinde des Stammes besitzen, dessen eine Masche den Querschnitt eines Bündels zeigt. Es könnte wohl sein, dass *Lyginodendron* und diese Farnreste zusammengehören, mit Bestimmtheit lässt sich dies übrigens ebenso wenig behaupten, wie das Gegentheil. Schliesslich sei bemerkt, dass WILLIAMSON die verzweigten Blattstiele *Edraxydon* nennt.

In naher Beziehung zu *Lyginodendron* WILLIAMSON steht *Heterangium* CORDA, von diesen in den Beitr. zur Flora der Vorw. pag. 22, tab. 16, nach einem unvollständigen Fragment als *H. paradoxum* CORDA aus den Sphaerosideriten von RADNITZ beschrieben und abgebildet. Es sind Gewebetrümmern, welche aus einem kleinzelligen Parenchym und in dasselbe eingelagerten unregelmässigen Gruppen von Tüpfeltracheiden bestehen. Es ist das Verdienst WILLIAMSON's, die CORDA'sche Gattung wieder erkannt und über diese weitere Aufschlüsse gegeben zu haben, indem er zu ihr gehörige Reste in dem Culm von Burntisland wieder erkannte und sie als *Heterangium Grievei* beschrieb, wozu dann später noch eine von BINNS im Carbon von Halifax gefundene Art, *H. tiliacoides* WILLIAMSON kam, beide von

WILLIAMSON a. a. O. Part. IV. und Part. XIII. beschrieben. *Heterangium Grievei* und *H. tiliacoides* zeichnen sich dadurch aus, dass das Secundärholz einen centralen Primärbündel, aus kleinzelligem Parenchym mit unregelmässig eingelagerten Gruppen von Tracheiden bestehend, umschliesst. Alle Tracheiden sind getüpfelt. In dem Verhalten des Primärstranges liegt demnach das Charakteristische von *Heterangium* gegenüber von *Lyginodendron*. Auch hier liegen in der Innenrinde wie bei *Lyginodendron* die zu den Blättern gehenden Bündel, ebenso steil ansteigend (WILLIAMSON, a. a. O. tab. 28—31). Die ziemlich stark entwickelte Innenrinde ist parenchymatös, die Aussenrinde ist von Sclerenchymplatten durchsetzt, welche mehr genähert liegen als bei *Lyginodendron*. *H. tiliacoides* WILLIAMSON (a. a. O. Part. XIII, tab. 21, 22, 23, Fig. 9, 12) stimmt hinsichtlich ihres centralen Bündels mit der vorhergehenden Art überein, ein secundärer Holzkörper, durch Primärstrahlen in keilförmige Massen getrennt, die Keile mit secundären Markstrahlen, umgeben ihn. An der Innenseite der Keile des Secundärholzes liegen die Initialstränge, an der Aussenseite die Bastgruppen mit jenen des Secundärholzes entsprechenden Primär- und Secundärmarkstrahlen. Eine Cambialschicht liegt zwischen Bast und Secundärholz. Röhren ohne Zwischenwände werden als Siebröhren erklärt. Die innere Rindenschicht besteht aus Parenchym, die äussere enthält ebenfalls die oben erwähnten, zur Festigung dienenden Sclerenchymplatten. Auch nach den Blättern abgehende Bündel paarweise zusammenliegend, wie bei *Lyginodendron* und *Heterangium Grievei* sind von WILLIAMSON beobachtet, ebenso abgehende Seitenäste. Ähnlich wie bei *Lyginodendron* kommen bei der in Rede stehenden Art nach WILLIAMSON (a. a. O., tab. 22, Fig. 5) Bündel mit dem Bast im Zusammenhange, welche den Eindruck hervorrufen, als sei ein Theil des Holzkörpers aus der Lücke, welcher sie gegenüber liegen, heraus und in die Rinde gedrängt worden. Ehe nicht Längsschnitte bekannt und der Zusammenhang mit seitlichen Organen nachgewiesen ist, wird sich über ihre Bedeutung nichts Bestimmtes sagen lassen. Ebenso schwierig ist es, über ihre nähere Verwandtschaft etwas zu sagen, nur dass man bei diesen Resten kaum an die Cycadeen denken wird. Den Farnen stehen sie, was übrigens auch für *Lyginodendron* gilt, durch ihr Secundärholz ferner, den Lycopodiaceen durch die sparsamen Blattspurbündel.

Zuletzt sei *Kaloxylon Hookeri* WILLIAMSON (a. a. O. Part. VII, XII), ein in den Kalkconcretionen von Burntisland, Oldham und Langendreer vorkommender Stammrest erwähnt, meist von kleinem wenige Millimeter betragenden Durchmesser, je nachdem nur der primäre oder neben diesem auch der secundäre Holzkörper entwickelt ist. Auch FELIX hat denselben in seiner Abhandlung pag. 49 erwähnt und den Querschnitt eines jüngeren Exemplares, tab. 2, Fig. 2, abgebildet. Im Jugendzustande ist nur der centrale, im Umriss etwa polygonale Holzkörper, aus getüpfelten Tracheiden und zwischen sie gelagertes Parenchym bestehend, allein vorhanden. In den späteren Entwicklungsstufen wird er von einem aus vier bis fünf durch primäre Markstrahlen getrennten Holzkeilen bestehenden secundären Holzkörper umgeben, ohne Zweifel in Folge des Vorhandenseins einer Cambialschicht. Die einzelnen Holzkeile sind durchsetzt von schmalen einreihigen, in der Mitte zweireihigen, zuweilen ziemlich hohen Markstrahlen. Nach Aussen schliesst sich an die Holzkeile je eine Phloemschicht, das Ganze umschlossen von der Rinde (WILLIAMSON a. a. O. Part. VII, tab. 4, Fig. 29, tab. 5—7, Part. XIII, tab. 22, Fig. 20, 21, tab. 23, Fig. 22). Die Rinde besteht aus einem lückigem Parenchym, wie dies FELIX, und später, wie ich annehmen muss, auch WILLIAMSON in Part. XII. erkannt hat, da er es in Figur 22, wenn auch nicht

sehr deutlich, abbildet, ausserdem aber auch nach Angabe WILLIAMSON's röhrenförmige Zellen oder Kanäle (Fig. 22, 24, 25). An den mir vorliegenden Schliften ist die Rinde schlecht erhalten, nur die doppelschichtige Epidermis in gutem Zustande. Wie bei den beiden vorangehenden Resten erhält man auch bei *Kaloxylon* Querschnitte, an welchen ein fächerförmiger, in seinem Baue mit dem secundären Holzkörper übereinstimmender Bündel gegenüber einer Lücke des secundären Holzkörpers in der Rinde liegt, ein abgehender Ast, ziemlich an seiner Ursprungsstelle getroffen. Etwas höher an demselben Exemplare durchschnitten erscheint er isolirt (WILLIAMSON a. a. O. tab. 6, Fig. 33, tab. 7, Fig. 34). Auch die Stellung dieser Reste kann nur als eine zweifelhafte bezeichnet werden, wie jene der beiden vorangehenden. Für sämtliche ist bei der nahen Verwandtschaft mit den Archegoniaten, welche sich in dem Baue des primären Holzkörpers und in dem Verhalten der Initialstränge ausprägt, das Vorhandensein eines secundären Holzkörpers mit wohl entwickelter Bastseicht sehr auffallend, welcher, wenn er auch in beschränktem Maasse bei einzelnen recenten Archegoniaten vorhanden, in dieser Mächtigkeit diesen meist, insbesondere den Farnen aber ganz fehlt. Wenn es nun auch ganz richtig ist, vor weitgehenden Speculationen hinsichtlich der Frage vermittelnder Formen zu warnen, so wird man sich doch kaum dem Gedanken verschliessen können, dass wir es in diesem Falle mit solchen Resten zu thun haben.

## Angiospermen.

### Monocotylen.

Nicht gering ist die Zahl der zu den Monocotylen gezogenen Reste, insbesondere der Blattreste, es fehlt indess auch nicht an Stamm-, Rhizom- und Stengelresten, sowie an einzelnen Blüten und Früchten, welche dieser Gruppe einverleibt sind. Zum bei weitem grössten Theile tragen die hierher gezogenen Reste den Charakter des Zweifelhafte, nur dann, wenn die Untersuchung ihres Baues möglich, lässt sich die Frage nach ihrer Zugehörigkeit mit grösserer Sicherheit, als dies in der Regel der Fall ist, entscheiden. Im Ganzen sind jedoch solche Erhaltungszustände nicht allzu häufig, und wird es selbst auch dann nicht immer möglich sein, sich bestimmt auszusprechen.\*)

In welcher Periode die Monocotylen zuerst aufgetreten, ist insofern unentschieden, als keineswegs darin Uebereinstimmung erzielt ist, ob sie vor der Tertiärperiode existirt haben oder nicht. GÖPPERT hielt bis zu seinem Ende die Anschauung fest, dass Monocotylen schon in der palaeozoischen Periode existirt haben, andere, wie HEER, lassen Monocotylen in der Trias, dem Lias und im Jura bereits vorhanden sein, alle ohne genügenden Beweis, denn einerseits ist die Natur der in Frage kommenden Reste der palaeozoischen Zeit genügend aufgeklärt, andererseits gehören sämtliche zu den Monocotylen gestellten Reste der mesozoischen Zeit jenen Resten an, welche entweder verschiedener Deutung

\*) Ich kann die gelegentliche Bemerkung nicht unterdrücken, dass ich wohl der Erste gewesen bin, welcher die Unsicherheit der meisten fossilen Reste hervorgehoben hat, insbesondere die Unzuverlässigkeit, welche dem Leitbündelverlauf der Blätter anhaftet. Ich sage dies im Hinblick auf Referate, welche für viele aus leicht begreiflichen Gründen die einzige Quelle sind, aus der sie schöpfen. Aus der Literatur erwähne ich: SCHIMPER, *Traité*, Bd. II. III. UNGER, *Chloris protogaea*, *Sylloge plant. foss.* Foss. Flora von Sotzka. ETTINGSHAUSEN, *dessen Tertiärfloren der österreichischen Monarchie*. LESQUEREUX, *Tertiary Flora*, 1878. *Cretac. and Tert. Flora*, 1883. *Cretac. Flora*, 1874. LESTER WARD, *Types of the Laramie Flora* 1887.

fähig oder überhaupt fraglich sind. Eine einigermaassen kritische Behandlung der betreffenden Objekte hätte die Autoren derselben zu dem Resultate führen müssen, dass Reste aus diesen Formationen, welche jetzt als *Bambusium*, *Caulinites*, *Najadita* GARDNER als ein Wasser bewohnendes Laubmoos, analog *Fontinalis* erklärt, bezeichnet werden, entweder anderen Resten als schlecht oder unvollständig erhaltene Exemplare angehören oder vorerst wenigstens nicht näher bestimmbar sind. Am Wenigsten sollte man auf Angiospermen rathen, für deren Vorhandensein jeder anderweite Anhaltspunkt fehlt.

Weder die von SCHIMPER noch die von SAPORTA (Flore jurass.) als *Yuccites* beschriebenen Blätter liefern einen Beweis für die Existenz der Monocotylen in der mesozoischen Zeit, ebensowenig *Caulomorpha*, ferner die von GARDNER aus dem Oolith beschriebenen Reste eines angeblich baumartigen Grases. Man versäumt in all' diesen Fällen stets zu bedenken, dass der parallele Leitbündelverlauf nichts weniger beweist als die Zugehörigkeit zu den Monocotylen und trägt dem Umstande keine Rechnung, dass eine nur äusserliche Aehnlichkeit nie eine detailirte Untersuchung ersetzen kann.

Sieht man sich nach irgend welchen Merkmalen um, wodurch fossile Monocotylen von anderen Resten unterschieden werden können, so ist kaum ein Merkmal zu nennen, wodurch dieselben von den Resten anderer Gruppen unterschieden werden können. Nur wo Strukturverhältnisse und mit ihnen der Zusammenhang der Axen erhalten, sind wir im Stande, durch die isolirten in das Parenchym eingelagerten Bündel und durch den Bau des Bündels Axenorgane der Monocotylen von jenen anderer zu unterscheiden. Aber auch in diesem Falle ist bei Axen von kurzer Dauer ein Irrthum möglich, da unter den Dicotylen Axen, nach monocotylen Typus gebaut, vorkommen. Erwähnt mag sein, weil in Sammlungen derlei vorkommt, dass schlecht erhaltene Coniferenhölzer oder Farnstämme, bei welchen Inseln von mehr oder weniger gut erhaltenem Gewebe vorkommen, für Palmenhölzer gehalten werden, die mikroskopische Untersuchung klärt solche Erhaltungszustände auf. Stammreste, welche im Abdruck oder verkohlt erhalten, werden nur bei sehr guter Erhaltung als den Monocotylen angehörig erkannt werden können, und dann wird das Zusammenreffen einer Reihe von Kennzeichen nöthig sein, um in der Beurtheilung sicher zu gehen. Für die einzelnen Gruppen Unterschiede nachzuweisen, ist bis zu einem gewissen Grade durch die Vergleichung mit recenten Formen möglich, aber man wird dabei die biologischen Verhältnisse nicht ausser Acht lassen dürfen.

Bei den Blättern der Monocotylen herrscht der parallele Verlauf der Leitbündel vor, er ist jedoch nicht ausschliesslich bei ihnen vorhanden, neben ihm kommt der bogenläufige, strahlige und gefiederte vor. Ausserdem ist z. B. bei den Aroideen der Leitbündelverlauf, in den einzelnen Gattungen selbst wechselnd, in der ganzen Familie ein sehr mannigfaltiger, häufig sehr complicirter. Nichts ist weniger gegründet als aus dem parallelen Verlauf der Leitbündel auf ein monocotylen Blatt zu schliessen, solche Blätter finden sich ausserdem auch bei Dicotylen und bei einer ziemlich grossen Anzahl fossiler Blätter, z. B. den Cordaiten. Der einzig erlaubte Schluss ist, dass wir vorerst nicht wissen, ja kaum vermuthen können, welchen Pflanzen jene Blätter angehört haben, denen man die Bezeichnung *Yuccites*, *Pandanus* gegeben hat. Ueber den Leitbündelverlauf der Blätter vergl. pag. 10—13. Dass auch bei den Blättern die Struktur Aufschlüsse geben kann, ist ausser Frage. Die Untersuchung ist nur möglich bei versteinten Blättern, bei

den in Kohle umgewandelten fossilen Blättern ist sehr selten mehr als die Cuticula erhalten mit den Grenzlinien der Zellen, dieser Erhaltungszustand beweist in der Regel nichts, da die Epidermisbildungen bei den einzelnen Gruppen sehr übereinstimmend gebaut sein können und je nach der Erhaltung ein vielleicht charakteristisches Strukturverhältniss verloren gegangen sein kann. Zugleich muss jedoch damit eine genaue vergleichende Untersuchung der Blätter recenter Formen verbunden sein.

Auf die zu den Monocotylen gezählten Blüten ist ein Gewicht überhaupt nicht zu legen. Denn zuerst ist es überhaupt eine Frage, ob sie solche sind, sondern, wenn dies der Fall, zu welchen Gattungen oder Familien sie gehören. Für Beides fehlt uns ausser dem Umriss geradezu Alles, es lässt sich also nur eine Vermuthung aussprechen. Nicht anders verhält es sich mit den Früchten. Wie soll man Früchte der Monocotylen von jenen der Dicotylen unterscheiden? Sind sie versteint, so würde bei vorzüglicher und vollständiger Erhaltung dies möglich sein, solche Fälle kennen wir aber vorerst nicht.

Als Thatsache nimmt man an, dass die Zahl der Reste aus den Monocotylen um sehr Vieles geringer ist als jene der Dicotylen, und sucht man den Grund in der geringen Widerstandsfähigkeit ihrer Gewebe. Das Erstere ist so, zum Theil ist das Letztere richtig, indess hat mir eine durch zwei Jahre hindurch fortgesetzte Reihe von Versuchen über die Widerstandsfähigkeit der Blätter und Stengel der Monocotylen gegenüber äusseren Einflüssen den Beweis geliefert, dass diese gegenüber den Dicotylen gar nicht so gering ist, als gewöhnlich angenommen wird. Ich habe Blätter und Stengel der Einwirkung des Bodens bei grösserem oder geringerem Wasserzutritt, ferner der Einwirkung des Wassers allein ausgesetzt und gefunden, dass ein sehr grosser Theil derselben durch Monate hindurch der Einwirkung des Wassers widerstehen kann und ein wesentlicher Unterschied zwischen beiden eigentlich nicht besteht. Es hängt dies hauptsächlich von der Struktur ab und daher können auch sehr wasserreiche Blätter lange Widerstand leisten, wenn ihre Epidermis eine entsprechende Ausbildung erfahren hat.

Was ich im Vorausgehenden über den geringen Werth der monocotylen Reste gesagt habe, bestätigt sich, wenn man die einzelnen Gruppen näher prüft. Aus der Reihe der Liliifloren sind es vielleicht nur die mit *Dracaena*, *Smilax* und *Iris* vereinigten Reste, welche die Vermuthung erlauben, dass in Süd-Frankreich und in der Schweiz während der Tertiärzeit diese Gattungen existirt haben. Für *Dracaena* können wir die von SAPORTA mit ihren stengelumfassenden Blattnarben und den in ihrer Entwicklung stehen gebliebenen Knospen versehenen Stammfragmente geltend machen, wozu dann noch die heutige Verbreitung der Gattung *Dracaena* kommt. Ihre parallelnervigen Blätter sind, da Blätter mit diesem Leitbündelverlauf unter den recenten wie fossilen Formen bei verschiedenen Familien vorkommen, für sich allein zur Ermittlung dieser Gattung unbrauchbar. Ob die mit der Gattung *Smilax* vereinigten Blätter dieser angehören, dafür haben wir nur insofern einen Beleg, als sie hinsichtlich des Leitbündelverlaufes und der Form viel Uebereinstimmendes mit dieser Gattung haben, und wenigstens für einen Theil die Abgliederung der Blattfläche und des Blattstieles dieselbe gewesen zu sein scheint. Die von CONWENTZ im Bernstein des Samlandes gefundene Blüthe, *Smilax baltica* CONWENTZ, könnte die Ansicht, Smilaceen haben im Tertiär in der baltischen Region existirt, wohl rechtfertigen, wäre nicht die Möglichkeit vorhanden, dass diese Blüthe auch einer anderen Monocotyle aus dieser Gruppe angehört habe.

Da nun Blätter die Hauptstütze der Ansicht sind, dass *Smilax* im Tertiär in Europa und Nord-Amerika bis Grönland existirte, solche Blätter aber nicht allein anderen monocotylen Familien, sondern auch Dicotylen zukommen, so ist es auch hier die heutige geographische Verbreitung in Süd-Europa, Ostasien und Nordamerika, das Vorkommen der *Smilax aspera* in den Tuffen von Lipari, des Vesuvs und Toskana's, welche die Bestimmung mehr, als es sonst der Fall wäre, sichert. Was als Beleg für das Vorhandensein von Irideen im Tertiär aufgeführt wird, gehört zum Theile nicht hierher oder sie sind unsicher, es lässt mit einiger Sicherheit nur *Iris Escheri* HEER aus dem Tertiär der Schweiz, Blüthe und Rhizome, nennen, alle übrigen Reste sind fraglich. Die Reste aus den Familien der Juncaceen, Dioscoreen und Bromeliaceen sind gleichfalls zweifelhaft, es ist keiner unter ihnen, welcher nicht auf mehrere Familien mit dem gleichen Rechte bezogen werden kann, nicht allein solche, welche man auf lebende Gattungen dieser Familien, wie *Juncus*, *Smilacina*, *Bromelia* bezogen hat, sondern auch solche wie *Majanthemophyllum*, unter welchem Namen überdies ganz differente Blattformen zusammengefasst sind. Ueber eine von CASPARY zu den Commelinaceen gestellte Blüthe, *Comelinites dichorisandroides* aus dem Bernstein des Samlandes werden wohl die Untersuchungen von CONWENTZ Aufschluss geben.

Aus den Enantioblasten werden *Eriocaulon*-Reste von LESQUEREUX aus dem nordamerikanischen Tertiär angeführt, dann als *Podostachys* beschriebene Reste, aus dem südfranzösischen Tertiär von Marion zu den Centrolepidaceen gezogen, letztere angeblich mit *Centrolepis* verwandt, von SAPORTA zuerst als *Panicum pedicellatum* beschrieben. Die Reste selbst lassen keine Entscheidung zu, ob das eine oder das andere richtig ist, wahrscheinlicher ist jedoch, dass letztere Gramineenreste sind.

Von Interesse wäre es allerdings das Vorhandensein von *Eriocaulon* im nordamerikanischen Tertiär zu constatiren, wegen des Vorkommens der Gattung in Schottland, wodurch dann dasselbe nicht durch eine, wenn auch wahrscheinliche Vermuthung erklärt zu werden braucht.

Aus der Reihe der Spadicifloren haben wir an den Blüthen von *Acorus brachystachys* HEER aus dem Tertiär von Spitzbergen und dem aus dem Bernstein des Samlandes als *Acoropsis minor* von CONWENTZ beschriebenen Blütenstande einen Beleg für den grösseren Formenreichthum dieser Gattung der Araceen während der Tertiärzeit, während LESQUEREUX's *Acorus brachystachys* aus dem Tertiär Nordamerika's meiner Ansicht nach eine mit Kurztrieben versehene Conifere ist. *Lemna scutata* DAWSON und L. WARD., *Pistia corrugata* LESQ. und *Ottelia americana* LESQ. sind zu vereinigen, sie können als Beleg für die Existenz der Gattung *Pistia* im Tertiär angesehen werden, wie für die Kreide *P. Mazelii* SAP. et MARION von FOUVEAU. Die von HOSÄUS und von der MARK aus der Kreide von Senden als *Pistites* und *Limnophyllum* beschriebenen Reste fallen am besten der Vergessenheit anheim, ein Schicksal, welches auch die zahlreichen zu den Najadaceen gezogenen, als *Caulinites* beschriebenen Reste verdienen, ein Gemenge von Blattresten, Rhizomen und Zweigen, auf die ungefähre Aehnlichkeit mit *Zostera*, *Caulinia* dieser Familie einverleibt. Nur die mit *Posidonia* habituell verwandten Reste, ferner *Thalassiocharis*, alle aus der Kreide und dem Eocän, halte ich für Reste, welche brauchbar sind und uns die Existenz von Formen dieser Gruppe in jenen Perioden vermuthen lassen. Es sind Rhizome, welche mit den Resten der stengelumfassenden Blätter besetzt sind, wie bei den recenten Formen hauptsächlich aus den mechanischen

Elementen derselben bestehend und für Wurzeln gehalten. Die zu *Najas* gezogenen Reste, ferner *Najadopsis* HEER, *Najadonium* ETTINGSH., *Marimina* UNGER, *Sphenophora* MASSAL. sind zweifelhafte Fragmente, welche vielleicht nicht einmal wenigstens theilweise zu den Monocotylen gehören. Von *Potamogeton* ist eine ziemliche Anzahl von Arten beschrieben, von denen ein Theil schon wegen des unvollständigen Zustandes fraglich ist, ferner dem Umstande keine Rechnung getragen ist, dass eine Gruppe der Gattung verschieden gestaltete Blätter besitzt und nicht berücksichtigt wird, dass der den Blättern zugeschriebene Leitbündelverlauf auch anderen Familien zukommt. Besser begründet ist die aus dem Unteroligocän von Mittweida beschriebene Art, bei welcher wenigstens die Gattung sicher ist. Reste von *Typha* dürfen im Tertiär auf Grund von Rhizom- und Blattresten angenommen werden, umso mehr als theilweise die erhaltene Struktur die Bestimmung der breit linearen, parallelernervigen Blätter von *Typha latissima* A. BR. und *T. Unger* STUR sichert. Viel weniger sicher sind HEER's *Sparganium*-Reste aus der jüngeren Kreide Grönlands, welche Coniferenreste sein können, erst im Tertiär Europa's und Nordamerika's nach LESTER WARD sind die von dieser Gattung zurückgelassenen Spuren mit grösserer Sicherheit anzunehmen, welche aus linearen Blättern und den kugeligen, aus eiförmigen Schliessfrüchten zusammengesetzten Fruchständen bestehen.

Dass die Familie der Palmen in der jüngeren Kreide und im Tertiär existirte, wird durch die mit oft vorzüglich erhaltener Struktur erhaltenen Stämme, welche sehr häufig auch auf sekundärer Lagerstätte vorkommen, nachgewiesen. Ich habe für sie die Bezeichnung *Palmoxylon* vorgeschlagen. Europa, Asien, Amerika, Australien und Afrika haben solche Stämme geliefert, so z. B. Antigua, die libysche und arabische Wüste, Ostindien, das europäische Tertiär. Auch in den Braunkohlenbildungen fehlen ihre Stämme nicht, und haben diese in den Braunkohlen der Provinz Sachsen und des Königreiches Sachsen lokal Antheil an dieser Bildung. Es ist dies *Palmites Daemonorops* HEER, dessen Rinde wie bei *Astrocaryum*, den Lepidocarynen mit Stacheln besetzt ist.

Bei den fossilen Palmenhölzern ist bis jetzt kaum ein erfolgreicher Versuch, sie ihrer Struktur nach bei den recenten Gattungen unterzubringen oder sie mit ihnen zu vergleichen, gemacht worden, es fehlt dazu auch an vergleichenden Untersuchungen des Baues der recenten Palmen. Einige Thatfachen sind indess durch UNGER's, FELIX's und meine Untersuchungen fossiler Palmenhölzer ermittelt, so das Vorhandensein zweier seitlich liegender Siebgewebegruppen, wie bei *Calamus*, so dann das bei den Palmen der westlichen Halbkugel sehr häufige Vorkommen von Sclerenchymbündeln im Grundgewebe, ferner das Vorhandensein zahlreicher Luftgänge in diesem und das allgemeine Auftreten der Stigmata in der Aussenwand der an der Peripherie der Bastbündel liegenden Bastzellen.

Fächerförmig gefiederte und getheilte, gefiederte Blätter sind in der Kreide und im Tertiär nachgewiesen, zuweilen die Blätter sehr gut erhalten, dann die Verwandtschaft mit *Sabal*, *Chamaerops* und *Phönix* mit ziemlicher Sicherheit festzustellen. Bei *Sabal* reicht der Blattstiel, sich allmählich verschmälernd, in die Blattoberfläche, bei *Chamaerops* endet er an der Basis der Blattoberfläche und trägt an seinem Rande Dornen, die Blattoberfläche ist bei beiden fächerförmig, bei *Phönix* ist das Blatt unpaar gefiedert, die Oberseite der Fiedern rinnig. Bestimmbare Blätter dieser Gattungen finden sich in Nordamerika und Europa im Tertiär und erklären die heutige Verbreitung dieser drei Gattungen. Neben diesen besser erhaltenen Blättern finden sich noch Blattfragmente in grosser Anzahl, durchgängig werthlos,

indess zum Theil dazu benutzt, um eine specielle Anschauung zu begründen, wie dies von STUR hinsichtlich eines von ihm zu *Chamaerops* gezogenen Blattfetzens geschieht, oder zu einer besonderen Gattung, *Amesoneuron*, erhoben, für den Botaniker ohne jedes Interesse, aber auch ebensowenig für den Geologen, da sich auf Reste dieser Art kein Schluss gründen lässt. Da überdies bis jetzt Strukturverhältnisse nicht nachgewiesen sind, so ergibt sich, auf welch' wenig begründeter Basis die Anschauungen von HEER und SAPORTA über die Vegetation der Tertiärzeit beruhen. Sichergestellt ist nur die Thatsache, dass Palmen im Tertiär noch unter dem 54. Breitengrade vorkamen, dies verdankt man aber der Kenntniss der Struktur von *Palmacites Daemonorops* HEER, über welche ich das Nöthige (Bot. Zeitg. 1869) mitgetheilt habe und den Blättern der oben genannten Gattungen.

Von Palmenblüthen sind im Bernstein des Samlandes eine zu *Phoenix* gehörige, *Ph. Eichleri* CONWENTZ und eine mit *Sabal* verwandte Blüthe, *Pentatrias Bembergi* CASPARY erhalten, welche den aus den Blättern gezogenen Schluss bestätigen.

Blüthenstände sind ebenfalls, wenn auch nur im Abdruck, beobachtet, so aus dem französischen Tertiär *Phoenix Aymardi* SAP., *Palaeospatha sarthensis* CRIÉ. Von unzweifelhaften Palmenfrüchten hat sich ungeachtet der grossen Widerstandsfähigkeit eines bedeutenden Theiles derselben nicht allzuviel erhalten. Dem Aussehen nach mit *Nipa* verwandte Früchte, als *Nipadites* BOWERBANK und *Burtinia* BRONGN. beschrieben, sind aus der Kreide von Fouveau, *N. provincialis* SAP., aus dem Eocän der Insel Sheppey, von Brüssel, Paris und dem Tertiär von Kiew als eiförmige, kantige Früchte erhalten, welche indess auch von anderen Familien z. B. den Pandanaceen stammen können. Ein mit drei Keimlöchern beschriebenes Steingehäuse spricht für das Vorkommen von Cocoinen im rheinischen Tertiär. Die aus der Oase Cargah von HEER beschriebene Palmenfrucht ist als solche zweifelhaft, wie die anderen von dort stammenden Früchte. Zuletzt seien noch einige zu den Palmen gestellte Reste erwähnt, welche anderen Familien angehören oder nicht sicher bestimmbar sind. Zu den ersteren seien erwähnt GÖPPERT's *Flabellaria*-Arten aus der Kreide Böhmens und Schlesiens, worüber pag. 151 (*Krannera* CORDA) zu vergleichen ist, *Palaeospatha* SCHIMPER zu den Cordaiten, *Zeugophyllites* BRONGN. zu den Cycadeen gehört, ferner die zahlreichen Fragmente parallelnerviger Blattreste, welche bald grösser, bald kleiner verschiedenen Palmengattungen z. B. *Geonoma*, *Oreodoxa*, *Livistana*, *Manicaria* etc. zugezählt oder mit ihnen verglichen werden. Dazu kommen dann die als Palmenfrüchte beschriebenen Concretionen wie *Guilielmites* GEINITZ, die als Blätter beschriebenen Rippelmarks wie *Flabellaria Johnstrupi* HEER aus Grönland, endlich Abdrücke von Früchten, welche in diesem Erhaltungszustande unbestimmbar sind.

Am Schlusse dieser Gruppe sei noch *Aroides crassispatha* KUTORGA, von TTRAUTSCHOLD als *Cardiopteris Kutorgae* bezeichnet, identisch mit GÖPPERT's Knospe einer Musacee, von SAPORTA merkwürdiger Weise wieder in Flor. jurass. tom. 4, tab. 1, Fig. 2 3 unter KUTORGA's Bezeichnung abgebildet, nachdem er ihr selbst früher die richtige Stellung angewiesen. An derselben Stelle, mit *Amorphophallus* verglichen, *Dichoneuron Hookeri* SAP. (tab. 1, Fig. 1), wie der vorher genannte Rest aus dem Perm des Urals stammend, der erste zu *Dolerophyllum* SAP. gehörig (vergl. pag. 182), der zweite ein Farn, ausser etwa der Theilung mit *Amorphophallus* nichts Gemeinsames bietend.

Für die Pandanaceen fehlt es angeblich nicht an Vertretern unter den fossilen Resten, indem man breitere oder schmalere, ganzrandige oder gezähnte



Blätter resp. Blattfragmente mit parallelem Leitbündelverlauf als dieser Familie angehörend bezeichnete. Es ist nur damit nicht der Beweis geliefert, dass dem so ist, da nicht wenige fossile wie recente Pflanzen den gleichen Verlauf der Leitbündel haben, und wir über die Periode des Aussterbens der Cordaiten nichts wissen. Selbst wenn die Cordaiten das Carbon oder die Trias nicht überdauert hätten, so würde noch nicht aus dem oben erwähnten Grunde durch diese Blattformen der Beweis für die Existenz der Pandanaceen von der Jura-periode an geliefert sein. Nicht allein Blätter, auch Fruchtsände der Pandanaceen sollen sich erhalten haben, als welche die pag. 191. 192 erwähnten Gattungen *Podocarya*, *Kaidacarpum*, *Goniolina* angesehen wurden. SAPORTA hatte diese, wie ETTINGSHAUSEN die Blätter, CARRUTHERS die Fruchtsände zu den Pandanaceen gestellt, später aber änderte der erste seine Ansicht gänzlich, *Podocarya* BUCKL. wurde mit *Williamsonia* vereinigt, die anderen sind mit ihr als Proangiospermen erklärt. Dies beweist schon, wie unsicher unsere Kenntnisse dieser verkohlt oder in einem für die Untersuchung des Baues ungeeigneten Zustande erhaltenen Reste sind. So wie *Kaidacarpum* uns vorliegt, sind es längliche oder eiförmige, aus einzelnen Früchten zusammengesetzte Fruchtsände, durch ihr Aussehen an solche der Pandanaceen erinnernd, sonst aber hinsichtlich ihrer Zusammensetzung unbekannt, nur *Goniolina* lässt sich durch ihren Bau als Siphonoe bezeichnen (vergl. pag. 189 u. ff.). Dass sie für die Existenz dieser Gruppe so wenig wie die Blätter einen Beweis liefern, wird man zugeben müssen.

Sehr kurz lassen sich die zu den Glumifloren und Scitamineen gezogenen Reste behandeln. Dass die beiden zu ersterer Gruppe gehörigen Familien, Gramineen und Cyperaceen, in der Tertiärzeit vorhanden waren, darf ohne Zweifel angenommen werden, die Frage ist nur, aus welchen Formen sie bestanden. Es fehlt allerdings nicht an Namen und Fragmenten, welche diesen Nachweis führen sollen, aber bei einer kritischen Prüfung ergibt sich sehr bald, dass alle diese Reste, welche, Blätter, Blüten, Früchte, die Bezeichnungen *Panicum*, *Oryza*, *Poacites*, *Uniola*, *Palaeopyrum*, *Bambusium*, *Carex*, *Cyperus*, *Cyperites* erhalten haben, von höchst geringer Bedeutung für die Kenntniss fossiler Pflanzenformen sind und nur der Aehnlichkeit im Umriss, der geringen Flächenentwicklung, den schlanken Stengeln es verdanken, dass sie diesen Gruppen beigelegt wurden. Der Erhaltungszustand ist überdies von der Art, dass die Untersuchung der Struktur nicht ausführbar ist, wo sie für einzelne Gewebe möglich ist, kann sie über irgend eine Gattung keinen Aufschluss geben. Von den zahlreichen Resten lassen sich nur wenige Reste bezeichnen, welche mit einiger Sicherheit bestimmt werden können, *Arundo Göpperti* HEER, *Phragmites Unger* STUR, *P. oeningensis* A. BR. und vielleicht *Bambusium lugdunense* SAP. aus dem Tertiär, wodurch die heutige Verbreitung von *Bambusa* verständlich wird.

Nicht weniger zweifelhaft sind die als *Musophyllum*, *Zingiberites*, *Cannophyllites* WATELET beschriebenen Blattreste. Sie sind oft nur unbedeutende Fragmente mit einem, den Scitamineen ähnlichem Leitbündelverlauf, welcher nur dann eine Bedeutung hätte, wäre er auf diese Gruppe allein beschränkt. Blüten und Früchte fehlen und haben die von BRONGNIART als *Amomocarpum* bezeichneten Früchte auch eine andere Deutung erfahren. Ich wüsste auch nicht, wie diese fossilen Früchte ohne vorzügliche Erhaltung als solche der Scitamineen erkannt werden sollen.

Auch für die Helobieen haben wir sehr wenig sichere Grundlagen, um ihre Existenz in früheren Perioden nachzuweisen. Es fehlt zwar nicht an Blatt- und einzelnen Blütenresten, welche mit Gattungen dieser Gruppe vereinigt worden

sind, allein für die meisten derselben ist die Zugehörigkeit nicht bewiesen. Strukturverhältnisse sind überhaupt nicht bekannt. Die von SAPORTA beschriebene *Ottelia parisiensis* aus dem Eocän von Paris, eilängliche gegen die Basis in einen Stiel verschmälerte Blätter, gehören zu den am besten begründeten Resten, vielleicht auch SAPORTA's *Vallisneria bromeliaefolia* aus dem Unteroligocän von Aix, was dagegen die mit *Hydrocharis*, *Alisma*, *Sagittaria*, *Scheuchzeria*, *Butomus* vereinigten Blatt- und Fruchtreste betrifft, so sind dies durchgängig Reste, welche von anderen Familien herrühren können, für welche jedenfalls der Beweis fehlt, dass sie nur dieser Gruppe und keiner anderen angehören.

Zu den Monocotylen gehört *Rhizocaulon* SAPORTA aus dem Tertiär Süd-Frankreichs, dessen Struktur erhalten und deshalb wenigstens hinsichtlich der Gruppe gesichert ist. Es sind zwar auch Blüthen und Blätter erhalten, da jedoch beide nur als Abdrücke vorliegen, so lässt sich über dieselben nicht mehr sagen, als dass die aus eiförmigen Aehrchen zusammengesetzten Blüthenstände an jene der Restiaceen und Cyperaceen erinnern. Die Blätter sind bandförmig mit stengelumfassender Basis, parallelnervig mit zahlreichen Queranastomosen. Zahlreiche Nebenwurzeln entspringen aus dem Stamme, ihr Rindengewebe ist von zahlreichen Luftgängen durchsetzt, ein centraler Holzkörper durchzieht sie. In dem Luftlücken führenden Grundgewebe des Stammes liegen zahlreiche Fibro-vascularstränge, von einer gemeinsamen Strangscheide umgeben. Aehnliche Reste kommen auch im Oligocän von Helmstedt in Braunschweig vor, welche VATER als *Rhizocaulon najadinum* beschrieben hat.

Da im Vorstehenden es sich darum handelte, wie in der ersten und zweiten Abtheilung dieser Abhandlung die Reste kritisch zu sichten, so ist die Zahl der Monocotylen sehr bedeutend reducirt, ganz im Gegensatze der gewöhnlichen Behandlung der fossilen Reste. Will man darin, dass in den fossilen Floren sich diese Arten zum Theile wiederholen, neben ihnen neue auftauchen, einen Beweis dafür finden, dass diese Reste deshalb sicher gestellt sind, so ist dies ein Irrthum, nicht die Bestimmung ist gesichert, sondern eine kritiklose Bestimmung wird kritiklos wiederholt. Ganz besonders gilt dies für die Tertiärfloren, von denen kaum eine bei den einzelnen Gattungen die Frage stellt, ob ein oder der andere Rest wirklich der grösseren oder kleineren Gruppe entspricht, welcher er zugezählt wird. Welchen Werth diese Floren haben, liegt auf der Hand, ebenso jener der Schlüsse, welche daraus gezogen werden.

### Dicotylen.

Was an verschiedenen Stellen der vorstehenden Erörterungen über die Bedeutung der fossilen Reste im Allgemeinen wie im Besonderen gesagt ist, gilt auch für die Dicotylen. Dass wir für die sämtlichen Perioden vor der jüngeren Kreide keinen Nachweis ihrer Existenz haben und alle entgegengesetzten Behauptungen irrthümlich oder unzureichend begründet sind, kann nicht bezweifelt werden. Erst in der jüngeren Kreide treten Blätter der Dicotylen auf, in Nordamerika wie in Europa und überall, wo pflanzliche Reste in dieser Formation gefunden wurden. Damit beginnt aber auch sogleich die Unsicherheit, welchen Gruppen sie angehören. Ohne Zweifel wäre es von hohem Interesse, sicher zu wissen, welchen Familien oder Gattungen die in der Kreide auftretenden Blätter angehören, ob nur eine oder gleichzeitig mehrere Gruppen aufgetreten. Einen Theil dieser Blätter pflegt man den Amentaceen und Urticinen im Sinne EICHLER's anzureihen und sieht darin eine Bestätigung der Anschauung,

dass sie weniger hoch entwickelte Formen seien. Andererseits wird aber auch eine nicht unbedeutende Anzahl von Blättern höher stehenden Familien angegeben. Sind wir indess über die Stellung der fossilen Blätter so sicher, dass wir mit Bestimmtheit uns aussprechen können? Fehlen uns nicht für sie beinahe alle jene Organe, auf welche wir bei der systematischen Gliederung allein Gewicht legen? Würden wir, wenn uns für recente Pflanzen, z. B. bei der Untersuchung der Vegetation eines grösseren oder kleineren Bezirkes nur Blätter vorlägen, es wagen, einen Schluss in dieser Richtung zu ziehen? Können wir über die wenigen Blütenreste oder Reste von Blütenständen so sicher urtheilen, dass wir sie als das eine oder andere unbedingt erklären können, sodann kennen wir deren Organisation in ihren Einzelheiten, dass wir sagen können, es seien Blüten- oder Fruchtsände, z. B. der Artocarpeen? Wir schliessen dies aus dem Aussehen der Aussenfläche, sie können aber, da es sich um ausgestorbene Formen handeln kann, ganz anderen Gruppen angehören, als wir annehmen. Thatsächlich lässt sich demnach auf Grund direkter Beobachtung gar nichts sagen, beeinflusst werden wir dann noch durch individuelle Anschauungen, welche durch vergleichende Untersuchung recenter Formen gewonnen sind.

Dass die Vegetation, welche jetzt die Erdoberfläche bedeckt, Nachkommen oder Reste einer früheren, an deren Stelle sie trat, ist, wird heute niemand mehr in Abrede stellen. Es wäre also sehr wichtig, Thatsachen zu kennen, durch welche der Nachweis geführt werden kann, in welcher Weise die einzelnen Formen der heutigen Vegetation entstanden, aus welchen untergegangenen Formen sie sich entwickelt haben. Was darüber etwa für einzelne Gattungen gesagt ist, beruht auf Untersuchungen lebender Formen und den aus diesen gezogenen Schlüssen, die fossilen Reste haben dazu, soweit sie den Mono- und Dicotylen angehören, keinen Beitrag geliefert und können dies auch so lange nicht, bis nicht Erhaltungszustände gefunden werden, welche ihre Untersuchung in der Weise möglich machen, wie es bei lebenden Pflanzen der Fall ist. Ich wüsste aus der ganzen Reihe fossiler Dikotylen keine zu nennen, welche z. B. die Untersuchung einer Blüthe gestatteten, dass etwa mehr als Pollenzellen und der äussere Umriss der Organe nachgewiesen wäre.

Wie wenig dies für die Ermittlung der systematischen Stellung einer Pflanze nützt, ist kaum nöthig zu sagen. Aber selbst wenn der Erhaltungszustand solcher Reste von der Art ist, dass eine allen Anforderungen entsprechende Untersuchung vorgenommen werden kann, so fehlt häufig, ja in der Regel der Zusammenhang mit den übrigen Theilen der Pflanze oder es liegt nur ein bestimmter Entwicklungszustand vor. Es hat keine grosse Schwierigkeit, z. B. die Frucht einer *Trapa* oder *Juglans* als solche zu erkennen, wie sollen wir aber die zahlreichen Steingehäuse, welche in den Braunkohlen sich finden, näher bestimmen, da nach meinen Erfahrungen Embryo und Eiweiss fehlt. Selbst, wenn in dem Baue der Steinschalen etwas Charakteristisches läge, so würde noch immer die Frage sein, was der Familie, Gruppe, Gattung oder Art zukommt. Erfahrungen dieser Art haben wir überhaupt nicht oder nur sehr wenige. Wenn wir nun auch in der Lage sind, ein oder den anderen Theil der Reste untersuchen zu können, so werden wir doch oft, dafür finden sich auf den vorausgehenden Seiten die Belege wiederholt, im Zweifel bleiben, ob wir das Resultat dieser Untersuchung auch für eine bestimmte Pflanze verwenden können. Auch für andere Theile gilt das Gleiche.

Vom höchsten Interesse würde die sichere Kenntniss der fossilen Reste für die heutige Verbreitung der Pflanzen sein. Vor Allem sind es FORBES und

ENGLER gewesen, welch' letzterer in seiner Entwicklungsgeschichte der Pflanzenwelt auf den Zusammenhang der heutigen Vegetation mit jener der jüngeren Erdbildungsperioden hingewiesen haben. DRUDE hat in seiner Abhandlung »die systematische und geographische Anordnung der Phanerogamen (s. Handb. Bd. III, 2) denselben Weg verfolgt. Ich habe bei verschiedenen Gattungen in meiner Phytopalaeontologie auf diesen Zusammenhang dann hingewiesen, wenn die Reste mir dies zu erlauben schienen. So können wir allerdings für einzelne diesen Zusammenhang zwischen der einstigen und heutigen Verbreitung nachweisen, im Ganzen ist indess die Zahl solcher Formen eine sehr geringe.

Bei der Betrachtung der einzelnen Formen folge ich wie bei den Monocotylen der Anordnung EICHLER's. Zuvor erwähne ich jedoch noch das Vorkommen der fossilen Laubhölzer, welche von GÖPPERT, UNGER und anderen, in neuester Zeit von FELIX, VATER und mir in grösserer Anzahl theils von ihren ursprünglichen, theils von sekundären Lagerstätten beschrieben worden sind. Durch GÖPPERT ist die Ansicht ausgesprochen worden, dass Laubhölzer sich wegen des fehlenden Harzgehaltes weniger leicht erhalten konnten. Diese Ansicht mag für's Erste ganz plausibel erscheinen, indess bezweifle ich, dass sich die Sache so verhält. Wo man z. B. in Braunkohlenlagern den dort vorkommenden Hölzern eine grössere Aufmerksamkeit schenkte, haben sich neben Coniferenhölzern auch Laubhölzer gefunden, wie dies zum Theil schon durch UNGER bekannt war und durch BECK in neuester Zeit in der Braunkohle von Borna gleichfalls beobachtet ist. Wie lange galt es als unbestritten, dass in der lybischen und ägyptischen Wüste nur zwei bis drei Arten fossiler Hölzer vorkommen, bis ich auf Grund der Sammlungen ZITTEL's, SCHWEINFURTH's, NORDENSKIÖLD's u. A. nachwies, dass nicht allein diese, sondern auch verschiedene Arten von Palmen, Coniferen und Laubhölzern in nicht unbedeutender Anzahl vorkommen. Aehnlich verhält es sich mit den fossilen Hölzern von Antigua und ohne Zweifel liesse sich die Zahl der Fundorte, von denen nur ein oder das andere Laubholz bekannt ist, noch vermehren, würden sie darauf hin untersucht. In wie weit wir berechtigt sind, aus dem Baue eines Laubholzes auf eine bestimmte Gattung oder Familie zu schliessen, ist mir nicht klar. Nur das eine scheint mir aus vergleichenden Untersuchungen einzelner Arten derselben Gattung ausser Zweifel zu sein, dass Hölzer, welche auf sehr wasserreichem Boden wachsen, dünnwandige Elemente vorwiegend besitzen. Ob dies allgemein ist, wage ich nicht zu sagen, ebenso wenig, ob für die einzelne Gattung oder Familie der Bau des Holzes etwas Eigenthümliches zeigt oder nicht. Für einzelne Gruppen oder Familien schien es mir der Fall zu sein, bei anderen bin ich zweifelhaft geblieben, ausser Frage ist mir aber, dass einzelne fossile Hölzer eine auffallende Verwandtschaft mit recenten besitzen, in welchem Falle ich den Namen der recenten Familie oder Gattung mit *xylon* verbunden zur Bezeichnung wählte.

Jedenfalls glaube ich, dass vergleichende Untersuchungen in dieser Richtung in viel zu geringer Anzahl vorliegen, um darüber etwas Zureichendes sagen zu können. Hinsichtlich der Sicherheit der Bestimmung fossiler Laubhölzer gilt im Allgemeinen dasselbe wie für die Coniferenhölzer, nur in erhöhtem Maasse, in Folge der Mannigfaltigkeit der sie zusammensetzenden Gewebe. Charakteristisch ist für sie das Vorhandensein der Gefässe, dann die Vertheilung derselben, Spiral- und Ringfasergefässe im primären Holz, späterhin nur die Bildung von Netz- und Tüpfelgefässen, sodann das Vorhandensein von dünnwandigem Strang-

parenchym und als mechanisches Element die Holzfasern. Als gefässähnliche Elemente an beiden Enden geschlossen treten die Tracheiden auf, durchzogen sind diese Elemente von dem radiär geordnetem Strahlenparenchym, den Markstrahlen. Die Jahresringe in der Regel deutlich ausgeprägt. Im Allgemeinen hat das Erkennen, ob Laubholz oder nicht, keine Schwierigkeit, diese liegt, weil von der Erhaltung abhängig, in der Beantwortung der Frage, welche für die Unterscheidung wichtige Gewebeelemente unterschieden werden können.

Es wird nicht immer möglich sein, das Vorhandensein von Tracheiden zu constatiren, andererseits können durch den Schwund der Membranen dickwandige Elemente das Aussehen dünnwandiger Gewebe erhalten. Zur Bezeichnung kann meiner Ansicht zweckmässig die Verbindung des Wortes *xylon* oder auch *opsis* mit dem Namen der Gattung oder Familie, mit welcher das Holz seinem Baue nach verwandt ist, verwendet werden, wenn nicht, wie dies für einige wenige gilt, Prioritätsrechte entgegenstehen. Dies ist auch von CONWENTZ, FELIX, mir und einigen Anderen geschehen, während CASPARY von der Ansicht ausgeht, dass die Bezeichnung des Holzes, wenn die Gattung erkannt, durch den Namen der Gattung zu geschehen habe. Dies ist ganz richtig, wenn wir nur immer in der Lage wären, den Zusammenhang der Blätter, Blüthen mit dem Holze nachzuweisen. Für die Dikotylen wüsste ich ausser *Betula* keinen einzigen Fall zu nennen, von welchen Blüthen, Stämme und Aeste im Oligocän Sachsens vorkommen, nicht zu unterscheiden von jenen, welche GÖPPERT als *B. salzhauseensis* beschrieb. Auf die oben bezeichnete Weise sind eine Reihe von Namen entstanden, welche die Aehnlichkeit des Baues mit einer Familie oder Gattung andeuten sollen, wie *Ebenoxylon*, *Lauroxylon*, *Laurinoxylon*, *Capparidoxylon*, während andere wie *Taenioxylon*, *Helictoxylon* eine bestimmte Struktureigenthümlichkeit bezeichnen. UNGER hat neben dem Verfahren, dem recenten Gattungsnamen die Silbe *inium* anzuhängen, Hölzer mit dem Baue von *Betula*, *Ulmus*, *Platanus* als *Betulinium*, *Ulmimum*, *Laurinium*, *Plataninium*, von *Fagus* *Phegonium*, andere, deren Verwandtschaft ihm unklar war, mit *Meyenites*, *Schleidenites* bezeichnet.

Aus der Reihe der Amentaceen erwähne ich zuerst die mit den Casuarinaceen vereinigten Reste, welche von ETTINGSHAUSEN und HEER beschrieben, von dem ersteren im Tertiär von Bilin, Sotzka und Sagor angegeben sind. Nach den Originalen sind dies entweder Zweigfragmente oder andere schlecht erhaltene, nicht zu bestimmende Reste, welche sicher nur deshalb zu dieser Bezeichnung gelangten, das sei ein für allemal gesagt, weil nach ETTINGSHAUSEN's Anschauung die Tertiärflora Europa's australische Elemente haben muss. Deshalb wurden Reste, welche eine objektive Beobachtung als das bezeichnet, was sie sind, zu Casuarinen gestempelt. Nach der heutigen Verbreitung der Gattung könnte HEER's *Casuarina Padangiana* aus dem Tertiär Sumatra's zu dieser Familie gehören, ein Beweis dafür liegt indess nicht vor und ganz ähnliche Reste werden von HEER selbst als solche von *Bambusa* erklärt.

In wie weit die Annahme gegründet ist, dass Cupuliferen in der Kreide aufzutreten, lässt sich, so lange ausser Blättern keine anderen Nachweise vorhanden sind, als *Quercus*, *Alnites* und *Dryophyllum*, nicht entscheiden. Allerdings sind Blätter aus der jüngeren Kreide Europa's wie Nordamerika's (Aachen, Senden, Haldem etc.) als solche bezeichnet, ein Theil dieser Blätter erinnert auch an *Quercus*, insbesondere an tropische Formen, so *Dryophyllum* DEBEY, da jedoch Blüthen und Früchte fehlen, so ist es unmöglich, darüber einen bestimmten Anspruch zu thun. Anders verhält es sich im Tertiär. Aus dem Eocän kennen wir

allerdings nur Blätter, welche sehr wahrscheinlich den oben genannten Gattungen angehören, vom Oligocän bis in das Pliocän jedoch fehlt es weder an Blüten noch an Fruchständen und Früchten der Gattungen *Alnus*, *Betula*, *Corylus*, *Carpinus*, *Ostrya*, *Quercus*, *Fagus*, *Castanea*, und können wir nicht allein die Existenz dieser Gattungen für gesichert ansehen, wir können auch ihre Verbreitung bis in die Polarregion, ihr gemeinsames Vorkommen in Europa, Ostasien und Amerika, ihr Zurückdrängen während der Glacialzeit in klimatisch günstiger situierte Regionen nachweisen. Zu demselben Resultate führen uns die Blüten- und Fruchstände, welche von *Alnus* und *Betula*, insbesondere aber von *Quercus* vorliegen, letztere durch CONWENTZ in vorzüglicher Erhaltung aus dem Bernstein des Samlandes abgebildet. Weniger sicher sind Blütenstände anderer Gattungen, welche von den Autoren in der üblichen Weise beschrieben, ohne besonderen Nachtheil unberücksichtigt bleiben können. Schwieriger ist die Entscheidung bei den Blättern von *Quercus*, bei deren grosser Artenzahl nicht bloss die Vielgestaltigkeit der Blätter dieser Gattung, sondern auch zu berücksichtigen ist, ob nicht anderen Gattungen, z. B. *Castanopsis* angehörige Blattformen zu *Quercus* gezogen sind. Im Pliocän wie im Quartär treten Formen von *Quercus* auf, welche den recenten Formen entweder sehr nahe stehen oder nach den Blättern allein von ihnen nicht unterschieden werden können. Durchaus fehlen unter ihnen die nicht europäischen Formen, andererseits lassen manche von ihnen wie jene von *Q. Ilex* L. den Zusammenhang mit der heutigen Verbreitung erkennen.

Ebenso sicher wie bei der vorausgehenden Familie können wir dasselbe bei den Juglandaceen sagen. Es ist auch hier wieder Nachdruck auf die ziemlich zahlreichen Früchte zu legen, welche im Tertiär meist mit gut erhaltener Struktur sich erhalten haben. Für *Juglans* ergibt sich daraus, dass der Bau der Steingehäuse von *Juglans regia*, *J. nigra* und *J. cinerea* auch bei den Arten des europäischen Tertiär nachzuweisen ist, und, wie aus den Untersuchungen von GEYLER hervorgeht, noch im oberen Pliocän von Frankfurt entweder die recente *Juglans cinerea* oder eine ihr zunächst stehende Art, *J. tephrodes* UNGER und *J. Göpperti* LUDW. vorkam, welche alle sich so nahe stehen, dass schon A. BRAUN geneigt war, ihre Identität mit der recenten Art auszusprechen.

Wir dürfen daher das spontane Vorkommen von *J. regia* L. in Nordgriechenland bedingt ansehen durch eine früher ausgedehntere Verbreitung, während *J. cinerea*, *J. nigra* und die den ostasiatischen Arten entsprechenden Formen aus Europa ebenso wie *Carya* verschwunden sind, in Nordamerika und Ostasien sich aber erhalten haben. Ähnlich verhält sich *Carya* NUTT., welche jetzt in Europa fehlt, jedoch in der Tertiärzeit von Europa bis Nordamerika und in die arktische Region verbreitet war, jetzt noch in Japan und Nordamerika vorkommt. Nach SAPORTA war *Pterocarya fraxinifolia* SPACH noch in der Pliocänzeit eine Bewohnerin des Cantal, ist die Frucht aus dem Miocän von Leoben richtig bestimmt, so würde *Pterocarya* in Europa während der Tertiärzeit nicht allein mehr Arten gezählt haben, die noch im Kaukasus vorhandene Art *P. fraxinifolia* würde auch weiter als jetzt nach Westen verbreitet sein. Auch *Engelhardtia* LIESCHENAU, von Java und Sumatra bis Nepal jetzt vorkommend (fossil *Palaeocarya* SAP.), würde in ihrer heutigen Verbreitung nur der Rest eines ehemals ausgedehnteren Verbreitungsbezirkes, von Siebenbürgen bis an den Rhein und bis den Süden Frankreichs darstellen, inwieweit jedoch die fossilen Formen der lebenden nahe stehen, kann ich so wenig wie bei *Carya* sagen, da mein Material nicht ausreichend ist. Bei Weitem weniger sicher sind unsere Kennt-

nisse hinsichtlich der Myricaceen. Dass sie im Tertiär vorhanden waren, wird glaublich durch den Ausspruch eines so hervorragenden Pflanzenkenners wie BENTHAM, welcher zahlreiche angebliche Proteaceen als dieser Familie angehörig erklärte. Indess bei der Aehnlichkeit ihrer Blätter mit jenen anderer Familien, bei dem Fehlen an brauchbaren Früchten und Blüthen lässt sich nur etwa sagen, dass die unter den heutigen Arten isolirt stehende *Myrica asplenifolia* RICH. und ihr Vorkommen in Nordamerika eine oder mehrere Arten im Tertiär als Vorläufer gehabt haben kann, die sehr verbreitete *M. acutiloba* BRONGN. mit ihren Verwandten, deren Werth als Arten dahingestellt sei. Bei den Salicaceen können wir mit Bestimmtheit sagen, dass die Gattungen *Salix* L. und *Populus* L. im Tertiär vorhanden waren, ausserdem geben Blüthen und Früchte wenigstens für einen Theil ihrer Reste Anhaltspunkte, welchen Gruppen sie angehörten. Eine Abtheilung, die Glacialweiden, fehlt gänzlich, wir kennen sie fossil und zwar noch lebende Formen, wie *Salix reticulata*, *S. retusa*, *herbacea*, *polaris*, nur aus den postglacialen Bildungen, sie sind in diesen insbesondere durch die Untersuchungen NATHORST's überall wo diese vorkommen, nachgewiesen, nicht selten weit entfernt von den Stellen ihres heutigen Vorkommens, manche von ihnen, wie *S. myrtilloides*, noch jetzt auf Torfmooren. Ebenso kennen wir aus dem Quartär eine Reihe noch existirender Arten, wie *S. cinerea*, *S. aurita*, ein Beleg für die einstige Ausdehnung der Gletscher, die Erklärung für das heutige Vorkommen solcher Arten und solcher aus anderen Familien (vergl. *Betula*) an einzelnen Lokalitäten z. B. den Mooren und Haiden Süd- und Norddeutschlands.

Ob *Salix* und *Populus* schon in der späteren Kreidezeit einen Bestandtheil der Vegetation bildeten, lässt sich, da Blüthen und Früchte fehlen, nur Blätter gefunden sind, weder unbedingt bejahen noch auch verneinen. Angegeben sind sie aus der jüngeren Kreide Nordamerika's und Europa's. Das Gleiche gilt für das Eocän, doch dürfte *Populus primigenia* SAP. aus dem Eocän von Sezanne eine Pappel sein. Vom Oligocän bis in das Pliocän ist das Vorhandensein der Pappeln wie der Weiden ausser Zweifel; aus der Gruppe der Silberpappeln *Populus Leuce* UNGER, *P. leucophylla* UNGER im Oligocän und Miocän, *P. alba* L. var. *pliocenica* SAP. Pliocän von Meximieux, im Quartär von Cannstadt eine ausgestorbene Art *P. Frasii* HEER, die recenten Arten *P. alba* L. im Quartär von Aygelades in der Provence, *P. canescens* L. im Quartär von Ceysac. Aus der Gruppe der Zitterpappeln, *P. Heliadum* UNGER vom Oligocän bis in das Obermiocän, *P. Richardsoni* HEER vom Mackenzie River bis Spitzbergen und Sachalin, der nordamerikanischen *P. tremuloides* nahe stehend, im Pliocän des Cantal *P. tremula* L.; eine der verbreitetsten Arten aus der Gruppe der Schwarzpappeln ist *P. latior* A. BR. mit der nordamerikanischen *P. canadensis* L. verwandt, aus der Gruppe der Lederpappeln, mit *P. euphratica* OLIV. verwandt, *P. mutabilis* HEER. Es ist bei der Variabilität der Blätter dieser Art nicht unwahrscheinlich, dass die Verbreitung der recenten Art vom Norden Afrika's bis in die Steppen Mittelasiens bedingt ist durch ihr ausgedehntes Vorkommen in der Tertiärzeit.

Die von Oeningen und Schossnitz stammenden Blüthen und Früchte von *Salix* und *Populus*, ferner die unverkennbar zu *Salix* gehörigen Blätter, *S. Lavateri* HEER, *S. varians* GÖPP., *S. Raetana* HEER sprechen für die Existenz dieser Gattung während der Tertiärzeit, zugleich für das Vorkommen von Formen in der Polarregion, welche jetzt dort nicht mehr sich finden, sondern bis über den 83° nördl. Br. durch Glacialweiden ersetzt sind.

Aus der Reihe der Urticineen haben wir für die Ulmaceen und Celtideen

sichere Belege für ihre Existenz während der Tertiärzeit, wenn auch nicht durch alle hierher gezogenen Blätter, so doch durch einige, insbesondere jedoch durch ihre Früchte, welche ringsum geflügelt, an der Spitze eingeschnitten, von mehreren Fundorten bekannt sind und kaum mit anderen Früchten, ausser mit jenen von Zygophyllaceen verwechselt werden können. Eine von ihnen, die im Tertiär vorkommende *U. Bronii* UNGER, welche sich noch im Pliocän des Cantal finden soll, hält SAPORTA für eine zweiflügelige Frucht von *Zygophyllum*.

Davon abgesehen, sind aus den Tertiärbildungen eine Reihe von *Ulmus*-Früchten bekannt, welche zur Begründung des oben Gesagten ausreichen. Die Vereinigung der Früchte mit Blättern auf das gemeinsame Vorkommen beider gegründet, hat bei der Leichtigkeit, mit welcher sich Ulmenfrüchte verbreiten, keine grosse Bedeutung. Ulmenfrüchte sind *Ulmus* (Microptelea) *Marioni* SAP., aus dem Unteroligocän von Aix, *U. primarva* SAP. Mitteloligocän von St. Zacharie, vom Oligocän bis in das Obermiocän *U. minuta* GÖPP., *U. Braunii* HEER, *U. plurinervia* UNGER, *U. bicornis* UNGER, *U. longifolia* VELENOWSKY, *U. palaemoutana* SAP., *U. prisca* UNGER, von welchen wohl einige identisch sind. Auch *Planera* RICH. (*P. Ungerii* KOV.) ist eine im Tertiär und Quartär vorhandene, weit verbreitete Gattung, jetzt nur mit einer Art in Transkaukasien und Nordpersien (*P. Richardi* MICH.), schon im Pliocän des Cantal, eine zweite recente Art, *P. cretica* SPACH. auf Creta. Allerdings sind wir nicht im Stande, die fossilen Früchte zu untersuchen, indess ihre Stellung an den Zweigen so wie die Blattform und der eigenthümliche zickzackförmige Wuchs der jährigen Zweige bieten soviel Uebereinstimmendes mit den noch existirenden Arten, dass wir mit Recht annehmen können, es habe im Tertiär entweder diese oder eine ihr nahe verwandte Gattung existirt. Das Gleiche gilt auch für die in Japan vorkommende Art, *P. acuminata* LINDL. *Planera* wie *Ulmus* nahmen in der Tertiärzeit ein bei weitem grösseres Verbreitungsgebiet ein, bis Alaska, Grönland, Grinnelland, Spitzbergen, Sachalin nördlich sich erstreckend. Bei *Celtis* L. haben wir in den netzig grubigen Steingehäusen der Steinfrüchte einen gleich sicheren Nachweis ihres Vorhandenseins im Tertiär, *C. Hyperionis* UNGER, welche ich selbst zu untersuchen Gelegenheit hatte. Weniger zuverlässig sind die zu dieser Gattung gezogenen Blätter wegen deren Verwechselung mit jenen anderer Familien mit strahligem Leitbündelverlauf. Für das Vorhandensein der übrigen hierher gehörigen Gruppen der Urticinen, wie der Cannabineen, Moreen, Artocarpeen und Urticaceen spricht im Allgemeinen wenig, am meisten noch für jenes der Artocarpeen. Von letzteren kennen wir durch NATHORST aus der Kreide Grönland's Blattreste, welche, wenn auch nicht ganz vollständig erhalten, Blättern von *Artocarpus* so nahe stehen, dass sie kaum zu einer anderen Gattung gehören können, sodann Fragmente von Blüten- oder Fruchtständen, von welchen, wenn sie auch anderen Resten, z. B. jenen von *Williamsonia* angehören können, die Möglichkeit, sie seien solche einer Artocarpee, nicht zu läugnen ist. Das Gleiche gilt für jene Reste, welche man mit *Ficus* vereinigt hat. Für die im Quartär von Montpellier gefundenen Frucht- oder Blütenstände von *Ficus Carica* L. ist die Deutung weniger zweifelhaft, weil dort auch die unverkennbaren Blätter dieser Art vorkommen. Das Vorkommen von Blättern und Früchten von *Ficus Carica* L. in den Tuffen von Montpellier, so wie jener anderer Arten an anderen Fundorten ist deshalb von Interesse, weil diese Formen einerseits, wenn sie an dem Fundorte jetzt lebend vorkommen, Reste der Tertiärzeit, fehlen sie jetzt, als Beleg für die früher weiter gegen Norden reichende Verbreitung anzusehen sind. Was die Fruchtreste dieser Gattung angeht, sind sie weniger sicher, da die-



jenigen Charaktere, welche entscheiden würden, nicht wahrzunehmen sind, die äusseren Umrisse aber für sich allein die Frage nicht entscheiden.

Ebenso verhält es sich mit den zu *Ficus* gezogenen Blättern. Einmal sind die Blattformen bei dieser Gattung sehr mannigfaltig und demgemäss auch ihr Leitbündelverlauf sehr wechselnd, somit die Möglichkeit, dass Blätter anderer Familien vorliegen, eine sehr naheliegende. Es wird deshalb, da überdies der Leitbündelverlauf nicht immer vollständig erhalten ist, kaum gerechtfertigt sein, die Verwandtschaft mit einzelnen Arten zu betonen, man wird nur im Allgemeinen die Vermuthung aussprechen können, dass im Tertiär Arten dieser Gattung existirt haben. Blätter, welche diesen Gruppen, insbesondere den Urticeen angehören können, sind in der jüngeren Kreide und im Eocän nicht selten, so z. B. die Crednerieen, aus der Kreide des Harzes und Sachsens, dann eine Reihe durch LESQUEREUX beschriebener Blätter aus der Kreide Nord-Amerika's wie *Protophyllum*, *Anisophyllum*, *Aspidiophyllum*, *Eremophyllum* in mancher Hinsicht an tropische baumartige Urticeen, z. B. *Laportea* erinnernd; ferner *Protoficus* SAP. aus dem Eocän von Sezanne. Eine eigenthümliche Blattform ist *Macclintockia* HEER, aus der jüngeren Kreide Grönland's und dem Eocän von Gelinden, längliche, an beiden Enden verschmälerte, ganzrandige oder gezähnte Blätter mit drei bis sieben schwach bogig verlaufenden Leitbündeln, welchen man auch bei den Menispermaceen eine Stelle angewiesen hat. Ehe nicht Reste von ganz anderer Erhaltung als bisher und Früchte aufgefunden werden, dürfen wir einen Aufschluss über sie nicht erwarten, dazu ist jedoch wenig Aussicht und so haben diese Reste nach keiner Seite hin grossen Werth.

Aus der Familie der Piperaceen fehlen uns Blütenstände wie Früchte gänzlich; Blätter sind aus dem Tertiär von Java und Sumatra durch GÖPPERT und HEER beschrieben, wo sie wohl vorkommen können, wir haben nur eben keine Sicherheit dafür. Ebensowenig kann das von GÖPPERT beschriebene Holz etwas beweisen, weil die markständigen Bündel fehlen. Für die Blätter lässt sich ein charakteristisches Merkmal nicht angeben, unter der Voraussetzung, dass das doppelte Eiweiss und der an der Spitze des Eiweisses liegende gerade Embryo erhalten ist, liessen sich die Früchte der Piperaceen wohl ermitteln. Ebenso dürftig ist unsere Kenntniss der fossilen Centrospermen. Wohl sind Früchte zu *Polygonum* gezogen (*P. Ottersianum* HEER, Spitzbergen, *P. cardiocarpum* HEER, *P. antiquum* Oeningen, *P. convolvuloides* CONW., Bernstein des Samlandes können nach ihrem Aussehen Früchte dieser Gattung sein), den sicheren Beweis können wir allerdings nicht führen.

In der gleichen Lage sind wir gegenüber den zu *Pisonia* gestellten Früchten, *P. racemosa* HEER. Sie stimmen mit den Früchten recenter Arten gut überein, da sie aber nur im Abdruck vorliegen, so können wir nur nach dem äusseren Umriss und der Aehnlichkeit urtheilen. Die Blattreste sind ohne Bedeutung.

Aus der Familie der Chenopodiaceen haben sich Früchte von *Salsola* oder einer ihr nahestehenden Gattung erhalten (*S. oeningensis*, *S. Moquini*, *S. crenata* von Oeningen), Schliessfrüchte umgeben von dem bei der Reife sich vergrössernden fünftheiligen Perigon. Das Aussehen dieser Reste spricht nicht gegen diese Deutung, von einer Untersuchung kann keine Rede sein. Aus den Amarantaceen hat sich im Bernstein des Samlandes eine der tropischen Gattung *Forskolea* nahe stehende, von CONWENTZ als *Forskoleanthum nudum* beschriebene Blüthe erhalten, ein Perigonblatt mit einem Staubblatt.

Es ist in einzelnen Fällen bis jetzt möglich gewesen, die Existenz tropischer

Formen im europäischen und nordamerikanischen Tertiär wenigstens wahrscheinlich zu machen, daraus kann man den Schluss ziehen, dass neben diesen Formen noch andere, von welchen wir dies zu sagen nicht in der Lage sind, existirt haben. Die Palaeontologie berücksichtigt in diesem Falle die Unsicherheit, welche diesen Dingen anhaftet, viel zu wenig und gefällt sich namentlich in den allgemeinen Schilderungen in einer Darstellung, als sei nicht der leiseste Zweifel hinsichtlich der Bestimmungen vorhanden, während thatsächlich der bei weitem grösste Theil der Bestimmungen der Kreide- und Tertiärfloren unsicher und nur insofern brauchbar ist, als er die mögliche Identität einzelner Reste nachweist. Schält man das wirklich Brauchbare aus einer solchen Flora heraus, so ist dies in der Regel ausserordentlich wenig. Dies gilt auch für die folgenden Gruppen.

In der Reihe der *Polycarpicae* ist die Familie der Lauraceen diejenige, welche mit den Nymphaeaceen mehr gesicherte Grundlagen für den Nachweis ihrer Existenz in den jüngeren Erdbildungsperioden liefert. Hinsichtlich der übrigen, hierher gehörigen Familien Berberidaceen, Monimiaceen, Magnoliaceen, Anonaceen, Ranunculaceen, Myristicaceen, Menispermaceen ist der Hauptsache nach die Unsicherheit dieselbe, wie bei anderen Familien, aus welchen nur Blätter und solche Theile vorliegen, über deren Eigenthümlichkeiten wir nur durch das Aussehen und ihre Aehnlichkeit mit den entsprechenden Theilen recënter Pflanzen Aufschluss erhalten. Aus den Berberidaceen sind aus dem Tertiär des südlichen Frankreich und der Schweiz Blätter und Blattfragmente beschrieben, von welchen die letzteren wegen ihrer Unvollständigkeit nichts für die Existenz von *Mahonia* im Tertiär beweisen, wenn auch der Leitbündelverlauf, soweit er erhalten, damit übereinstimmt. Auch die ersteren stehen Blattformen von *Berberis* und *Mahonia* aus Ostasien und Nordamerika nahe, allein einmal können sie anderen Familien angehören, sodann fehlen jene Reste, welche die beiden Gattungen charakterisiren. Auch die heutige Verbreitung der Familie spricht dafür, dass sie bereits im Tertiär vorhanden war. Das Gleiche gilt von den Monimiaceen, deren fossile Blätter nichts weniger als beweisend sind, deren Früchte (*Laurelia rediviva* UNGER, Radoboj) ebensogut und vielleicht wahrscheinlicher wegen seiner heutigen Verbreitung von *Calycanthus* herrühren können. Dass die Familie der Menispermaceen einerseits Blätter mit parallelem, andererseits mit strahligem Leitbündelverlauf besitzt, ist ausser Frage: sind aber deshalb Blätter, deren Umriss Blättern der Menispermaceen ähnlich oder mit ihnen identisch ist, wie *Cocculites Kanii* HEER und *Cocculus latifolius* SAP. unbedingt solche dieser Gattungen? Hat man nicht Blätter, welche von den zuerst genannten nur durch den besser erhaltenen Leitbündelverlauf sich unterscheiden, als *Macclintockia* bezeichnet? Das von CORDA als *Lillia* beschriebene Holz ist mit *Coscinium fenestratum* verwandt und ohne Zweifel hierher gehörend. Blattfragmente von Myristicaceen werden von GEYLER aus dem Tertiär von Labuan auf Borneo als *Myristicophyllum* bezeichnet, ein Vorkommen, welches an sich wahrscheinlich, jedenfalls durch die Blätter nicht begründet werden kann.

Blätter und Früchte von Magnoliaceen sind in ziemlicher Anzahl beschrieben, wobei erstere theilweise jenen von *Magnolia* durch ihre Form ähnlich sind, für die Früchte gilt dasselbe. Würde aber nicht jede Frucht oder jeder Fruchtstand, welcher aus Einzelfrüchten besteht, bei gleicher Ausbildung der Früchte oder jede Frucht mit zahlreichen Samen, wenn fossil, das gleiche Bild gewähren. Von dem Baue der Samen und Früchte wissen wir nichts, ebenso wenig von jenem der Blüten.

*Liriodendron* darf bei seiner eigenthümlichen Blattform und dem dadurch bedingten Leitbündelverlauf als eine in der Kreide und dem Tertiär vorkommende Pflanzenform betrachtet werden, zumal Früchte, jenen der lebenden Art ähnlich, nicht fehlen. *L. laramiense* LESTER WARD ist zu unvollständig erhalten, um beweiskräftig zu sein.

Genau dasselbe gilt für die Anonaceen, von welchen die für Samen erklärten Reste nicht einmal solche, sondern Steingehäuse einer Steinfrucht sind. Noch fraglicher sind die Ranunculaceenreste, welche zum grossen Theile schlecht erhaltene Gramineenblüthen sein können, der Leitbündelverlauf der aus dem Pliocän Japans stammenden *Clematis Sibiriakoffii* keineswegs *Clematis* allein zukommt, die zur Gattung *Dewalquea* SAP. et MARION erhobenen hand- oder fingerförmig getheilten Blätter aus der jüngeren Kreide und dem Eocän auch zu den Araliaceen gehören können.

Bei den zu den Lauraceen gezogenen Blättern ist zuerst hervorzuheben, dass ein für alle Gattungen gültiger Leitbündelverlauf nicht existirt, ferner dass der strahlige Leitbündelverlauf, drei Primärleitbündel entweder sogleich oder die beiden seitlichen über der Basis der Blattoberfläche aus dem mittleren austretend, auch bei anderen Familien, z. B. den Melastomaceen vorkommt. Blätter mit diesem Leitbündelverlauf sind demnach nicht unbedingt solche von Lauraceen. Blüthen und Früchte mit Zweigen im Zusammenhange können bei guter Erhaltung wohl für die Familie beweisend sein, dergleichen Erhaltungszustände sind indess nur selten. Wie es bei den vorausgehenden Familien der Fall ist, so wird auch bei den Lauraceen meist kein sicherer Nachweis ihres Vorhandenseins geführt werden können, weil die beweisenden Reste fehlen. Diejenigen Reste, welche aus dem Bernstein des Samlandes und dem Obermiocän von Oeningen stammend, am Entschiedensten für die Existenz der Familie im späteren Tertiär sprechen, sind von dem ersteren Fundorte *Cinnamomum Felixii* CONWENTZ und *C. prototypum*, beide unzweifelhafte Lauraceenblüthen, ebenso eine dritte, *Trianthera eusideroxyloides* CONWENTZ. Ebenso sicher sind meines Erachtens die von HEER von Oeningen beschriebenen *C. Scheuchzeri* HEER, *C. lanceolatum* HEER und *C. Rossmässleri* HEER. Wenn auch die Blüthen nicht in der gleichen Weise die Sicherheit der Zugehörigkeit zu den Lauraceen gewähren, so ist doch der Gesamthabitus der Zweige ein solcher, dass man sie als Beleg ansehen darf. Was nun sonst noch von Lauraceenblättern beschrieben ist, mag theilweise zu dieser Familie gehören, ebenso Blüthen und Früchte, wir haben nur kein Mittel, um zu beweisen, dass dies unzweifelhaft der Fall ist. Nur Blätter, welche zu *Sassafras* HEER gezogen sind, können wir bei der eigenthümlichen Theilung ihrer Blattoberfläche bei dieser Gattung einreihen, sodann noch einige im Süden Europa's und auf den Canaren vorkommende Arten, wie *Laurus nobilis* L. in den Tuffen von Montpellier, *Oreodaphne foetens* AIT. in den Tuffen von St. Jorge und *Laurus canariensis* AIT. von Meximieux, alle jetzt noch auf den Canaren, in Südeuropa und als Beleg für die früher weiter reichende Verbreitung nach Norden für canarische Arten und der Erhaltung von Tertiärarten bis in die Jetztzeit.

Für den Nachweis des Vorkommens der Nymphaeaceen liegen zunächst vor die grösseren und kleineren Fragmente der Rhizome, welche die von Luftgängen durchsetzten Blattstielnarben, an den Blattkissen die Narben der Nebenwurzeln, letztere kreisrund, in Reihen übereinanderstehend, erstere auf der Abbruchsstelle in Bezug auf ihre Weite verschieden, in verschiedener Weise geordnet zeigen. Ausserdem kommen Samen vor, welche durch ihren Bau tropischen Gattungen

z. B. *Victoria* verwandt sind. Ferner dürfen wir mit Sicherheit die Existenz von *Nelumbium* annehmen, deren schildförmige Blätter von Dalmatien bis Göttingen und in der Schweiz im Tertiär nachgewiesen sind.

Aus den beiden Reihen der Rhoeadinen und Cistifloren verdienen nur sehr wenige Reste eine Erwähnung. Die erstere enthält ausser einem fraglichen, einer Kapsel von *Papaver* ähnlichen Rest, keinen, welcher bestimmbar wäre, eben sowenig die Cistaceen, denn auch die von CONWENTZ beschriebene Frucht, *Cistinocarpum*, aus dem Bernstein des Samlandes kann einer anderen Familie angehören, während die *Cistus*-Arten LUDWIGS' aus dem Tertiär der Wetterau mit *Cistus* nichts gemeinsam haben. Zwei weitere Reste, der eine *Pentaphylax Oliveri* CONWENTZ mit fünfzähliger Blüthe und an der Basis verbreiterten Staubblättern aus dem Bernstein des Samlandes liefert den Beleg, dass zur Zeit des Mitteloligocäns in der baltischen Region die Familie der Ternströmiaceen existirt hat. Eine zweite zu den Ternströmiaceen gehörige Blüthe, *Stuartia Kowalewskyi* beschreibt CASPARY. Es ist eine fünftheilige, 28 Millim. im Durchmesser messende Blumenkrone aus dem Bernstein des Samlandes, deren Erhaltung jedoch nicht vollständig genug ist, um Gattung und Familie zu bestimmen. Was jedoch sonst noch von Blättern aus dieser Gruppe angeführt wird, ist ohne besonderen Werth, wie sich schon daraus ergibt, dass von verschiedenen Autoren verschiedene Deutungen versucht sind. Ein weiterer Rest, *Dipterocarpus Verbeekianus* HEER aus dem Tertiär Sumatra's, eine Frucht mit zwei grossen, flügelartig ausgebildeten und drei kleinen Kelchabschnitten, stimmt so sehr mit den gleichen Verhältnissen recenter Arten von *Dipterocarpus* überein, dass wir ohne Bedenken die Existenz dieser Gattung in der Tertiärzeit auf Sumatra annehmen dürfen. Leider sind wir nicht im Stande, bei der dürftigen Kenntniss dieser wie der benachbarten Floren von Java und Borneo das Gleiche von einer grösseren Anzahl von Formen zu sagen, noch auch mit Grund den Anspruch zu wagen, der Florencharakter dieser Inseln habe seit der Tertiärzeit eine geringe Aenderung erfahren. Dazu gehörten vollständigere Aufsammlungen, als sie jetzt vorliegen. Hinsichtlich der Familie der Dilleniaceen erwähne ich nur, dass das von SAPORTA aus dem Eocän von Gelinden beschriebene Blattfragment (*Dillenia eoceneica*) keinen Beweis für das Vorhandensein derselben im Tertiär liefern kann. Auf die übrigen, hierher gezogenen Reste komme ich später zurück. In den mit *Calophyllum* vereinigten Blattfragmenten aus dem Tertiär von Labuan kann ich keinen Beweis für die Existenz der Clusiaceen sehen.

Aus der Reihe der Columniferen, die Familien der Tiliaceen, Sterculiaceen mit den Büttneriaceen, Malvaceen mit den Bombaceen umfassend sind zuerst Blätter und Früchte von *Tilia*, die letzteren durch die länglichen, stumpfen, ganzrandigen, sitzenden und an den Blütenstielen herablaufenden Bracteen charakterisirt, erhalten, noch die kugligen, schwach kantigen Früchte tragend, und deshalb die Existenz der Gattung im Tertiär nicht zweifelhaft. Dazu kommen noch Blätter, welche, wenn vollständiger erhalten, nicht wohl zu verkennen sind, einmal durch den strahligen Leitbündelverlauf, den gezähnten Blattrand und die herzförmige Blattbasis. Soweit die Blätter bestimmbar, entsprechen die wenigen Arten des Tertiär nordamerikanischen und ostasiatischen Formen und waren wie so manche andere Arten bis in die arktische Region verbreitet. *Tilia Malmgreni* HEER, *T. alaskana* HEER, *T. sachalinensis* HEER sind solche Arten. Im Pliocän von Meximieux, wenn die Blätter zur Bestimmung genügen, schon eine der recenten Arten, *T. europaea*. Eine zweite Gattung, *Elaeocarpus*

darf im Tertiär des Samlandes als wahrscheinlich existierend angenommen werden. Das Steingehäuse der Früchte ist sehr dickwandig, ein- oder mehrfächerig, seine Aussenfläche mit zahlreichen Höckern und Leisten bedeckt. Damit übereinstimmende Steingehäuse, für welche ich keine besser übereinstimmenden finden konnte, finden sich an dem genannten Fundorte. Die etwas bedeutendere Grösse halte ich nicht für wesentlich, unterstützt mag diese Ansicht noch durch das als *E. Albrechti* HEER bezeichnete Blatt werden, mit welchem die Steingehäuse vorkommen. Das andere Blatt ist von HEER als *E. serratus* bezeichnet. Einiges spricht dafür, dass auch tropische Sterculiaceen während der Tertiärzeit in Europa und Nordamerika existiert haben. Es sind hauptsächlich Blätter, handförmig eingeschnitten mit strahligem Leitbündelverlauf, welche als solche der Gattungen *Sterculia* und *Pterospermum* gelten, deren Verbreitung im Tertiär bis in die arktische Region angenommen wird und dort auch schon in der jüngeren Kreide, den Patootschichten Grönland's auftreten sollen. Es ist schwer, aus den Blättern allein auf das Vorhandensein dieser Familie zu schliessen, da solche Blattformen auch anderen Familien zukommen und neben ihnen bei den Sterculiaceen auch ganzrandige Blattformen nicht selten sind. In der gleichen Lage ist man gegenüber den häufig handförmig gefiederten Blättern der Bombaceen, deren Fiedern von den Blattstielen sich ablösen, also dann, insbesondere wenn die Fiedern gestielt, wie nicht gefiederte Blätter sich verhalten. Dasjenige, was den aus den Blättern gezogenen Folgerungen eine grössere Sicherheit verleihen würde, Früchte oder Blüten, fehlt beinahe gänzlich. Aus dem Unteroligocän von Aix ist durch SAPORTA eine fünfzählige Blüthe (*Bombax sepultiflorum* SAP.) bekannt geworden, welche aus diesem Grunde und ihrer zahlreichen Staubblätter wegen eine Bombaceenblüthe sein kann. Ferner erwähnt SOLMS in seiner Einleitung in die Phytopalaeontologie eines im Pariser Museum befindlichen Wachsabgusses einer Blüthe der Büttneraceen von Sezanne, wodurch für diese beiden Familien eine Stütze gewonnen wird. Sodann sind Früchte von *Pterospermum* aus dem südfranzösischen Oligocän von Armissan (*P. senescens* SAP.) und dem Obermiocän von Oeningen (*P. vagans* HEER) erhalten.

Andere Früchte sind von HEER als *Nordensköldia borealis* aus dem Tertiär von Spitzbergen beschrieben. Sie haben eine gewisse Aehnlichkeit mit vielfächerigen Kapselfrüchten, ohne dass sich jedoch über den Bau etwas Näheres sagen liesse. Aehnlich verhält es sich mit den Resten, welche BOWERBANK aus dem Londonthon als *Cucumites* in »Fossil fruits«, London 1837 beschrieben und abgebildet hat. Dass diese Früchte Kapselfrüchte sind, kann wohl möglich sein, ob sie aber einer dieser Familien, insbesondere *Apeibopsis* HEER, mit denen sie HEER vereinigt, angehören, möchte ich bezweifeln. Mag man sie nun für Kapselfrüchte oder für Früchte mit festen, derben Exocarp halten, so wird man für beide zugeben müssen, dass sie von verschiedenen Familien abstammen können. Mit *Apeibopsis* haben sie nur wenig Aehnlichkeit. Die Früchte, welche HEER mit letzterem Namen belegt, stammen aus dem Miocän von Aarwangen, sie sind eiförmig oder von oben her zusammengedrückt, an der Aussenfläche mit 6 bis 14 Furchen, zu deren beiden Seiten je eine Reihe kleiner rundlicher Höcker steht. *Apeiba* AUBL., mit welcher die Reste verglichen werden, ist eine einfächerige, derbwandige Frucht mit zahlreichen in eine Pulpa eingebetteten Samen, welche durch eine in Folge des AblöSENS der Fruchtsiele entstandene Oeffnung, wie bei *Ekbaliu Elaterium* entleert werden. Die Aussenfläche ist mit Excrescenzen dicht bekleidet. Sind die *Apeibopsis*-Arten Früchte, so lassen sie sich als aus mehr-

blättrigen Fruchtknoten entstandene Kapselfrüchte auffassen, die rundlichen Höcker als Reste von Epidermisbildungen längs der Klappenwände. Als Samen, wie HEER meint, kann man letztere, wenn sie der Familie, zu der sie gestellt werden angehören, nicht auffassen, da bei allen diesen Familien die Samen an einem centralen Samenträger stehen und es wäre ein eigenthümliches Spiel des Zufalles, wenn sie in der Weise an die Wand gedrängt würden, wie wir die Höcker finden. Unter den Fruchtesten sind es also nur die zu *Pterospermum* gezogenen Früchte, ferner die Blüthen von Sezanne und Aix, welche die aus den Blättern gezogenen Schlüsse unterstützen, wobei es indess auffallend ist, dass noch in einer so späten Zeit wie das Pliocän *Sterculia Ramesi* SAP. in den Cineriten des Cantal in Mittelfrankreich vorkam.

Aus der Gruppe der Gruinales sind nur wenige Reste erhalten und diese nicht geeignet, brauchbare Aufschlüsse über die Vegetation der Periode, welcher sie angehören, zu geben. Sie stammen aus dem Bernstein des Samlandes. Nach den vorzüglichen Abbildungen von CONWENTZ in dessen Bernsteinflora ist der eine der erhaltenen Reste das Bruchstück einer *Erodium*-Granne, *E. nudum* CONW., der andere ein zweitheiliger Griffel, von welchem nicht gesagt werden kann, welcher Familie er angehört. Eben daher stammen zu den Oxalidaceen gezogene Reste, von welchen der eine, *Oxalidites averrhoides* CONWENTZ, ein nicht ganz reifer Fruchtknoten mit fünf an der Basis verwachsenen Griffeln, von fünf Kelchblättern umgeben, der andere von CASPARY als *O. brachysepalus* beschrieben, gleichfalls eine junge Frucht, beide, da wir nur das Aeussere kennen, vielleicht hierher gehörend, aber aus dem genannten Grunde unsicher. Endlich das Fragment einer Kapselfrucht, von CONWENTZ *Linum eocenicum* genannt, aber wegen Unvollständigkeit auch unsicher. Wir haben also aus dieser Reihe nur für die Geraniaceen einen Nachweis ihrer Existenz in der Tertiärzeit durch die Granne eines *Erodium*, für das Quartär die Samen von *Geranium columbinum* L.

Für die Reihe der Terebinthineen kann man eine Anzahl Reste aufführen, welche ihre Existenz im Tertiär nachweisen, darunter auch Blätter, was, wie sich ergeben, nicht allzu häufig ist. Für die Familie der Anacardiaceen verdanken wir den kritischen Untersuchungen ENGLER's werthvolle Aufschlüsse, welche später erwähnt werden sollen. Aus der Familie der Rutaceen sind zunächst Reste der Gattung *Dictamnus* bekannt, deren einzelne lanzettliche kleingekerbte Fiederblätter in den jüngsten Tertiärbildungen Frankreich's in den Cineriten des Cantal (*D. major* SAP.) und im Pliocän von Japan (*D. fraxinella* PERS., var. *fossilis* NATH.) vorkommen. Schwerlich würde man, läge eine grössere Anzahl von Blättern vor, diese beiden Formen auseinanderhalten, da wie bei der recenten Art die Grösse der Blätter sehr wechselt, andererseits die Fundorte der fossilen Blätter beinahe die Endpunkte der heutigen Verbreitung der Art bezeichnen, welche in beinahe ununterbrochener Verbreitung von Japan und Nordchina bis in den Westen von Frankreich und den Süden Europa's vorkommt. Lügen uns die übrigen Theile der Pflanze vor, so würden wir wahrscheinlich als Thatsache aussprechen können, was wir jetzt nur vermuthen, dass *Dictamnus Fraxinella* ein Rest der Tertiärzeit sei. Aus der Familie der Zanthoxyleen kennen wir fossil meist nur einzelne Fiederblätter, in einzelnen Fällen sind beinahe vollständige gefiederte Blätter erhalten, so *Zanthoxylon spiraeaeifolium* LESQ. aus dem nordamerikanischen Tertiär von Florissant mit vollständig erhaltenem Leitbündelverlauf, sodann durch HEER aus dem Tertiär der Schweiz, *Z. valdense*, *Z. serratum*. Sie sind den Blättern der recenten Gattung nicht unähnlich, auch ihre

heutige Verbreitung in Ostasien und in Nordamerika spricht für das Vorhandensein der Gattung im Tertiär.

Wie in so vielen Fällen, ist diese Gattung aus Europa verschwunden, hat sich aber in Nordamerika erhalten. Alle zu *Ptelea* gezogenen Früchte sind mehr oder weniger zweifelhaft, sowohl die von ETTINGSHAUSEN von Sagor als die von KOVATS beschriebenen Früchte von Tallya. Sie sind zwar der meist einfächerigen, ringsum geflügelten Frucht der lebenden Gattung ähnlich, indess bei näherer Vergleichung ergeben sich für alle Unterschiede, welche die Identität in Frage stellen. Das von HEER beschriebene Blatt aus Grönland, *P. arctica*, stimmt durch seinen Leitbündelverlauf mit *Ptelea* überein. Aus den Simarubaceen liegen uns die Früchte von *Ailanthus* DESF., einer jetzt von China, Ostindien bis zu den Molukken und Malabar verbreiteten Gattung vor, Schliessfrüchte von einem elliptischen, an beiden Enden verschmälerten Flügel umzogen, wenn nur eine Samenknope zur Ausbildung gelangt, wenn mehrere, in derselben Weise ausgebildete Theilfrüchte zerfallend. Das Leitbündelnetz des Flügels mit länglichen Maschen. Im europäischen wie im nordamerikanischen Tertiär sind diese Früchte gefunden, jetzt fehlt sie in Europa und Amerika. Man wird wohl auch bei dieser Gattung annehmen dürfen, dass ihre heutige Verbreitung noch ein Rest ihrer ausgedehnten Verbreitung im Tertiär ist, während welcher Zeit sie Europa, Asien und Nordamerika gemeinsam war. Das Vorkommen der fossilen Reste in Oregon und Californien weist auch darauf hin, es sei bei dieser Gattung dasselbe Verhältniss schon während der Tertiärzeit vorhanden gewesen, welches wir noch bei einzelnen recenten Gattungen treffen, z. B. *Acer*.

In Europa sind die Reste durch das ganze Tertiär vom Süden Frankreichs bis in die nördliche Schweiz östlich bis Steiermark und Croatien verbreitet. Bei weitem weniger sicher sind die Thatsachen bei den Zygophyllaceen. Die *Guajacites*-Reste Massalongo's aus dem Eocän des Monte Bolca bedürfen, wie alle daher stammenden Reste einer Revision, doch könnte unter ihnen ein den texanischen Arten entsprechender Rest sein. Andererseits ist, wie bereits erwähnt (pag. 213) von SAPORTA *Ulmus Bronnii* UNGER aus den Cineriten des Cantal als Frucht eines *Zygophyllum* erklärt, denen SCHIMPER noch die Früchte von *Ulmus longifolia* ETTINGSH. von Bilin anfügte. Von *Zygophyllum* können diese Früchte nicht stammen, da diese Gattung vier bis fünf Flügel hat. Sie müssten, wenn überhaupt hierher, zu *Sarcosygium* BGE. oder einer mit dieser in Bezug auf die Zahl der Flügel übereinstimmenden Gattung gehören. Die zu den Anacardiaceen gezogenen Reste sind von ENGLER (Jahrb., Bd. I, 1881) einer kritischen Revision unterzogen worden, nach welcher mit wenigen Ausnahmen der grösste Theil der zur Gattung *Rhus* gezogenen Blätter entweder nicht zu dieser gehört oder in dieser Beziehung zweifelhaft ist. Meine für eine Anzahl von Familien gewonnene Ueberzeugung wird durch diesen Ausspruch ENGLER's bestätigt, worauf um so mehr Gewicht zu legen ist, als er von einem der bedeutendsten Pflanzenkenner ausgesprochen wird. Die heutige Verbreitung der Gattung auf der nördlichen Halbkugel, die Verwandtschaft einzelner fossiler mit ostasiatischen, europäischen und nordamerikanischen Arten spricht dafür, dass die Gattung im Tertiär schon existirte, ob in der Zeit der jüngeren Kreidebildungen, lässt sich bei dem Erhaltungszustände mit noch geringerer Sicherheit als für das Tertiär sagen. Schon im Tertiär hat sich die Verbreitung der Gattung auf Asien, Europa und Nordamerika erstreckt, ist sie borealen Ursprungs, wie dies möglich, so ist das südliche Frankreich der Ausgangspunkt für die Verbreitung am Cap und nach

Abessinien. Für einige wenige Gattungen haben wir sichere Belege des Vorkommens im Tertiär. Dazu gehört die Gattung *Pistacia*, deren einzelne Fiederblätter im französischen Tertiär als *P. oligocenica* MARION von Ronzon, *P. narbonensis* MARION von Armissan mit *P. Lentiscus* L., *P. miocenica* SAP. von Marseille mit *P. Terebinthus* L., aus dem Quartär von St. Jorge *P. Phacacum* HEER mit *P. atlantica* DESF. verwandt, bekannt sind. Mit *P. chinensis* lässt sich die im böhmischen Tertiär vorkommende *P. bohémica* ETTINGSH. vergleichen. Nicht ohne Grund lässt sich annehmen, dass die heutigen Arten des südlichen Europa sich an die genannten Tertiärarten anschliessen, dass die Verbreitung der Gattung bis nach China durch eine weiter nach Osten reichende Verbreitung während der Tertiärzeit bedingt ist, sie viel weiter nach Norden reichte, als gegenwärtig und sind es ohne Zweifel die mit dem Eintritt der Glacialperiode eintretenden Aenderungen gewesen, welche die Gattung in ihre heutige Nordgrenze einengten, nach deren Ablauf sie übrigens wie *P. Terebinthus* L. einen Theil ihres früheren Gebietes wieder erobert haben mag, z. B. die Höhen um Grenoble, wo ich sie selbst gesammelt habe. Lässt man *P. Gervaisii* SAP., eine Fruchtraube, welche jener von *Pistacia* sehr ähnlich ist, als solche gelten, was allerdings fraglich ist, da wir den Bau der Früchte nicht kennen, also nicht wissen, ob das Fleisch der Steinfrucht gegenüber dem Endocarp sehr wenig entwickelt war, so reichte die Nordgrenze während der Tertiärzeit, da ganz ähnliche Fruchtstände als *Artemisia* aus dem Tertiär von Bonn beschrieben sind, weiter nach Norden.

Die zweite Frucht, *P. Mettenii* UNGER aus der Brauhöhle der Wetterau ist eines der zahlreichen Steingehäuse, welches wenigstens vorerst keine Bedeutung hat. Ein zweiter, unzweifelhaft den Anacardiaceen angehöriger Rest ist *Heterocaryx* SAP. aus dem Oligocän von Aix, Sused, Sotzka, dem unteren Miocän von Radoboj (*Getonia* UNGER, *Elaphrium* UNGER, *Trilobium* SAP.), je nach der Erhaltung mit zwei bis fünf, bei der Fruchtreife stehen bleibenden und sich vergrößernden Kelchblättern, oberständiger elliptischer Frucht, den Gattungen *Astronium* nach SAPORTA, nach ENGLER *Parishia* verwandt, ein Beleg für das Vorkommen tropischer Formen in Europa während der Tertiärzeit, vom Süden Frankreich's bis nach Croatien verbreitet. Unter den *Rhus*-Arten ist *Rhus Cotinus* L. resp. die Abtheilung oder Gattung *Cotinus* diejenige, welche wir im Tertiär mit grosser Sicherheit nachweisen können. Wenn sie heute bei Lugano und Bozen ihre Nordgrenze erreicht, so mag auch sie später wieder Terrain zurückerobert haben, nachdem in der Glacialperiode ihre früher viel weiter nördlich liegende Grenze nach Süden gedrängt wurde. Denn wir finden sie im Tertiär mit *R. (Cotinus) orbiculata* HEER am Albis, *R. palaeocotinus* SAP. bei Armissan, *R. antilopum* UNGER bei Kumi, die beiden letzteren Fundorte innerhalb der heutigen Verbreitungsgrenze. Hinsichtlich der übrigen auf Blätter gegründeten Arten von *Rhus* lässt sich wenig sagen, zudem ohne Zweifel Blattformen, welche bei dieser Gattung so wenig fehlen, wie bei anderen Gattungen, als Arten unterschieden sind, und andere, z. B. *R. prisca* ETTINGSH. von Häring, dessen Mittelleitbündel allein erhalten ist, mit durch das ganze Tertiär vorkommenden Blättern identificirt ist, obwohl er wegen seiner Erhaltung keine Vergleichung zulässt, *R. reddita* SAP. später zu *Pistacia* gezogen wird. *R. Haydeni* LESQ. aus dem Tertiär von Nordamerika, *R. atavia* SCHENK aus jenem von China sind *R. semialata* MURRAY verwandt.

Aus den verwandten Familien der Amyrideen, Olacaceen, Cedrelaceen, Coriariaceen, Connaraceen sind ebenfalls Blüten, Blätter und Früchte



beschrieben, wovon jedoch nur wenige zu berücksichtigen sind. Denn entweder ist ihr Erhaltungszustand von der Art, dass er unvollständig kein Urtheil erlaubt oder der Leitbündelverlauf nicht jener der betreffenden Gattung. Dahin gehören die von UNGER zu *Cedrela* gezogenen Blätter, ferner die als *Protamyris* UNGER bezeichneten Blätter und Früchte. Letztere, welche Steinfrüchte sein sollen, lassen sich so wenig wie andere dergleichen Früchte auf eine bestimmte Pflanze zurückführen, wenn sie nicht im Zusammenhange gefunden sind und ist die Struktur erhalten, so können wir allerdings wie z. B. bei den Cordaiteen Manches ermitteln, aber, solange wir so wenig Anhaltspunkte unter den recenten Steinfrüchten haben, wird dies nicht allzuviel sein. *Protamyris radobojana* UNGER kann vielleicht ein *Cedrela*-Blatt sein. Eine sehr gut erhaltene Blüthe der Olacaceen bildet CONWENTZ aus dem Bernstein des Samlandes ab, *Ximenia gracilis*, ein reifender länglicher Fruchtknoten, umgeben von fünf linearen, abstehenden Kelchblättern mit der gleichen Entwicklungsstufe von *X. americana* L. übereinstimmend, ferner aus der Familie der Connaraceen eine Blüthe, *Connaracanthium roureoides*, mit *Rourea* AUBL. verwandt, der Kelch fünftheilig, die Abschnitte eiförmig mit gekerbtem Rande, gekielt, Kronblätter fünf, eiförmig, spitz, an der Basis in einen Stiel verschmälert, mehrfach länger als der Kelch, Staubblätter zehn mit länglichen Antheren, fünf fadenförmigen, nach auswärts gekrümmten Griffeln.

Ein sehr interessanter, zu *Coriaria* L. gehöriger Rest, beblätterte Zweige mit dem Racemus im Zusammenhange, ist von SAPORTA im Mitteloligocän von Armisan beobachtet, *C. longaeva* SAP. Die Verbreitung der recenten Arten lässt vermuthen, dass die Gattung eine alte sei, sie findet sich jetzt in der Mittelmeerregion, in Japan, dem Himalaya, Neuseeland und Chile. Dies deutet auch auf einen borealen Ursprung hin. Gehören zur oben genannten Art, was wahrscheinlich ist, noch *C. loclensis* HEER und die aus dem Pliocän von Thezieres bekannte *C. lanceolata* SAP., so war die Gattung in Europa während der Tertiärzeit nicht allein artenreicher, sondern auch weiter verbreitet. Ihre Blätter sind von den drei bogenläufigen, gegen die Spitze convergirenden Primärleitbündeln durchzogen, welche nicht selten Gabeltheilungen erfahren. Darin stimmen, wie in dem kleinen Maschennetz, die Blätter der fossilen und lebenden Arten überein. *C. myrtifolia* L. darf wohl von *C. lanceolata* SAP. abgeleitet werden.

Aus der Reihe der Aesculinen haben die Familien der Sapindaceen, Aceraceen, Malpighiaceen allein Reste zurückgelassen, Erythroxylaceen, Polygalaceen werden unter den fossilen Pflanzen überhaupt nicht aufgeführt, aus den Vochysiaceen führt ETTINGSHAUSEN zwar eine *Vochysia europaea* von Sagor an, allein eine nähere Prüfung des Blattes zeigt, dass der sehr unvollständig erhaltene Leitbündelverlauf nichts mit jenem von *Vochysia* L. gemeinsam hat, das Blatt also als Beleg für das Vorhandensein dieser tropischen Gattung im Tertiär Europa's nichts beweist. Anders verhält es sich mit den übrigen drei Familien. Aus den meist den Tropen angehörigen Sapindaceen kommen zunächst die drei extratropischen Gattungen *Koelreuteria*, *Staphylea* und *Aesculus* in Betracht. *Koelreuteria* existirt jetzt nur noch in einer Art im nördlichen China, *K. paniculata*. HEER hat zu dieser Gattung sehr unvollständige Fragmente von Fiedern aus dem Tertiär der Schweiz und Grönlands gebracht, welche möglicher Weise dieser Gattung angehören, allein bei Gattungen, aus welchen nur mehr eine Art existirt, ist es noch wünschenswerther als in anderen Fällen, dass nicht allein möglichst vollständige Blätter, sondern auch andere Theile existiren.

Aus den von HEER abgebildeten Fragmenten lässt sich kaum mit Sicherheit auf ein gefiedertes Blatt schliessen. *Staphylea* L., eine jetzt in Europa, Ostasien, dem Himalaya, Japan (dort auch die verwandte Gattung *Euscaphis* SIEB. und ZUCCAR.), dem atlantischen Nordamerika verbreiteten Gattung, hat ohne Zweifel in der Tertiärzeit in Europa existirt, es spricht dafür wie für ihren borealen Ursprung ihre heutige Verbreitung, jedoch haben sich nur in Nordamerika Blattreste gefunden, welche ohne Zweifel ihr angehören, *St. acuminata* LESQ. aus der Greenrivergroup von Florissant, der japanischen *St. Bumalda*, SIEB. und ZUCC. und der nordamerikanischen *St. trifoliata* ähnlich.

Die Gattung *Aesculus* zählt jetzt in den Gebirgen Nordgriechenlands am Veluchi einen Vertreter, *A. Hippocastanum* L. Dieser Standort darf wohl ebenfalls als Rest einer früheren ausgedehnteren Verbreitung innerhalb Europa's angesehen werden, zumal da in neuester Zeit zu dem bereits früher bekannten Fundorte im Quartär von Lefie von GEYLER im Oberpliocän von Frankfurt am Main gleichfalls Reste der Samen dieser Art aufgefunden worden sind. Einzelne Fiederblätter der handförmig gefiederten sind auch im älteren Tertiär gefunden, so z. B. *A. palaeohippocastanum* ETTINGSH. im Miocän von Schichow in Böhmen, sodann mit *A. macrostachya* verwandt, *A. Unger* GAUD. aus dem Pliocän der Massa maritima, Samen, *A. salinarum* UNGER, aus dem Pliocän von Wieliczka. Nordamerikanische Formen sind während der Tertiärzeit in Europa neben Formen aus der Abtheilung *Hippocastanum* vorhanden gewesen, jetzt ist die Abtheilung *Pavia* auf Nordamerika beschränkt. Beide Gruppen lassen sich leicht unterscheiden, bei *Hippocastanum* die Blattränder grob doppelt gezähnt, Secundärleitbündel sehr stark, entfernt stehend, *Pavia*: Blattränder einfach klein gezähnt, Leitbündel dünn, genähert. Die übrigen zu den Sapindaceen gezogenen Reste halte ich für mehr oder weniger zweifelhaft. Die von BOWERBANK in »Fossil fruits« als *Cupanoides* beschriebenen Früchte aus dem Londonthon der Insel Sheppey sehen äusserlich den kantigen Früchten von *Cupania* ähnlich, da aber die Struktur derselben, wie jene der Samen unbekannt ist, so lässt sich aus ihnen kein sicherer Schluss ziehen. Noch unsicherer sind die mit *Cupania* UNGER (*Cupanites* SCHIMPER) bezeichneten Blätter, da der bei ihnen vorhandene Leitbündelverlauf ein ausserordentlich häufiger ist, und die damit vereinigten Blütenstände und Früchte durchaus nichts beweisen. Die Reste der Gattung *Sapindus* gewähren etwas grössere Sicherheit. Die etwas sichelförmig gekrümmten Fiederblätter einzelner *Sapindus*-Arten, die habituelle Aehnlichkeit der fossilen und recenten Blätter lässt vermuthen, dass wenigstens ein Theil der fossilen zu *Sapindus* gezogenen Blätter hierher gehört. Unter den fossilen Früchten ist wahrscheinlich *S. lignitum* UNGER eine hierher gehörige Frucht, einer einzelnen Steinfrucht der steinfruchtartigen Spaltfrüchte der Sapindaceen entsprechend. Nachgewiesen sind *Sapindus*-Blätter im Tertiär Europa's und Nordamerika's, in Nordamerika jetzt noch eine Art in Texas, in Europa ausgestorben, wo ihr Vorkommen noch im Pliocän angenommen wird. Ob die in den Kreidebildungen als *Sapindus*, ferner die als *Sapindophyllum* bezeichneten Blätter zu dieser Familie gehören, ist mit Sicherheit nicht zu entscheiden. Aus dem Tertiär von Kumi ist durch UNGER ein *Nephelium Jovis* beschrieben, Blatt und Frucht, von welchen die letztere wohl eine plattgedrückte Frucht dieser Gattung sein könnte. Die Früchte dieser Gattung sind kugelig, ihre Aussenfläche höckerig. Ist beim Spalten des Gesteins ein Theil des Abdruckes verloren gegangen, so können die an der Peripherie des kreisrunden Abdruckes vorhandenen Höcker die Durchschnitte der Höcker sein. Das

Blatt, welches von UNGER damit vereinigt wird, ist jenem von *Nephelium Litchi* nicht unähnlich. Eine weitere Gattung, für deren Vorkommen im Tertiär Manches spricht, ist *Dodonaea* L. Es sind weniger wegen des auch bei anderen Familien vorkommenden Leitbündelverlaufes die Blätter, auf welche ich diese Annahme stützen kann als die Früchte, Kapsel Früchte mit zwei bis fünf Flügeln. Solche Früchte sind z. B. *D. salicites* ETTINGSH. von Haering, *D. prisca* O. WEBER von Bonn, *D. confusa* SAP., *D. Decaisneana* SAP. aus dem südfranzösischen Tertiär. Auch aus dem Tertiär von Nordamerika von Florissant sind solche Früchte von LESQUERREUX abgebildet.

PAX hat in seiner Monographie der Aceraceen auch die fossilen Formen der Gattung *Acer* L. einer kritischen Untersuchung unterzogen (ENGLER, Jahrbücher Bd. VI, VII), und dabei zunächst eine grosse Anzahl von Blättern, den Gattungen *Viburnum*, *Vitis*, *Liquidambar* etc. angehörig ausgeschieden und damit, wie schon bei *Rhus* bemerkt ist, ebenfalls den Beweis geliefert, dass nur Monographen im Stande sind, ein vollgiltiges Urtheil über fossile Blätter abzugeben oder solche, welche fossile Blätter mit lebenden in ausreichender Anzahl zu vergleichen im Stande sind. Die Blätter von *Acer* sind entweder ganzrandig, gezähnt, gefiedert oder gelappt, im letzteren Falle dann drei-, fünf- und mehrlappig, doch kommen unter den Arten mit ganzrandigen Blättern auch gelappte Blätter vor, wie bei den Formen mit gelappten Blättern die Zahl der Lappen wechseln kann. Der Leitbündelverlauf ist entweder gefiedert, z. B. bei den seitlichen Blättern der Gruppe *Negundo* oder er ist strahlig bei allen gelappten Blättern, den Endblättern von *Negundo*. Bei dem strahligen Verlauf durchziehen drei bis fünf und mehr Leitbündel das Blatt, HEER glaubt in diesem Falle in dem Verlaufe des untersten Sekundärnervenpaares des mittleren Primärleitbündels, welches in der Nähe des Blattrandes eine die Bucht umfassende Gabeltheilung erfährt, deren Gabeläste mit dem zunächst vorausgehenden und nachfolgenden Leitbündel verbunden sind, den für diese Blätter bezeichnenden Verlauf der Bündel zu sehen. Es ist dies allerdings so, nur ist dieser Verlauf nicht auf die Ahorne allein beschränkt, er kommt auch bei *Viburnum* und *Liquidambar* vor. Die Früchte sind geflügelte Spaltfrüchte, bei der Reife in zwei Hälften auseinanderfallend, deren jede auf dem Rücken einen etwas gebogenen Flügel mit bogenläufigen verzweigten Leitbündeln trägt. Diese Früchte sind es hauptsächlich, welche die Existenz der Gattung im Tertiär sicher stellen. Dass sie schon in der Periode der jüngeren Kreidebildungen existirt hat, dafür haben wir einerseits wegen der Unvollständigkeit der Blätter, andererseits weil die zu *Acer* gezogenen Blätter keine solchen sind, sondern zu *Sterculia* oder *Platanus* gehören, keinen Beleg, ebenso fehlt sie im Eocän. Erst im Oligocän tritt sie auf, um dann im Miocän reichlicher sich zu entwickeln, sie überschreitet ihre heutige Nordgrenze weit, Alaska, Grönland, Spitzbergen, Island sind die nördlichsten Punkte ihres Vorkommens. Was von Blüten bis jetzt gefunden ist im Bernstein des Samlandes, ist nur aus den Beschreibungen von CASPARY oder den Abbildungen von CONWENTZ bekannt, lässt sich für die Bestimmung der Gruppen nicht verwenden. Ferner sind noch Zweigfragmente, von HEER als *Acer rhabdoclados* zusammengefasst, von Oeningen bekannt, welche zu einer der dort vorkommenden Arten gehören. PAX hat die fossilen Formen nach den Gruppen der recenten geordnet und den ersteren die Bezeichnung *Palaeo* vorgesetzt. Die Gruppen der *Indivisa* und *Integrifolia* hat unter den fossilen Formen keine Vertreter, entweder weil sie überhaupt nicht existirten oder ihre Blätter unter anderem Namen verborgen sind. Mein Material

ist für diese Gruppen zu unbedeutend, als dass ich darüber eine bestimmte Ansicht aussprechen könnte. Die erste der von PAX unterschiedenen Formen ist die der *Palaeorubra*, entsprechend der recenten Section *Rubra* mit drei- bis fünf-lappigen Blättern, Lappen unregelmässig gesägt, Flügel aufrecht. Jetzt auf das atlantische Nordamerika beschränkt, war sie während der Tertiärzeit Europa und Nordamerika gemeinsam, ausserdem bis Grönland, Spitzbergen und Sachalin verbreitet. Unter den sechs Formen, welche sich unter den hierhergehörigen fossilen Blättern unterscheiden lassen, ist der formenreiche *A. trilobatum* A. BR. nicht allein der verbreitetste, sondern auch in Europa am längsten dauernde, er ist noch im Quartär Oberitaliens vorhanden, während *A. gracile* SAP. auf das Miocän Südfrankreichs beschränkt, die vier anderen Formen das Miocän nicht überdauern. Aus der Reihe der *Palaeospicata*, den recenten *Spicata* entsprechend, sind fossil weniger Formen als jetzt bekannt, es lassen sich vier Formen unterscheiden, von welchen *A. brachyphyllum* HEER vom Oligocän bis in das Pliocän Südfrankreich's, *A. crenatifolium* ETTINGSH. bis in das Pliocän des Val d'Arno, *A. ambiguum* HEER auf Grönland, Spitzbergen und Sachalin beschränkt ist, *A. Pseudoplatanus* L. erst im Quartär auftritt. Die recenten Arten nehmen ein sehr ausgedehntes Gebiet in Anspruch, die einzelnen Arten sind vom pacifischen durch das atlantische Nordamerika nach Europa bis in den Himalaya und Ostasien verbreitet.

Wie bei der eben besprochenen Gruppe die Reste, sei es, dass sie ungenügend erhalten oder dass sie weniger entwickelt war, sparsam sind, so ist es auch bei der Gruppe der *Palaeopalmeta*, deren recente Arten dem pacifischen Nordamerika, Japan und der Mandschurei angehören. Die Blätter drei- bis fünf-lappig, auch ungetheilt, Blattränder gekerbt, gesägt, Fruchtfächer kurz; Flügel in der Mitte breiter. Die älteste Art aus dem Obermiocän Ungarns ist *A. Sanctae Crucis* STUR, in dem Pliocän des Cantal *A. polymorphum* var. *pliocenicum* SAP. Die Blätter tief fünf- bis elflappig, Lappen gezähnt, aus eiförmiger Basis zugespitzt, gegen die Blattbasis an Grösse abnehmend. Auch im Quartär Japans (*A. Nordenskiöldi* NATH.) und wahrscheinlich im Quartär von Bargone in Oberitalien. Noch sparsamer sind die Reste aus der Section *Palaeonegundo*, welche wir nur aus dem Tertiär des atlantischen Nordamerika kennen, *A. (Negundo) triloba* NEWBERRY aus dem Miocän des oberen Missouri, die drei recenten Arten aus dem atlantischen, pacifischen Nordamerika und Mexiko. Früchte fossil nicht bekannt, die Gruppe wie jetzt in Europa fehlend, denn UNGER's *A. pegasinum* gehört zu *A. trilobatum* A. BR. Die recenten Arten der Section *Campestris* sind auf der östlichen Halbkugel vom Norden Afrika's, dem Süden und Westen Europa's bis nach Nordpersien und Turkestan verbreitet, eine Art im pacifischen Amerika. Schon im Tertiär war sie in dieser Region vorhanden, wie dies *A. Bolanderi* LESQ. aus dem Pliocän der goldführenden Sande der Table mountains, Californien beweist. Ausserdem noch sechs weitere Formen, vielleicht auch im Eocän Englands vorhanden. Blätter drei- bis fünf-lappig, Lappen ganzrandig oder stumpf gezähnt, spitz oder stumpf, Flügel beinahe gleich breit. Von den fossilen Arten *A. decipiens* HEER vom Oberoligocän bis in das Obermiocän, auch noch im Tripel von Ceyssac; *A. crassinervium* ETTINGSH. vom Mitteloligocän bis in das Pliocän des Cantal, *A. campestre* zuerst im Mittelmiocän bis in das Quartär, *A. massiliense* SAP. vom Mitteloligocän bis in das Pliocän, die Stammarten für die recenten *A. monspessulanum* L., *A. campestre* und *A. italum* I.A.M. Die Section der *Palaeoplatanoidea*, der Section der *Platanoidea* entsprechend mit fünf- bis siebenlappigen Blättern, Lappen ganz-

randig, zugespitzt, Früchte mit horizontal abstehenden, an der Basis wenig verschmälerten Flügeln ist gleichfalls in einer grossen Anzahl von Formen erhalten. Die Mehrzahl der recenten Formen ist vom Kaukasus, dem Himalaya bis nach Ostasien verbreitet, *A. platanoides* L. kommt in dem grössten Theile Europa's, *A. lobatum* TEN. in Süditalien vor. Die fossilen Formen finden sich im Oberoligocän (*A. acutelobatum* LUDW. Salzhausen), bis in das Pliocän (*A. subpictum* SAP. Cantal, *A. laetum pliocaenicum* SAP. Meximieux) vor, ihre Mehrzahl im Miocän des östlichen und südlichen Europa's, ihre Verbreitung im Tertiär ausgedehnter als jetzt. Die recenten *Saccharina* sind jetzt auf Nordamerika beschränkt, in der Tertiärzeit waren sie sparsam auch in Europa vorhanden, *A. Jurenaky* STUR und *A. palaeosaccharinum* STUR, beide aus dem Obermiocän Ungarns. Blätter dünn mit fünf zugespitzten Lappen, die Lappen eingeschnitten, Abschnitte zugespitzt. Ein einziger unvollständiger Blattrest kann zur Section der *Palacomacrantha* gehören, *A. tenuilobatum* SAP. aus dem Tertiär des Bois d'Asson bei Manosque mit *A. pennsylvanicum* verwandt. Die *Macrantha* sind jetzt im östlichen Asien und im pacifischen Nordamerika verbreitet, sodass, wenn das Blatt hierher gehört, anzunehmen ist, dass die Section früher in Europa verbreitet, sehr früh ausgestorben ist. *A. narbonneuse* SAP. aus dem Oberoligocän von Armissan mit *A. villosus* WALB. durch die langzugespitzten Lappen des fünfklappigen Blattes verwandt, Lappen stumpf gezähnt, könnte der Gruppe der *Lithocarpicae* angehören, es lässt sich nur an der von SAPORTA abgebildeten Frucht weder die Festigkeit der Wand noch die Leisten an der Aussenfläche derselben erkennen. Auffallend ist, obwohl es jetzt in Nordamerika an Ahornarten gar nicht fehlt und diese im Tertiär ebenso gut wie in Europa ihre Vorfahren gehabt haben müssen, da sie bei dem polaren Ursprung der Gattung schwerlich erst im späteren Tertiär dort eingewandert sind, die geringe Anzahl fossiler Arten in Nordamerika, welche durch LESTER WARD's »types of Laramieflora« sich nicht vermehrt hat, und noch vermindert wird, dass *A. arcticum* LESQ. unbestimmbar, *A. gracilescens* LESQ. zweifelhaft, die Frucht von *A. indivisum* LESQ. eine Malpighiaceenfrucht ist.

Die Familie der Malpighiaceen hat meines Erachtens sichere Spuren ihrer Existenz während der Tertiärzeit hinterlassen, nicht allein in fossilen Hölzern der Insel Antigua, als anderwärts auch durch geflügelte Spaltfrüchte, welche durch die rundliche Frucht, den meist geraden fächerförmigen, selten gebogenen Verlauf der Leitbündel der Flügel von jenen der Ahorne sich unterscheiden. Der Leitbündelverlauf der Blätter ist bei der Mehrzahl gefiedert, seltener bogenläufig, die Sekundärleitbündel camptodrom, die Aeste der Camptodromieen ein Randnetz bildend. Dass die Tertiärnerven bei den Malpighiaceen nicht unter rechtem Winkel austreten, wie ETTINGSHAUSEN angiebt, finde ich nicht zutreffend, sie treten bald unter rechtem, bald unter spitzem Winkel aus, wie dies bei vielen Familien der Fall ist. Auch bei dieser Familie sind es die Früchte, welche für die Existenz der Familie in der Tertiärzeit den Beweis liefern, bei den Blättern mahnen die wiederholt hervorgehobenen Umstände zur Vorsicht. Eine Anzahl dieser Blätter ist unter der Bezeichnung *Malpighiastrum* GÖPPERT zusammengefasst, von welchen *M. Junghuhnianum* GÖPP. aus dem Tertiär von Java vielleicht am sichersten als dieser Familie angehörig zu bezeichnen ist, bei allen übrigen möchte die Zugehörigkeit zu den Malpighiaceen kaum zu beweisen sein. *M. janusiaeforme* SAP. ist die geflügelte Theilfrucht einer Malpighiacee mit geraden, anastomosirenden Leitbündeln aus dem Tertiär von St. Zachariae mit den Gaudichaudieen verwandt.

Damit ist verwandt *Banisteria teutonica* HEER vom Eisgraben bei Bischofsheim in der Rhön, welche ich in Originalen HEER's gesehen. Wie die Vergleichung mit den Theilfrüchten von *Banisteria* zeigt, gehört sie nicht zu dieser Gattung, deren Leitbündel einen bogenförmigen Verlauf besitzen. Ich nenne sie *Malpighiastrum teutonicum*, deshalb weil die Gattung doch nicht sicher zu bestimmen ist. *Stigmaphyllon demersum* SAP. ist ein sehr gut erhaltenes Blatt aus dem Oberoligocän von Armissan, welches gut mit den Blättern einiger brasilianischer Arten übereinstimmt und kann es von dieser Gattung abstammen. Was sonst noch von Blättern mit einzelnen Gattungen vereinigt wird, möchte ich nicht für unbedingt gesichert halten, weil wir eben gar keinen für die einzelnen Gattungen charakteristischen Leitbündelverlauf haben, unter diesen Blättern, welche *Banisteria* und *Heteropteris* zugewiesen sind, eine Anzahl mit unvollständig erhaltenem Leitbündelverlauf sich befinden und das Zusammenvorkommen mit Früchten nichts beweist. Bei den Früchten können wir allerdings den Fruchtknoten nicht untersuchen, ebenso wie bei *Acer*, indess sichert der Habitus und der Leitbündelverlauf der Frucht die Bestimmung. So wird man, wenn es nicht dieselben Gattungen sind, doch sagen können, dass die als *Banisteria haeringiana* ETTINGSH. aus dem Unteroligocän von Häring beschriebenen, wie die nachstehend erwähnten Früchte *Tetrapteris Harpyarum* UNGER von Sotzka, *Hiraea borealis* ETTINGSH. von Häring zu diesen Gattungen oder ihnen nahestehenden gehören, die übrigen, sonst noch beschriebenen sind meiner Ansicht nach zweifelhaft. GÖPPERT's *Acer giganteum* aus dem Tertiär von Schlesien, welchen GÖPPERT schon für eine *Tetrapteris* hielt, HEER's *Acer otopterix* aus dem Tertiär der Schweiz stelle ich ohne Bedenken zu *Banisteria*, *B. gigantea*, da sie meiner Ansicht nach identisch sind. Mit dem Beginn des Pliocän war die Familie aus Europa verschwunden, ihre Nordgrenze liegt in der Rhön und in der nördlichen Schweiz.

Aus der Reihe der Frangulinen, den Celastraceen, Hippocrateaceen, Pittosporaceen, Aquifoliaceen, Vitaceen und Rhamnaceen ist eine nicht geringe Anzahl von Resten beschrieben, mit welcher indess die Zahl der mit einiger Sicherheit hierher zu ziehenden Reste in keinem Verhältniss steht. Wie bei allen Familien Gattungen aufgeführt werden, welche dann zu ermitteln wären, wenn auch die Blüten und Früchte vorlägen, sie im Zusammenhange erhalten mit Blättern erhalten wären, so ist dies auch hier der Fall, und ebenso hat man, wie beinahe immer den Formenwechsel der Blätter bei denselben Individuen derselben Art ausser Acht gelassen. Ebenso ist die Gleichförmigkeit des Leitbündelverlaufes vernachlässigt und so z. B. bei den Celastraceen, Aquifoliaceen eine Anzahl Gattungen als fossil angenommen, welche sich durch dies Merkmal nicht unterscheiden lassen. Da nun die Blüten wie die Früchte selten erhalten und wenn, so erhalten sind, dass sie nicht untersucht werden können, so liegt auf der Hand, dass der grösste Theil der Gattungs- und Artbestimmungen in dieser Reihe ziemlich werthlos ist.

Gehe ich zu den einzelnen Familien über, so können zunächst diejenigen Familien besprochen werden, welche wie die Hippocrateaceen nur durch Blätter vertreten, mit diesen, da sie in ihrem Leitbündelverlauf nichts Eigenthümliches aufzuweisen haben, nur in Folge ungefährer äusserer Aehnlichkeit ohne Begründung vereinigt werden. Bei den Pittosporaceen und Aquifoliaceen kommen zu den Blättern auch noch Früchte, welche wie *Pittosporum Fenslii* ETTINGSH., *Bursaria radobojana* UNGER von Radoboj nur insofern dieser Familie zugetheilt werden können, als sie Kapsel Früchte sind und mit Blättern zusammen

liegen, welche man diesen Gattungen zutheilte. So wenig als sich nachweisen lässt, dass die Blätter den genannten Gattungen angehören, so ist dies auch für die Früchte der Fall, ausser dass es Kapselfrüchte sind, lässt sich von ihnen nichts sagen. Bei den Aquifoliaceen sind die Früchte Steinfrüchte, ich kenne kein Verfahren, durch welches im Abdruck erhaltene Steinfrüchte als solche einer bestimmten Familie erkannt werden. Die Blätter dieser Gruppe, meist lederartig, lassen den Leitbündelverlauf frisch oder trocken vollständig nie erkennen, wie soll er nun im fossilen Zustand erkannt werden, da er ausserdem nichts Eigenthümliches besitzt. Noch bleiben die Blüthen übrig. Solche sind von HEER beschrieben, indess bei allen vermisst man das für die Blüthen dieser Familie Charakteristische. Dagegen haben sich im Bernstein des Samlandes Blüthen erhalten, welche eher geeignet sind, über das Vorkommen der Pittosporaceen und Aquifoliaceen in Europa während der Tertiärzeit Aufschluss zu geben. Die eine ist *Billardierites longistylus* CASPARY, in der Sammlung zu Berlin, welche mit *Billardiera*, noch mehr mit *Cheiranthra* verwandt, nach der Fünffzahl der Kelch-, Kronen- und Staubblätter für die Pittosporaceen sprechen kann, von dem Fruchtknoten muss man allerdings absehen. Wenn damit auch keine absolute Gewissheit hinsichtlich des Vorkommens der Pittosporaceen in der baltischen Region während der Tertiärzeit erreicht wird, so ergibt sich doch dessen Wahrscheinlichkeit. Dasselbe gilt für die von CONWENTZ beschriebenen *Ilex*-Blüthen. Dass sie solche sind, ist ausser Frage, da uns aber die Kenntniss des inneren Baues fehlt, so lässt sich durch die Vierzahl der Blüthentheile doch nur die Wahrscheinlichkeit behaupten. Die Blüthen, welche CASPARY aus dem Bernstein des Samlandes beschrieben hat, dürften wohl sämmtlich nicht dieser Familie angehören. Auch aus der Familie der Celastraceen geben die Blätter keine ausreichenden Anhaltspunkte für das Vorkommen derselben in den Tertiärbildungen, obwohl es an Angaben über dasselbe weder in den europäischen noch in den nordamerikanischen Floren fehlt. Eine Gruppe von solchen Blättern ist als *Celastrophyllum*, eine Bezeichnung, welche für alle mit den Celastraceen vereinigten Blättern entschieden die zweckmässigste gewesen wäre. Der Leitbündelverlauf der zu dieser Familie gehörigen Blätter ist entweder gefiedert, die Sekundärnerven campodrom, ein von diesen ausgehendes Netz nimmt den Blattrand ein. *Celastrus* L., *Evonymus* L., *Nemopanthes* RAF., *Prinos* L., *Labatia* sind die Gattungen, welchen man Blätter zugewiesen hat, nach Gutdünken, wenn ein oder das andere Blatt mit solchen einzelner Arten dieser Gattungen im Umriss Aehnlichkeit hatte. Blüthen von *Celastrus*, Früchte von *Evonymus* sind ebenfalls beschrieben, es ist indess für die Zugehörigkeit derselben nichts Entscheidendes beizubringen. Für die jüngsten Tertiärbildungen und das Quartär fehlen die Angaben über das Vorkommen der Blätter von *Ilex* nicht, so nach SAPORTA und MARION *I. falsani* und *I. canariensis*, var. *pliocenica*, *I. glacialis* ETTINGSH. aus der Höttingerbreccie, *I. aquifolium* L. aus den Tuffen von Montpellier, *I. Hartungi* HEER aus den Tuffen von St. Jorge auf Madeira. *I. glacialis* ETTINGSH. gehört wie alle Blätter dieses Fundortes schon wegen seiner schlechten Erhaltung zu den fraglichen Blättern, bei den übrigen haben wir es mit bekannteren Formen zu thun. Wenn man die heutige Verbreitung der Celastraceen und Aquifoliaceen berücksichtigt, so wird man allerdings die Möglichkeit, dass dieselben in der Tertiärzeit in Europa und Amerika vorhanden waren, nicht läugnen können, weil ähnliche Verhältnisse in ihrer heutigen Verbreitung vorhanden sind, wie sie bei anderen Familien, deren Reste eine grössere Gewähr bieten, nicht fehlen, fragt man aber nach

beweisenden Resten, dann muss ich gestehen, dass sie nur sehr sparsam vorhanden sind.

Etwas günstiger liegen die Verhältnisse bei den Rhamnaceen. Bedingt ist dies zum Theil durch den Leitbündelverlauf, zum Theil durch einzelne Früchte. Der erstere ist bei der Mehrzahl der Gattungen gefiedert, wie *Rhamnus*, *Berchemia*, *Pomaderris* bogenläufig bei *Paliurus*, *Zizyphus*, bei *Ceanothus* kommen beide Formen vor. Ist er gefiedert, so senden die Secundärleitbündel auf der nach unten gewendeten Seite tertiäre aus, welche sich camptodrom verbinden. Alle stärkeren Leitbündel sind durch Anastomosen verbunden, welche horizontal verlaufen und meist genähert sind. Die dadurch gebildeten länglich viereckigen Maschen geben den Blättern ein eigenthümliches Aussehen, jedoch kommt dieser Verlauf der Bündel nicht bei den Rhamnaceen allein vor, noch bei allen Gattungen. Bei dem bogenläufigen Verlaufe ist das Blatt von drei bis fünf Primärleitbündeln durchzogen, deren seitliche sich an der Spitze des Blattes mit den secundären Leitbündeln des mittleren verbinden. Die übrigen secundären Leitbündel des mittleren verbinden sich schief mit den seitlichen, jene der seitlichen Primärnerven bilden vor dem Rande Camptodromieen, deren Aeste ein Randnetz abgeben, welches Aeste in Zähne sendet. Die Felder sind mit einem polygonalen Maschennetz angefüllt. Bei *Zizyphus* ist die ovale, bei *Paliurus* eine rundliche Blattform die gewöhnliche. Die Früchte von *Paliurus* ringsum geflügelte kreisrunde, ober- und unterseits kegelförmige Schliessfrüchte, jene von *Zizyphus* Steinfrüchte mit elliptischen Steingehäusen, ihre Aussenfläche mit länglichen Höckern. Im ganzen stimmen die mit *Paliurus* und *Zizyphus* vereinigten Blätter mit jenen der recenten Arten überein und gehören wohl auch diesen Gattungen wenigstens zum Theil an, zumal auch das Vorkommen der recenten Arten, unter welchen *Ceanothus* eine Art, *C. americanus* L. in Nordamerika, andere in Mexiko enthält, *Zizyphus* in Spanien und Portugal und im östlichen Südeuropa, *Paliurus* in den Mittelmeerlandern und in China vorkommt, dafür spricht. Doch darf man nicht versäumen, darauf hinzuweisen, dass auch andere Blätter, wie Lauraceen einen ähnlichen Leitbündelverlauf besitzen. Die hierhergestellten Blüthen verdienen wenig Berücksichtigung, sie sind sämmtlich zweifelhaft, dagegen haben sich mit hackenförmigen Nebenblättern besetzte Zweige im südfranzösischen Tertiär erhalten. Die fossilen Reste sind im Tertiär Europa's und Nordamerika's, Alaska's und Grönland's verbreitet, es wiederholt sich also auch hier dieselbe Wahrnehmung, wie in anderen Gruppen, dass die Verbreitung nach Norden ausgedehnter war als jetzt. Das atlantische Nordamerika weist heute noch Arten von *Zizyphus* auf, das pacifische nicht, im Tertiär waren sie dort vorhanden, eine Thatsache, welche sich ebenfalls öfter wiederholt. Das erste Auftreten soll bei *Zizyphus* im Eocän Frankreichs und Englands erfolgen, von da reichen sie bis in das Obermiocän und Pliocän in Europa, wie in Nordamerika, wo sie in der Laramie- und Greenrivergroup, aber auch in den Chalkbluffs in Californien vorkommen. Eine der verbreitetsten Arten ist *Z. Ungerii* HEER, *Z. Gaudini* HEER in der baltischen Region, *Z. tiliaefolius* HEER, *Z. Protolotus* UNGER, gleichfalls viel verbreitete Arten, *Z. pistacinus* UNGER aus der Braunkohle der Wetterau, ein Steingehäuse; von *Paliurus* erwähne ich die als *P. Thurmani* HEER und *P. tenuifolius* HEER bezeichneten Früchte, die damit verbundenen Blätter schlage ich nicht allzu hoch an, ausserdem sei erwähnt *P. orbiculatus* SAP., *P. Colombi* HEER, *P. Pavonii* UNGER, alle auch mit Früchten. Aus Nordamerika *P. ovoideus* LESQ. und *P. Florissanti* LESQ. aus Colorado. Von *Ceanothus* L. wird nur eine Art *C. ebuloideus* O. WEBER aus dem Tertiär von Bonn angeführt, welche jedoch kaum hierher gehört. Ob in der Kreideperiode diese



Gattungen schon existierten, ist fraglich, es sind nur Blätter vorhanden, deren eines von LESQUEREUX als *Z. membranaceus* aus der Kreide von Nebraska beschrieben ist. Das Gleiche gilt für *Rhamnites concinnus* NEWBERRY aus dem Tertiär des oberen Missouri, welches möglicher Weise ein Rhamnusblatt sein kann. Hinsichtlich der Gattungen *Rhamnus* L. und *Berchemia* NECK. können wir bezüglich ihres Auftretens in der Kreide nur sagen, dass als *Rhamnus*-Blätter beschriebene Blätter wie *Rhamnus tenax* LESQ., *R. prunifolius* LESQ. aus der Kreide von Kansas und Dacotah solche sein können, es aber an weiteren Belegen fehlt. Im Grunde gilt das Gleiche für die aus dem Tertiär beschriebenen Blätter. Blüten und Früchte sind zwar für *Rhamnus* angegeben, indess ist es schwer zu begreifen, wie man bei den ersteren an die Blüten dieser Gattung denken kann, bei den letzteren weiss ich nicht, wie wenn eine Steinfrucht nicht in einem Zustande erhalten ist, welcher ihre genaue Untersuchung gestattet, sie dann von anderen Steinfrüchten unterschieden werden soll, der Form nach nicht, das Zusammenkommen mit den Blättern entscheidet auch nicht. Strenge Beweise für das Vorkommen der Gattung *Rhamnus* haben wir also eigentlich nicht, nehmen wir es dennoch an, so ist entscheidend die Aehnlichkeit der Blätter und die heutige Verbreitung der Gattung. Als Blätter von *Berchemia* werden dünne Blätter mit dem Leitbündelverlauf der recenten Gattung, welche jenen von *B. volubilis* sehr ähnlich sind, bezeichnet. *B. multinervis* HEER ist nicht nur im Tertiär Europa's, sondern auch in jenem Nordamerika's verbreitet und gehören die Blätter zu dieser Gattung, so war während der Tertiärzeit diese Europa und Nordamerika gemeinsam, während sie jetzt Europa fehlt. Die Glacialperiode hat die Gattung in Europa vernichtet, sie würde sich wohl erhalten haben, da sie noch in der Breite von Leipzig gut gedeiht. In Nordamerika kommt sie jetzt in den südlichen vereinigten Staaten vor, während der Tertiärzeit kam sie auch in den nördlichen Staaten, z. B. Montana vor. Bei *Rhamnus* sei hinsichtlich der Sekundärleitbündel bemerkt, dass die mit *R. Frangula* L., *R. cathartica* L. verwandten Arten vier bis sechs, die mit *R. alpina* verwandten zwölf bis sechszehn, bis zu 24—26, die mit *R. utilis* DECAISNE verwandten 9—12 Sekundärleitbündel jederseits besitzen. Im Tertiär werden sie im Eocän von Sezanne angegeben, z. B. *R. grosseserrata* SAP., *R. argutidens* SAP., von da durch das Oligocän bis in das Pliocän, am verbreitetsten im Miocän, wo nicht nur eine Anzahl Arten als Europa und Amerika gemeinsam betrachtet wird, sondern ihre Verbreitung bis Island, Grönland, Sibirien und in die Mandschurei sich erstreckt. Aus den interglacialen Bildungen ist *R. Frangula* und *R. cathartica* aus der Lüneburger Haide, von St. Jakob an der Birs, aus den Tuffen von Cannstadt, *R. Frangula* von Resson und aus den dänischen Kalktuffen, in den Tuffen von St. Jorge auf Madera der jetzt nur auf den Azoren vorkommende *R. latifolius* L'HERIT bekannt. Wie im Tertiär und Quartär die Verbreitung sich südlich von Neumexiko und dem Süden von Frankreich verhielt, wissen wir von dieser Familie so wenig wie von vielen anderen, da für *Rhamnus* nur ein den Blättern der Gattung ähnliches Fragment, *R. dilatatus* GÖPP., aus dem Tertiär von Java vorliegt.

Aus den Vitaceen haben sich angeblich Zweigfragmente, Blätter, Blüten und Samen erhalten. Von diesen sind es Samen von *Vitis*, welche aus dem Oligocän von Bovey-Tracy durch HEER als *V. Hookeri* und *V. brittanica*, aus Grönland als *V. Olriki* und *V. arctica*, *V. teutonica* von A. BRAUN aus der Braunkohle von Salzhausen beschrieben sind, welche das Vorkommen in der Tertiärzeit beweisen. Auch aus Amerika, von den Black-Buttes, Oregon

sind durch LESQUEREUX Samen einer *Vitis*-Art, *V. sparsa* LESQ., bekannt geworden. Ob die von LUDWIG als *V. Braunii* beschriebenen Samen zu dieser Gattung gehören, bleibe dahingestellt, unter den von mir untersuchten Samen recenter Arten fanden sich solche mit Höckern nicht, was indess nicht ausschliesst, dass einmal eine solche Art existiert hat. So finden wir denn, wie dies heute noch der Fall, *Vitis* Europa und Amerika gemeinsam, wenn das Vorkommen von *Vitis vinifera* in den Wäldern des Bannates nicht durch frühere Cultur bedingt ist, wie dies im Rhein- und Mainthal der Fall ist. Wir finden die Gattung auch weiter nach Norden verbreitet als jetzt, wo sie zwar ohne Früchte zu reifen durch Cultur ziemlich weit nördlich reicht, ihr gutes Gedeihen jedoch den 50ten Nordbreitengrad nicht überschreitet. Eine Eigenthümlichkeit der Vitaceen ist die Entwicklung blattgegenständiger Ranken. Dem von HEER aus Grönland beschriebenen Zweigrest von *Vitis* fehlt diese Ranke, denn auch bei *Vitis* gehen an dem älteren Zweig die Ranken verloren, er hat überhaupt Nichts, was unbedingt für *Vitis* spräche. Wäre seine Structur erhalten, so würde der Bau des Holzes wie der Rinde ihn als Zweig von *Vitis* erkennen lassen. Von zu *Vitis* gezogenen Blättern gehört ein Theil wohl zu dieser Gattung, andere sind zu unvollständig, als dass sie eine nähere Bestimmung zuliesse. Eine der verbreitetsten Arten ist *V. teutonica* A. BR., welche noch im Obermiocän vorhanden, aus Nordamerika halte ich *Vitis Brunneri* LEST. WARD von der Carbon-Station, Wyoming, für eine gesicherte Art. Im Pliocän von Meximieux kommt *V. subintegra* SAP. vor, im Quartär *V. vinifera* L. in den Tuffen von Montpellier, Meyragues, Toscana, die Art verhält sich demnach wie manche andere Mediterranpflanzen, worauf schon hingewiesen ist. Aus dem Pliocän oder Quartär von Mogi in Japan giebt NATHORST *V. Labrusca* L. var. *fossilis* an, dies würde nach dem heutigem Vorkommen dieser Art und jener der *V. amurensis* MAXIM. möglich sein, da beides mit dem Vorkommen im Tertiär zusammenhängt. Der Leitbündelverlauf ist durchgängig strahlig und craspedodrom, die Secundärleitbündel camptodrom. Neben *Vitis* werden unter den fossilen Blättern Blätter unterschieden, welche zu *Cissus* gezogen sind, sodann als *Cissites* andere diesen ähnliche. Bei den recenten *Cissus*-Arten sind die Blätter entweder gelappt und dann ihr Leitbündelverlauf wie bei *Vitis*, oder sie sind ungetheilt, dann ist er gefiedert, oder die Blätter sind gefiedert, dann kann der Leitbündelverlauf entweder gefiedert oder strahlig sein. Auch bei *Ampelopsis* kommt dies vor. Nichtsdestoweniger hat man diese Blätter auf *Cissus* bezogen, obwohl weitere Anhaltspunkte nicht gegeben. Zwar ein Fruchtstand aus Rodoboj kann zu dieser Gattung gehören, allein wie soll dies bewiesen werden? Wir wissen von ihm nichts, als dass er eine Dolde ist, dass die Früchte vielleicht Beeren waren. Welcher Familie oder Gattung er angehört, lässt sich also nicht sagen. Bei der wechselnden Form und dem davon abhängigen wechselnden Verlauf der Leitbündel lässt sich schwer sagen, ob man Blätter von *Cissus* oder von *Vitis* vor sich hat, bei den einzelnen Fiederblättern, ob sie zu *Cissus* gehören und so ist denn auch hier die Aehnlichkeit mit einzelnen recenten Arten das Entscheidende für die Bestimmung gewesen. Nun kommt noch hinzu, dass derselbe Leitbündelverlauf auch noch bei anderen Gattungen vorkommt und solche Blätter, welche jetzt als Ampelideenblätter gelten z. B. zu *Populus*, *Sassafras*, *Rhus* etc. gezogen worden sind. Für das Tertiär wie für die Kreide, aus welcher LESQUEREUX einige Blätter als *Ampelophyllum* bezeichnet, vermissen wir, die Samen ausgenommen, den strengen Nachweis des Vorkommens der Vitaceen. Die häufig buchtig gelappten Blätter, die Verbreitung der recenten Arten können die Ver-

muthung, dass sie existirt haben, unterstützen. *Ampelopsis tertiaria* wird von LESQUEREUX als Vorläufer dieser heute auf Nordamerika beschränkten Gattung in Nordamerika betrachtet.

Aus der Reihe der *Tricoccae* seien zuerst die Euphorbiaceen erwähnt. Die meistender hierhergezogenen Blätter sind von ETTINGSHAUSEN aus dem Oligocän von Häring und dem böhmischen Miocän beschrieben, wie er auch von einer Anzahl recenter Arten Abbildungen der Blätter in Naturselbstdruck geliefert hat. Für die Blätter der Euphorbiaceen existirt kein Leitbündelverlauf, welcher sie als solche erkennen liesse und können die zu dieser Familie gezogenen Blätter ebenso gut anderen angehören. Nur bei *Omalanthus* lässt sich allenfalls die Identität der Gattung annehmen. Es ist überhaupt nicht leicht zu begreifen, wie bei einem Erhaltungsstande der Mehrzahl der von Häring herrührenden Reste eine Bestimmung möglich sein sollte, der geübteste Blattkenner wird Blätter, deren Leitbündelverlauf mit Ausnahme des Mittelleitbündels fehlt, nicht nach der Gattung bestimmen können. Die von ETTINGSHAUSEN als *Phyllanthus* bestimmten Reste sprechen nicht für diese Gattung, denn was für randständige Blüten erklärt wird, hat nicht die geringste Aehnlichkeit mit diesen. HEER bildet eine *Euphorbia amissa* aus dem Tertiär der Schweiz ab. Meines Erachtens hat dieser Rest mit *Euphorbia* gar nichts zu thun, die langgestielte Frucht sieht wie eine aus einem unterständigen Fruchtknoten entstandene Frucht aus, die beiden rundlichen Blätter sind wahrscheinlich nur zufällig daneben gerathen. Ebenso wenig sind die von WEBER und WESSEL als *Euphorbioides prisca* aus dem Oligocän von Rott bei Bonn beschriebenen von Bedeutung. Es scheinen Fragmente einer Cyma, von welcher die Verfasser sagen, dass sie undeutlich, die Blüten als kleine Pünktchen sichtbar sind. Zu den Euphorbien kann als Kapselfragment *Linum oligocaenicum* CONWENTZ aus dem Bernstein des Samlandes gehören, wenn man überhaupt solche Reste berücksichtigen will. Abgesehen von dem Fruchtknoten, für welchen wir keinen Anhaltspunkt haben, ist die in dem Bernstein des Samlandes gefundene Blüthe von *Antidesma Maximowiczii* CONWENTZ der einzige brauchbare Beleg für das Vorkommen der Euphorbiaceen im Tertiär. Sie besteht aus vier zurückgeschlagenen, eiförmigen, spitzen, glatten Perigonabschnitten, ebenso vielen epipetalen Staubblättern mit stielrunden Trägern und zwei kugeligen Antherenfächern, breitem Connektiv. Nach CONWENTZ mit *A. japonicum* SIEB. und ZUCCAR. verwandt. Der heutigen Verbreitung der Gattung würde das Vorkommen im Tertiär nicht widersprechen. Aus dem Forestbed von Cromer die Samen von *Euphorbia amygdaloides* L.

Aus der Abtheilung der Buxeeen sind Blätter und Früchte von *Buxus sempervirens pliocenicum* SAP. aus dem Pliocän von Meximieux und in den quartären Tuffen von Montpellier und von la Celle bei Paris, bei Pianico in der Lombardei gefunden, beide nicht wesentlich von den vielgestaltigen Blättern der recenter Art verschieden. Ihre Verbreitung aus dem Süden Europa's bis in die Südalpen, den Schweizer Jura nach Oberelsass und Oberbaden, im Mosel-, Maas- und Sambrethale, den Ardennen, im südlichen England hängt mit dem Vorkommen im Tertiär zusammen, sie hat sich zum Theile an ihren früheren Standorten erhalten und wahrscheinlich nach Ablauf der Glacialzeit sich nach Norden wieder weiter verbreitet.

An dieser Stelle seien die Blätter erwähnt, welche CONWENTZ in seiner Bernsteinflora tab. 7 Fig. 12—25 als Blätter von *Dillenia*-Arten abbildet, welche ich deshalb hier erwähne, weil sie mit jenen der Empetraceen verwandt sind. GÖPPERT nannte sie *Dermatophyllites* und wäre dies die beste Bezeichnung für sie, da sie, wie

sie vorliegen, keiner Familie mit Grund eingefügt werden können. Was HEER als *Dermatophyllites* bezeichnet hat, wird am besten ignoriert, es sind kleine längliche Blätter ohne Leitbündelverlauf, hinsichtlich deren gar nichts zu sagen ist und haben sie mit den von GÖPPERT unterschiedenen nichts zu thun. CONWENTZ stellt sie in seiner »Flora des Bernsteins« pag. 64 ff. zu *Hibbertia* und unterscheidet drei Arten: *H. (Dermatophyllites* Göpp. z. Th.) *latipes*, *H. tertiaria*, *H. amoena* (tab. 7, Fig. 12—25). Die erste Art habe ich in der Sammlung zu Berlin in den Originalen von GÖPPERT und BERENDT untersucht. Es sind kleine kurzgestielte mit Nebenblättern versehene Blätter länglich oder eiförmig, auf der Unterseite zu beiden Seiten des stark vorspringenden Mittelnervs mit je einer an den Rändern mit Haaren besetzten Spalte, die Blattränder zurückgebogen. Diesen Bau haben die beiden zuerst erwähnten Arten, die dritte weicht insofern ab, als die beiden Spalten etwa nur die Hälfte des Blattes einnehmen. Dieses Verhalten ist nicht durch das Eintrocknen, sondern einerseits durch die starke Entwicklung des Parenchyms des Mittelnervs, sodann durch den Gegensatz des Wachstums zwischen der Ober- und Unterseite des Blattrandes bedingt. Ein derartiges Wachstum des Blattrandes kommt bei verschiedenen Familien, z. B. bei den Dilleniaceen und Ericaceen vor, ein verwandtes noch mehr ausgeprägtes bei den Empetraceen und auch bei Ericaceen. In diesem Falle ist das Blatt hohl, der Mittelnerv springt auf der Unterseite nur wenig vor, es ist daher nur eine einzige Spalte in der Mittellinie der Blattunterseite sichtbar, die Umbiegung des Blattrandes ist auch hier durch den Gegensatz des Wachstums zwischen Ober- und Unterseite veranlasst. Ohne Zweifel steht dieser Bau in Beziehung zur Transpirationsthätigkeit des Blattes. Ein Theil der hierher gehörenden Blattformen hat GRUBER in seiner Abhandlung »Anatomie und Entwicklung des Blattes von Empetrum etc.«, Königsberg 1882, GIBELLI im Nuovo Giornale bot. Bd. VIII. 1876 und RADLKOFER in seiner Monographie der Gattung *Serjania* untersucht. Die Epidermis der Oberseite der fossilen Blätter führt keine Spaltöffnungen, wie bei den analogen recenten Blattformen werden sie nur auf der Unterseite vorhanden sein. Bei welchen Familien ausser den genannten dieser Bau noch vorkommt, vermag ich nicht zu sagen, obwohl ich eine ziemliche Anzahl ähnlicher Blätter untersucht habe, ich möchte indess nicht zweifeln, dass er auch bei anderen Gattungen vorkommt. Es ist nun klar, dass die fossilen Blätter den Empetraceen nicht angereiht werden können, wie dies nach GRUBER von CASPARY geschehen sein soll, aber auch nicht den Dilleniaceen und der Gattung *Hibbertia*, da nicht allein diese Familie und Gattung, sondern auch *Pleurandra* und Ericaceen diesen Bau des Blattes haben. Wir können also nur sagen, dass ihre Stellung unsicher ist. Die Empetraceen müssen wir wegen des ganz abweichenden Baues ausschliessen, so naheliegend bei der heutigen Verbreitung dieser Familie (*Empetrum*, *Ceratiola*, *Corema*) ihre Beziehung zur Tertiärflora ist. Blätter von *Empetrum nigrum* L. kennen wir aus den quartären Kalktuffen Schwedens.

Die Reihe der Umbellifloren, die Familien der Umbelliferen, Araliaceen und Cornaceen umfassend, hat aus der Familie der Umbelliferen, welche gegenwärtig die artenreichste der Reihe ist, kaum einen brauchbaren Rest, welcher über das Auftreten der Familie Aufschluss gäbe, hinterlassen. CONWENTZ hat in seiner Bernsteinflora pag. 87, tab. 9, Fig. 1—3 einen nicht ganz vollständigen Rest eines Fruchtknotens abgebildet, welchen er mit *Chaerophyllum* vereinigt, es mag dies ein solcher sein, indess glaube ich nicht, dass derselbe geeignet ist, diese Bestimmung sicher zu stellen. Ich zöge es vor, ihn zweifelhaft

zu lassen. Auch HEER hat einige Abdrücke als Umbelliferenfrüchte beschrieben, so *Peucedanites*, *Diachaenites* zum Theil aus dem Tertiär der Schweiz, zum Theil aus Grönland. Einige sind sehr fraglich, andere besser erhaltene sind von ihm selbst später zu den Araliaceen gebracht worden, wohin sie auch gehören mögen. Andere Reste sind nicht beobachtet oder wenigstens nicht als zu den Umbelliferen gehörig unterschieden. Dass in der Tertiärzeit Umbelliferen existirt haben, lässt sich mit Grund kaum in Abrede stellen, ebensowenig fehlt es unter ihnen an Arten, deren Bau die Erhaltung gestattet hätte, es fehlt weder an Holzpflanzen noch an Blättern und Früchten, welche ihrer Struktur nach sich erhalten konnten. Wir haben jedoch gar keinen Anhaltspunkt, wie sich die Familie im Tertiär verhalten hat. Die Reste, welche die Kalktuffe Dänemark's (*Angelica sylvestris*) und das Waldbett von Cromer enthalten (*Oenanthe Lachenalii*, *Peucedanum palustre*) sprechen für ihr Vorkommen im Tertiär. Etwas günstiger liegt das Verhältniss bei den Araliaceen. Wir begegnen einmal Früchten, welche nach ihrem Aussehen als Früchte von *Panax*-Arten gelten können, solche sind aus dem südfranzösischen Tertiär von SAPORTA, von HEER aus dem Obermiocän von Oeningen beschrieben, wie z. B. *Panax orbiculatus* HEER, *P. circularis* HEER, *P. Matheroni* SAP. und aus Grönland *P. Nordenskiöldi* HEER. Allerdings muss man berücksichtigen, dass wir nicht in der Lage sind, diese Früchte genauer zu untersuchen, indess das Vorkommen recenter Arten dieser Gattung in Nordamerika und Japan kann der Bestimmung eine grössere Sicherheit verleihen. Auch Blattreste sind von *Panax* beschrieben, nach welchen die Gattung schon in den jüngeren Kreidebildungen Grönland's vorkäme und während der Tertiärzeit im Rheinthale wie in der Provinz Sachsen verhanden gewesen wäre. Einzelne dieser Blätter mögen der Gattung angehören, indess begegnen wir auch hier der gewohnten Unsicherheit von auf Blätter allein sich stützenden Bestimmungen. Je nachdem die Blätter unpaar gefiedert, handförmig getheilt oder gefiedert, die Fiedern gestielt oder nicht gestielt sind, ist der Verlauf der Leitbündel gefiedert oder strahlig, an den Fiederabschnitten craspedodrom, die Secundärleitbündel gefiedert oder camptodrom. Form der Fiederblätter und Zähnung des Randes mannigfaltig. Da nun die Fiederblätter fast ausnahmslos abgliedern, so ist es kaum möglich, wenigstens die der handförmig gefiederten Blätter, bei welchen die Blattbasen gleichseitig, die Blattstiele oft ziemlich lang sind, von nicht gefiederten zu unterscheiden.

Die Gattung *Aralia* wird ebenfalls in der Kreide und im Tertiär angegeben, die erstere Angabe gründet sich allein auf Blätter, bei den letzteren kommen neben den Blättern auch Früchte in Betracht, von SAPORTA, wie z. B. *A. palaeocarpa* aus dem französischen Tertiär beschrieben, allerdings nur, weil sie mit den Blättern zusammen vorkommen, zu *Aralia* gezogen. Die Blattformen wechseln bei den Araliaceen zwischen handförmig getheilten und gefiederten, einfach und doppelt gefiederten wie bei *Panax*, im ersteren Falle ist der Leitbündelverlauf strahlig, im letzteren gefiedert. Bei der grossen Verbreitung dieser beiden Formen des Leitbündelverlaufes ist die Bestimmung, welche sich meist auf ihn allein gründen muss, nicht sehr zuverlässig, aber auch bei Früchten, welche, nur im Abdrucke erhalten, jede nähere Untersuchung des Baues ausschliessen, wird bei der Aehnlichkeit der Früchte der Araliaceen mit jenen der Umbelliferen die Bestimmung der Gattung ebenso unzuverlässig sein, wie jene nach den Blättern. Denn die bei den Araliaceen häufig vorkommenden Blattformen finden sich auch bei anderen Familien, z. B. Sterculiaceen, Bombaceen.

Die heutige Verbreitung von *Aralia* erstreckt sich aus der tropischen durch die subtropische bis in die extratropische Zone, in welcher für die Deutung fossiler Formen das Vorkommen einzelner Arten im pacifischen und atlantischen Nordamerika, am Amur, in China und Japan deshalb wichtig ist, weil bei dieser Gattung wie bei anderen Formen mit gleicher Verbreitung auf das Vorhandensein im Tertiär geschlossen werden kann. So können die im sibirischen Tertiär gefundenen Arten mit jenen des Amur und Japan's zusammenhängen und das heutige Vorkommen der Gattung im Westen wie im Osten Nordamerika's auf die gleiche Verbreitung im Tertiär zurückgeführt werden. Die als *Ettingshausenia* STIEHLER von *Credneria* abgetrennten Blätter aus der sächsischen Kreide werden von manchen für Araliaceenblätter erklärt, andererseits sind zu *Aralia* gezogene Blätter in der Kreide von Kansas durch LESQUEREUX aus Mähren, den Atane- und Patootschichten von Grönland durch HEER beschrieben, unter welchen wohl zu *Aralia* gehörige sich befinden. Angenommen wird ferner, dass sie im Tertiär Europa's, schon im Eocän (Sezanne, Gelinden), in Nordamerika schon in der *Laramie*-Gruppe vorhanden gewesen seien, in Nordamerika in Regionen, wo sie heute fehlen, existirten. Aus Europa sind sie nahezu gänzlich verschwunden, während sie während der Tertiärzeit reichlich vorhanden waren. Es ist insbesondere das Tertiär Südfrankreich's, in welchem sie häufig sind, nordwärts bis nach der Wetterau und Böhmen sich erstreckend. Eine der verbreitetsten Arten ist *A. Hercules* SAP., welche im Laufe der Zeit mannigfache Deutungen erfahren hat. Verglichen werden alle diese Arten weniger mit japanischen und nordamerikanischen, als mit tropischen Formen und den zahlreichen Untergattungen, wie *Paratropia*, *Gastonia*, *Acanthopanax* etc., wozu die je nach subjectivem Urtheil angebliche Aehnlichkeit der Blätter Veranlassung gab. Unter diesen fossilen Arten befindet sich jedoch eine Anzahl unvollständig erhaltener Reste, welche als fraglich anzusehen sind, ferner solche, bei welchen Leitbündelverlauf wie Form des Blattes auch andere Deutungen zulässt, endlich solche, welche als Fiederblätter betrachtet werden, auch wieder in Folge äusserer Aehnlichkeit. Es sei hier auch der aus der jüngeren Kreide als *Dewalquea* beschriebenen Blattform gedacht, welche von den Autoren hierher, aber auch zu den Ranunculaceen, in diesem Falle mit *Helleborus* verglichen, gestellt wird. In Bezug auf die Stellung dieser Blätter etwas Bestimmtes zu sagen, ist nicht möglich. Meiner Ansicht nach können sie zu einer der tropischen Araliaceenformen mit handförmiger Fiederung der Blattfläche gehören und ist deshalb der von DEBEY vorgeschlagene Name *Araliophyllum* (*Debeya* MIQ.) ganz zweckmässig. Ich würde keinen Anstand nehmen, die sämmtlichen Dewalqueen damit zu vereinigen. In dieser Umgrenzung sind dann diese Blätter in der Kreide von Aachen, Limburg, Westphalen, Böhmen und Grönland, sodann im Eocän von Gelinden verbreitet. Ein aus dem Tertiär von Kumi stammendes Blatt, von welchem jedoch der Autor nur eine Zeichnung gesehen, ist von UNGER in der Flora von Kumi als *Cussonia polydris* abgebildet. Dasselbe sieht den Blättern von *Cussonia* THBG. sehr ähnlich, hinsichtlich der doppelten Fiederung sowohl, als auch der Form der Fiedern. Da nun die im südlichen Afrika (Cap, Port Natal) vorkommende Gattung bis nach Abyssinien verbreitet ist, so würde es immerhin möglich sein, dass sie in der Tertiärzeit bis in den Süden Europa's verbreitet war. Blätter von *Hedera* werden ebenfalls in der jüngeren Kreide angegeben, aus der Kreide Nordamerika's, aus Kansas und Nebraska, ferner aus jener Grönland's. Es ist möglich, dass ein Theil der Blätter zu dieser Gattung gehört, indess bei dem unzureichend erhaltenen Leitbündelverlauf kann

ebenso gut eine andere Bezeichnung gewählt werden. Eine Garantie, dass sie hierher gehören, haben wir jedenfalls nicht. Auch aus dem europäischen und nordamerikanischen Tertiär werden *Hedera*-Arten angegeben, aus dem letzteren durch LESTER WARD, wozu noch eine durch HEER aus Alaska beschriebene kommt. Alle diese Formen sind mir zweifelhaft, denn wenn auch die Blattform bei *Hedera* sehr wechselt, so finde ich doch bei *H. aquamara* das Blatt einer *Fothergilla*, bei *H. Brunneri* einer Pappel ähnlicher als *Hedera*, bei *H. parvula* und *H. minuta* einer *Hedera* weniger ähnlich als jenen Blättern, welche verkümmert bei manchen Gattungen auftreten. Auch auf die aus Alaska beschriebene *H. auriculata* HEER, auf *H. Maccluri* HEER aus Spitzbergen lege ich kein grosses Gewicht. *H. prisca* SAP. aus dem Eocän von Sezanne, *H. Kargii* HEER von Oeningen sind, wie ich glaube, die best begründeten Arten. *Hedera Helix* ist in den quartären Tuffen von Toscana, Lipari, Meyragues, Montpellier, la Celle bei Paris, im Kalktuff Dänemark's beobachtet. Der Leitbündelverlauf von *Hedera* ist strahlig, je nach der Breite der Blattfläche mit drei, fünf bis sieben Primärleitbündeln, die seitlichen sehr bald gabelnd, sämtliche Secundärleitbündel camptodrom, die Blattbasen bald herzförmig oder gerade abgeschnitten, auch abgerundet, Blattfläche lanzettlich, ganzrandig oder drei- bis siebenlappig. An alten Stämmen ist dieser Wechsel der Blattform eine ganz allgemeine Erscheinung.

Eine durch ihren Leitbündelverlauf gut charakterisirte Gattung ist *Cornus* L. aus der Familie der Cornaceen. Aus einem nicht sehr starken Mittelleitbündel treten bald entfernter, bald genähert die Secundärleitbündel aus und verlaufen, nachdem sie in einem sehr spitzen bis nahezu rechten Winkel ausgetreten, in einem je nach der Breite des Blattes mehr oder weniger steilen Bogen nach dem Blattrande, vor demselben nach einwärts gebogen und sich dort mit den Tertiärleitbündeln verbindend. Die Anastomosen sind zahlreich, gerade oder etwas gebogen, auf der Unterseite nicht oder nur theilweise vortretend, ihre Verzweigungen sparsam. Meiner Ansicht nach ist eine Anzahl der Arten HEER's von ihm mit Unrecht zu *Cornus* gestellt, so ein Theil der zu *C. rhamnifolia*, *Stunderi*, *orbifera* gezogenen Blätter, dann *C. hyperborea*, *macrophylla* u. s. w., der Verlauf der Secundärleitbündel stimmt nicht mit jenem von *Cornus* überein. Aus demselben Grunde bezweifle ich auch, dass *C. Fosteri* LESTER WARD aus der *Laramie*-Gruppe ein *Cornus* ist. Während der Tertiärzeit war die Gattung in strauchartigen Formen von Südfrankreich bis Grönland, Spitzbergen und Sibirien verbreitet, gemeinsam zwischen Europa und Amerika, letzteres ist auch jetzt noch der Fall, das Vorkommen in Sibirien hängt wahrscheinlich mit jenem am Amur, in Nordamerika und Japan zusammen. Zu den verbreitetsten Tertiärarten gehören *C. orbifera* HEER von Südfrankreich bis Spitzbergen und Grönland, *C. Stunderi* HEER, Schweiz, Wetterau, Nordamerika, Point of Rocks in Wyoming; Sachalin ist mir zweifelhaft, *C. rhamnifolia* O. WEBER, Schweiz, Bonn, Samland, Spitzbergen, Grönland. In Nordamerika ist die Gattung heute im atlantischen wie pacifischen Theile desselben vorhanden, dies Verhältniss hat sich seit dem Tertiär erhalten, so von Golden City, Colorado, von Point of Rocks, Wyoming *C. Emmonsii* LESTER WARD, von den Chalk-Bluffs, California *C. ovalis* LESQ. und *C. Kelloggii* LESQ. Bei einem Theile der Arten sind die Blüthen in weisse, dünne, von bogenläufigen, convergirenden Leitbündeln durchzogene Involucralblätter eingehüllt, wie es auch bei *Benthamia* der Fall ist. Im Obermiocän von Oeningen kommen Reste vor, welche wahrscheinlich solche Involucralblätter sind, indess

weder auf *C. suecica* L. noch *C. canadensis* L. bezogen werden können, sondern auf eine andere widerstandsfähigere Art. Was HEER als einen Blütenstand einer *Cornus*-Art unter dem Namen *C. Deickii* abbildet, würde ich für den Rest einer *Lonicera* halten. Im Quartär treffen wir auf europäische Arten, so im Forestbed von Cromer und in dem interglacialen Torflager von Lauenburg, von Resson, die Steinkerne von *Cornus sanguinea* L., jene von *C. mas* L. in den Torfbildungen am Lago di Varese. Die Steinkerne von *Cornus* bei den amerikanischen und europäischen strauchartigen kugelig, bei *C. mas* L. länglich oval, spitz, alle mit vier seichten Furchen, in welchem die Fibrovasalstränge liegen. Die aus den Patootschichten Grönlands beschriebenen *Cornus*-Blätter sind mir zweifelhaft. *Cornus benthamioides* GÖPPERT möchte ich für Blätter einer *Benthamia* halten.

Aus der Familie der Nyssaceen werden zwei Gattungen, *Nyssa* L. und *Nyssidium* HEER angeführt, welche bereits in der Kreide existirt haben sollen. In wie weit dies für die jüngere Kreide gilt, ist nach dem einzigen Blattrest, *Nyssa vetusta* NEWBERRY aus der Kreide von Nebraska nicht zu ermitteln. Aus dem Tertiär dagegen wird eine nicht unbedeutende Anzahl von Arten aus beiden Gattungen aufgeführt und begegnen wir, natürlich unter der Voraussetzung dass sämtliche Reste dieser Familie angehören, derselben Thatsache wie bei anderen Familien, dass nicht allein die Zahl der fossilen Arten bei weitem grösser als die der recenten ist, ihre Verbreitung nach Norden ausgedehnter war, und sie früher Nordamerika, Sibirien und Europa gemeinsam, in den beiden letzteren Regionen ausgestorben sind. Prüft man die fossilen Reste genauer, so kann man freilich unter der nöthigen Reserve zugeben, dass unter den mit *Nyssa* vereinigten Resten solche sind, welche ihr angehören können, zumal ihre heutige Verbreitung (atlantisches Nordamerika, Himalaya, Khasyahills, Java) nicht dagegen spricht, indess mit der Sicherheit, mit der dies bei anderen Familien geschehen kann, ist dies für keinen dieser Reste der Fall. Erhalten sollen sein Blätter und Früchte. Nach Angabe HEER's sollen die Blätter punktirt sein und bildet er auch solche von einigen Arten ab. Was HEER unter dieser Punktirung versteht, ist nicht angegeben, mir ist nur bekannt, dass bei fossilen Blättern sehr häufig eine durch kleine Wärzchen hervorgerufene rauhe Oberfläche vorkommt, welche bei ihrer Verbreitung an den verschiedensten Blättern nichts Charakteristisches sein kann und ohne Zweifel auf Schrumpfung der Kohlensubstanz beruht. Von den an Herbariumexemplaren untersuchten Blättern recenter *Nyssa*-Arten zeigten zwei Arten ein Strukturverhältniss, welches HEER gemeint haben kann, die Spaltöffnungen lagen in Gruppen dicht beisammen, in Folge dessen kleine Erhöhungen auf der Unterseite der Blätter sichtbar waren (*N. aquatica*, *N. villosa*). Der Leitbündel ist gefiedert, die Secundärleitbündel camptodrom durch Gabeltheilung, unvollständige im Anastomosennetz verschwindend, nicht häufig. Tertiärleitbündel zart, unter rechtem oder nahezu rechtem Winkel austretend, durch ihre Verzweigungen polygonale Maschen bildend. Was nun die zu *Nyssa* gezogenen Früchte, welche zugleich die Mehrzahl der fossilen Arten bilden, betrifft, so hat man im Allgemeinen länglich eiförmige, glatte, gestreifte oder gerippte Früchte von mässiger Grösse dafür erklärt, ich bezweifle jedoch, ob sie mit den Früchten der recenten Arten verglichen worden sind. Würde man die Früchte der recenten Arten genauer mit den fossilen verglichen haben, so würden den betreffenden Autoren ohne Zweifel Bedenken aufgestiegen sein, sie müssten sich die Frage haben stellen müssen, woher die Leisten und Streifen kommen, wesshalb von dem Fruchtfleisch nichts erhalten, wenn es vorhanden, woher das gleiche Aus-



sehen mit den Steinkernen. Die wechselnde Form wäre natürlich nicht wesentlich. Jene der recenten Arten sind Steinfrüchte mit dünnem Fruchtfleisch, an den Steingehäusen, im Allgemeinen jenen von *Cornus mas* L. ähnlich, etwa 6—8 seichte Furchen, in welchen ein Fibrovasalstrang liegt. Die Mehrzahl der fossilen Früchte hat mit denen von *Nyssa* nicht viel Aehnlichkeit. *Nyssa europaea* HEER könnte für eine hierhergehörige Frucht gelten, ebenso *N. stiriaca* UNGER. Was man *N. ornithobroma* UNGER nennt, dem Baue nach kaum ein Steingehäuse, vielleicht ein verschrumpfter Embryo. So manches also auch für das Vorkommen von *Nyssa* im Tertiär z. B. auch das Vorkommen der *N. Vertumni* UNGER im Tertiär Sibiriens in Beziehung auf das Vorkommen im Himalaya, sprechen mag, so wenig ist es bewiesen. Nach GEYLER's Angabe würde *Nyssa* noch in der Umgegend von Frankfurt am Main während der Periode des Oberpliocän vorhanden gewesen sein und zwar *N. obovata* O. WEBER und *N. ornithobroma* UNGER, beide Arten auch im Oberoligocän von Bonn und der Wetterau.

Die als *Nyssidium* von HEER bezeichneten Früchte stammen aus dem Tertiär Spitzbergens und sollen sich durch das faserige Pericarp von *Nyssa* unterscheiden. Den Nachweis dafür hat HEER allerdings nicht geliefert. Es ist zu bedauern, dass wir für diese Gruppe nicht mehr Sicherheit der Bestimmungen haben.

Aus der Reihe der Saxifragineen werden Reste aus der Unterfamilie der Cunonieen, den Familien der Platanaceen und Hamamelidaceen angeführt und dürfen unter diesen wenigstens die Platanaceen wegen ihrer charakteristischen Blattform als vollständig gesichert hinsichtlich ihres Vorkommens im Tertiär gelten. Der Leitbündelverlauf der Blätter strahlig mit drei Primärleitbündeln, sämtliche Secundärleitbündel craspedodrom in den Zähnen endend, die unvollständigen mit dem Anastomosennetz sich verbindend, die beiden seitlichen Primärleitbündel kurz nach dem Austritte eines starken camptodromen Secundärleitbündels in den untersten Lappen endend. Die die geraden oder gebogenen Anastomosen bildenden Tertiärleitbündel unter nahezu rechtem Winkel austretend bilden ziemlich grosse längliche rechteckige Felder, in welchen die weiteren Verzweigungen sehr kleine polygonale Maschen bilden. Die Blätter sind buchtig gelappt, die Lappen buchtig gezähnt, kurz stachelspitzig, Blattbasis seicht herzförmig, abgeschnitten oder mehr oder weniger herablaufend. Blütenstände kugelig, ebenso die Fruchtsände. Die Gattung ist mit vier Arten im südöstlichen Europa, Asien, Nordamerika und Mexiko verbreitet. Die Anzahl der fossilen Arten ist nicht unbedeutend, wenn auch vielleicht eine oder die andere Art nicht hierher, sondern wie z. B. das sehr schöne Blatt von *Platanus basilobata* LESTER WARD aus der Laramiegruppe Nordamerikas zu den Sterculiaceen gestellt werden kann, andere nur kleinere Blattformen anderer Arten sind, wie sie bei den recenten Arten häufig vorkommen. Unvollständig erhaltene Blätter fehlen ebensowenig. Die Verbreitung der Gattung hat sich insofern geändert, als sie in einem grossen Theile Europas fehlt und nur im Südosten vorhanden ist, ferner reicht sie jetzt, wo sie nicht durch die Cultur weiter verbreitet ist, nicht über den Norden Griechenlands, den Kaukasus und Nordpersien hinaus, ohne Zweifel Folge der Glacialzeit, während in der Tertiärzeit *P. aceroides* HEER bis zu den Hebriden, Island, Spitzbergen, dem Mackenzie river und Grönland reichte, also in Nordamerika dasselbe Verhältniss bestand, wie in Europa. In wie weit bei den fossilen Arten Varietäten als Arten angenommen sind, in der Voraussetzung, dass bei ihnen dieselbe Eigenschaft vorhanden war, wie bei den recenten Arten, *P. orientalis* L.

und *P. occidentalis* L., welche wir in dieser Hinsicht am Besten beurtheilen können, lässt sich mit Sicherheit kaum sagen. Das Vorkommen zahlreicher Blätter jedoch an dem nämlichen Fundorte, deren abweichende Formen auch zu *Quercus*, *Cissus*, und *Acer* gezogen wurden, macht dies wahrscheinlich, welches denn HEER auch veranlasste, von dem im Obermiocän viel verbreiteten *P. aceroides* GÖPP. eine Anzahl Varietäten zu unterscheiden und damit auch *P. Guilielmi* GÖPP. von Oeningen, Schosnitz, Sibirien und Grönland zu vereinigen. Letzterer in Nordamerika am Clear Creek, Montana, ausserdem *P. nobilis* NEWB., *P. Reynoldsii* NEWBERRY vom Fort Clark am oberen Mississippi und vom Clear Creek, Montana. *P. Haydeni* NEWBERRY vom Yellowstoneriver, von den Chalkluffs, Californien *P. dissecta* LESQ. und *P. appendiculata* LESQ. — letzterer wenigstens zum Theile hierher gehörend. Für das pacifische Nordamerika ist also das Verhältniss der Tertiärzeit unverändert geblieben, es ist nur eine andere Art, *P. racemosa* NUTT., an die Stelle der Tertiärarten getreten. Ferner ergibt sich aus den Fundorten Nordamerikas, dass während der Tertiärzeit die Gattung zwischen dem atlantischen und dem pacifischen Theile im Prairiengebiet, wo sie heute fehlt, vorhanden war.

Von Oeningen sind auch die kugeligen Blüten- und Fruchtsände bekannt geworden, welche wenn sie auch eine Untersuchung des Details nicht erlauben, doch sehr wahrscheinlich zu *Platanus* gehören. Auch aus der Kreide sind Reste der Gattung erhalten, wenn auch zum Theile nicht unbestritten, so aus Böhmen und Grönland *P. Heerii* LESQ. (*Credneria rhomboidea* VELENOVSKY) aus Böhmen, Grönland, aus der Laramiegruppe Nordamerikas an der Black Buttes Station, Wyoming, aus Canada, *P. primaeva*, LESQ. aus der Kreide von Kansas. Es ist vielleicht nicht ganz unnütz auf jene Blattformen, welche LESQUEREUX als *Anisophyllum*, *Prothophyllum* etc. beschrieb, hinzuweisen, obwohl diese an *Laportea* ebenfalls ein Analogon haben. In der Gruppe der Hamamelidaceen ist ohne Zweifel *Liquidambar* L. diejenige Gattung, deren frühere Existenz am sichersten nachgewiesen werden kann und wir uns auf die Blätter wie bei *Platanus* mehr stützen können als in vielen anderen Fällen. Neben den Blättern haben sich Fruchtsände und Samen erhalten, die ersteren kugelige aus Einzelfrüchten bestehende Köpfchen bildend, die vom bleibenden verholzenden Griffel gekrönten Kapseln zweiklappig aufspringend, das sie einschliessende becherförmige ebenfalls verholzende Involucrum überragend. Solche Früchte sind in jüngster Zeit von GEYLER im Oberpliocän von Frankfurt a. M. gefunden und als *L. pliocarpticum* beschrieben. Sie liefern den Beweis, dass gegen den Schluss der Tertiärperiode die Gattung, welche jetzt noch in Kleinasien (*L. orientale* MILL.), in Japan (*L. Maximowiczii* MIQ.), *L. styraciflua* in dem atlantischen Nordamerika vorkommt, noch in Europa vorhanden war, wo sie jetzt fehlt. Auch bei dieser Gattung, welche wir heute noch im Mainthale zwar keine Früchte reifen, in Leipzig nur in sehr strengen Wintern in jungen Exemplaren durch Frost leiden, und wenn auch nicht blühen, so doch gut gedeihen sehen, müssen wir die durch die Glacialperiode hervorgerufene klimatische Aenderung als die Ursache ihres Aussterbens in Europa ansehen, während sie in Kleinasien und Nordamerika sich erhalten hat. Während der Tertiärzeit war sie beiden Continenten gemeinsam und ist es sehr wahrscheinlich, dass *L. europaeum*, diese im Tertiär Europas vom Oberliocän bis in das Pliocän, in Mittel-Italien auch im Quartär vorkommende Art nicht allein von Italien bis nach Schlesien und der Wetterau, sondern auch nach Grönland und Nordamerika verbreitet war. *L. protensum* UNGER., *L. aceri-*

*folium* UNGER von Parschlag dürfen wir wohl nur als Blattformen des *L. europacum* ansehen, dessen vielgestaltige Blätter HEER veranlasst haben, eine Reihe Varietäten unterscheiden. Ob *L. Göpperti* WAT. aus dem Untereocän von Belleu bei Paris hierher gehört und eigne Art ist, sei dahin gestellt. In dem pacifischen Theile von Nordamerika fehlt heute die Gattung, in der Tertiärzeit war sie dort vorhanden: *L. integrifolium* LESQ. mit ganzrandigen Blättern, Chalkbluffs Nevada County (California), während sie in Japan, wo sie heute noch vorkommt (*L. Maximowiczii* MIQ.) im Pliocän oder Quartär von Mogi und Azano allerdings nach sehr unvollständigen Blättern durch eine nach diesen Resten von *L. formosana* HANCE nicht zu unterscheidende Art vertreten war. Die Blätter, drei- fünf-, bis siebenlappig, je nach der Richtung der untersten Lappen, ob diese horizontal oder nach abwärts gerichtet sind, an der Basis gerade oder herzförmig, Lappen klein gezähnt, stumpf, Mittellappen zuweilen mit einzelnen grossen Zähnen, Leitbündelverlauf strahlig mit drei bis sieben Primärbündeln, je nach der Zahl der Lappen, wobei jedoch die untersten zuweilen durch je einen Gabelast der beiden untersten Primärleitbündel versorgt werden, sämmtlich craspedodrom. Secundärleitbündel camptodrom, unvollständige zahlreich, im Anastomosennetz endend. Die Camptodromie kommt an dem nämlichen Blatte bald durch die Gabeltheilung der Secundärleitbündel, bald durch die Vereinigung mit den letzten Tertiärleitbündeln zu Stande. Wie bei *Acer* gabeln die gegen eine Bucht verlaufenden Secundärleitbündel und vereinigen sich mit dem vorausgehenden und nachfolgenden. Die die Secundärleitbündel verbindenden Tertiärleitbündel treten unter spitzem Winkel aus, verlaufen gebogen und verbinden ihre Verzweigungen zu einem grossen polygonalen Maschennetz, in welches die letzten Zweige frei enden. Erwähnt seien ferner die Gattungen *Hamamelis* und *Parrotia*, von welchen die erstere durch Blätter vertreten ist, welche von SAPORTA *Hamamelites* (*Corylus elegans* WAT.) genannt wurden, jene der letzteren mit der lebenden jetzt im Kaukasus und Nordpersien vorkommenden Gattung vereinigt wurden, Blüthen oder Früchte im fossilen Zustande von beiden unbekannt sind. Die Blätter der beiden Gattungen und der verwandten Gattungen *Fothergilla* und *Corylopsis* haben unter sich sehr viel Verwandtes, alle sind in der oberen Blatthälfte gezähnt, die Zähne von sehr verschiedener Grösse, nicht selten so wenig entwickelt, dass der Blattrand wellig erscheint. Der Umriss der Blätter ist bei *Parrotia* und *Fothergilla* verkehrt eiförmig, an der Basis abgerundet, bei *Fothergilla* ungleichseitig, bei *Hamamelis* die Blätter eiförmig mit ungleichseitiger Basis. Der Leitbündelverlauf gefiedert, die Secundärleitbündel unter spitzem Winkel austretend, alternirend oder opponirt, steil aufsteigend, unterstes Paar camptodrom, die übrigen craspedodrom, hier und da einen nach der Basis des Blattes gerichteten Tertiärleitbündel aussendend, zart, die von ihnen gebildeten ziemlich breiten ungleich viereckigen Felder durch die weiteren Verzweigungen mit polygonalen Maschen angefüllt. Dazu kommt noch ein zweibluthiges, gestieltes Blüthenköpfchen mit 5zähligen weiblichen Blüthen, fünfteiligem Perigon, die Abschnitte eiförmig mit zurückgebogener Spitze, halbunterständigem Fruchtknoten, zwei zurückgebogenen Griffeln, von CONWENTZ *Hamamelidanthium succineum* genannt. Nach der schönen Abbildung von CONWENTZ (Bernsteinfl. tab. 9. Fig. 26—29) darf man die Blüthe wohl für mit den Hamamelidaceen verwandt ansehen, es fragt sich freilich, ob nicht Kron- und Staubblätter abgefallen sind. Wenn sie auch nicht vorhanden waren, so werden sie doch dieser Gruppe zugezählt werden können. Die unter den oben erwähnten Namen beschriebenen fossilen Blätter stimmen mit jenen der Gattungen *Hamamelis*

und *Parrotia* ziemlich gut überein und lässt das isolirte Vorkommen von *Parrotia* im Kaukasus und Nordpersien vermuthen, dass dasselbe ein Rest früher ausgedehnterer Verbreitung ist. Die unterschiedenen Arten, welche meist dem Obermiocän wie *P. fagifolia* HEER angehören, aber schon im Oberoligocän auftreten, *P. gracilis* HEER (Kraxptellen im Samlande), dürften wohl meist nur Formen sein. *Hamamelis*, gegenwärtig Japan und Nordamerika gemeinsam, ist bis jetzt nur aus der Kreide von Kansas und dem untern Eocän von Gelinden und Sezanne bekannt. Die Blätter erinnern in vieler Beziehung an die recente Gattung, allein mit Sicherheit lässt sich über ihre Beziehung nichts sagen. Ihre heutige Verbreitung würde ihrem Vorkommen in den früheren Perioden weder, noch wie bei der ganzen Gruppe dem borealen Ursprung widersprechen. *H. fothergilloides* SAP. wird von LESTER WARD (Typ. of the Lamariefl.) in Nordamerika am Seven Mile Creek, Montana, aus der Laramie-Gruppe angegeben. Was bei ihr auffällt, ist die ziemlich lange Blattspitze und die beinahe bis zur Basis reichenden Zähne der Blattränder.

Aus der Familie der Saxifragaceen, jetzt hauptsächlich der gemässigten Zone angehörend, sind nur Reste der Unterabtheilung der Cunoniaceen beschrieben. Freilich ob mit Recht ist sehr die Frage. Denn einmal sind die Blätter nicht wenigen anderer Familien ähnlich, so z. B. *Dryophyllum*, *Quercus*, *Myrsine*, Aquifoliaceen, dann der Celastraceen, sodann sind die Blätter der hierhergehörigen Gattung gefiedert, die einzelnen Fiederblätter sich beim Abfallen abgliedernd, wesshalb sie meist, wenn fossil, als einzelne Fiederblätter vorkommen müssen. Blattform, wie der Leitbündelverlauf wechselnd. Bei den fossilen Blättern ist nicht selten der Leitbündelverlauf unzureichend erhalten, so dass dadurch die Bestimmung unmöglich wird, z. B. bei *Ceratopetalum haeringianum* ETTINGSH. von Haering. Dass Reste der brasilianischen Gattung *Belangera* CAMBESS. sich im böhmischen Tertiär erhalten haben, bezweifle ich, ich bin nicht im Stande zwischen den fossilen und recenten Blättern eine Aehnlichkeit zu finden. Was die übrigen fossilen Formen angeht, so hat ohne Zweifel der Wunsch, neuholländische oder capische Formen unter ihnen nachzuweisen, das Seinige gethan, Reste dieser Gattungen, für welche sonst jeder Anhaltspunkt fehlt, unter den fossilen Blättern aufzuführen. *Ceratopetalum* SM. zählt gegenwärtig zwei Arten im östlichen Neuholland, die eine mit dreizähligen, die andere mit ungetheilten Blättern, von wechselnder Grösse, deren Leitbündelverlauf gefiedert ist. Die Secundärleitbündel zahlreich, durch Gabeltheilung camptodrom, die dadurch entstehenden Felder durch die senkrecht verlaufenden und unter rechtem Winkel austretenden Tertiärnerven in kleinere dem Mittelleitbündel parallele Felder getheilt, welche durch die weiteren Verzweigungen in polygonale Maschen zerfallen. Die aus den Camptodromieen austretenden Aeste bilden längs des Randes schmale Felder, deren jedes einen Ast in die Zähne abgiebt, indess können die Aeste für die Zähne auch unmittelbar von der Camptodromie entspringen. Bei *C. gummiferum* die Blattbasis der seitlichen Fiedern etwas ungleich. Bei *Cunonia capensis*, der einzigen Art der Gattung, die Blätter gefiedert, Fiederblätter langgestielt, die seitlichen mit ungleicher Basis, Mittelleitbündel sehr stark, Secundärleitbündel durch Gabeltheilung camptodrom, Tertiärleitbündel unter rechtem Winkel entspringend, geknickt, die Felder in polygonale Maschen getheilt. Die Camptodromieen bilden auch hier ein Randnetz, welches an die Zähne Aeste abgiebt. Bei beiden Gattungen zahlreiche Secundärleitbündel, welche nach kurzem Verlauf in den Anastomosen sich verlieren. *Callicoma* ANDR. mit einer einzigen Art im östlichen

Australien ist durch die craspedodromen Secundärleitbündel, welche unmittelbar vor dem Eintritt in die Zähne einen nach dem nächsten Leitbündel verlaufenden Ast abgeben, von den übrigen verschieden. Die Tertiärleitbündel unter nahezu rechtem Winkel austretend, die länglich viereckigen Felder in quadratische Maschen getheilt. Jene fossilen Blätter, deren Leitbündelverlauf besser erhalten ist, haben mit den Blättern der genannten Arten eine gewisse Aehnlichkeit, welche auch dem Umriss nicht fehlt, indess von einer Uebereinstimmung ist keine Rede. Sie bleiben daher alle zweifelhaft. Auch die in Südamerika, den Mascarenen und Neuseeland bis zur Halbinsel Malacca vorkommende Gattung *Weinmannia* L. soll wie die vorigen im Oligocän und Miocän und zwar *W. Ettingshauseni* HEER vom Oligocän bis in das Obermiocän erhalten sein. Ihre Blätter sind einfach, dreizählig oder unpaar gefiedert, die Fiedern gegen die Basis verschmälert, drüsig gezähnt, die seitlichen ungleichseitig die Blattstiele häufig geflügelt. Der Leitbündelverlauf gefiedert, Secundärleitbündel unter einem beinahe rechten Winkel austretend, camptodrom oder sogleich in die Zahnbucht eintretend; sind Camptodromieen vorhanden, diese durch Gabeltheilung entstanden, von diesen ein Ast in die Bucht tretend. Die Tertiärnerven und ihre Verzweigungen ein ziemlich unregelmässiges Netz bildend, wie die Secundärleitbündel wenig vortretend. Auch hier haben wir nur die Möglichkeit, dass die vereinzelt vorkommenden Blätter dieser Gattung angehören, zumal wir unter den *Zanthoxyleen* ganz ähnlichen Blattformen begegnen. Wenn wie bei *W. paradisiaca* ETTINGSH. vom Leitbündelverlauf nur der Mittelbündel erhalten ist, so lässt sich darüber ebenso wenig Sicheres sagen, wie dies bei anderen Gattungen der Fall ist. Das Gleiche gilt auch für *W. europaea* ETTINGSH. (*Zanthoxylum* UNGER), welche nach HEER sich bis Grönland erstreckt haben soll. Blätter von dieser Erhaltung können nicht sicher bestimmt werden, ebensowenig die Blattstiele und das dreizählige Blatt, welches vielmehr den Eindruck nebeneinander liegender Fragmente macht. Bei weitem besser und vollständiger erhalten sind die von LESQUEUREUX aus dem Tertiär von Nordamerika beschriebenen Reste, welche leider aber auch nur Blattreste sind.

Aus der Gruppe der Philadelphéen ist durch NATHORST ein Blatt als *Deutzia scabra* THBG. var. *fossilis* von Mogi in Japan beschrieben, ferner durch CONWENTZ zwei Blüthen aus dem Bernstein des Samlandes, *D. divaricata* CONWENTZ (Bernsteinfl. tab. 9. Fig. 11–14.), *D. tertiaria* CONWENTZ (tab. 9, Fig. 8 bis 10) allerdings nur Staubblätter, jedoch durch die geflügelten Träger als dieser Gattung zugehörig erkennbar. Da diese Gattung jetzt auf Japan beschränkt ist, unter den fossilen Resten so manche sind, welche auf eine nähere Verwandtschaft der europäischen und japanischen Flora hinweisen (vergleiche z. B. *Stuartia*), so würde in dem Vorkommen der Gattung in der Oligocänzeit nichts Widersprechendes liegen, so wenig wie in den abfälligen Staubblättern. Bei dem Vorkommen von *Philadelphus coronarius* L., von Krain bis Siebenbürgen, im Himalaya und Japan, dann einer Reihe von Arten in Japan und Nordamerika sollte man Blätter dieser Gattung nach den bei anderen Gattungen vorliegenden Erfahrungen im Tertiär erwarten, aus welchem sie jedoch noch nicht angegeben sind. Eine zweite hierher gehörige Blüthe ist *Stephanostemon brachyandra* CASP. mit 10 Staubblättern, 5 Kelchabschnitten, ebenso vielen Rudimenten der Kronblätter, zwei Griffeln und einem beinahe unterständigen, verkehrteiförmigen aussen glatten Fruchtknoten. Eine zweite Art ist von CONWENTZ gefunden (a. a. O. tab. 9. Fig. 4–7.) *St. Helmi* mit geripptem Fruchtknoten, dreiseitigen spitzen Kelchabschnitten, sitzender Narbe. Bei beiden der Fruchtknoten einfächerig, die

Staubblätter paarweise vor den Kronblättern. Eine dritte, von CONWENTZ (a. a. O. tab. 9. Fig. 15—25) gefundene ist *Adenanthemum iteoides* CONWENTZ, mit *Itea*, einer in Nordamerika, Japan, Nordchina, dem Himalaya und dem Khasyahills vorkommenden Gattung verwandt, eine Verbreitung recenter Arten, welcher wir bei sicher gestellten Tertiärpflanzen nicht selten begegnen. Eine fünfzählige Zwitterblüthe mit drüsig behaarten Blütenstielen, 5 Kelch- und Kronblättern. Kelchblätter eiförmig, spitz, Kronblätter unten mit verzweigten Haaren, länglich lanzettlich, fünf mit den Kronblättern alternirenden Staubblättern, länglichen zugespitzten Antheren, oberständigem Fruchtknoten mit einem einzigen zweifurhigen Griffel. *Saxifraga oppositifolia* im postglacialen Thon bei Schwerzenbach und Bovey Tracy. In den dänischen Kalktuffen, Blätter von *Ribes nigrum*.

Wenn aus der Reihe der Opuntiaceen und Passiflorineen Reste sich erhalten hätten, so würde dies ganz interessant sein, wenn auch, vorausgesetzt dass der Bau der recenten Formen bei den fossilen Formen der ersteren existirt hat, dies wahrscheinlich nur für den Holzkörper einzelner z. B. *Cereus* möglich wäre, da bei der Mehrzahl derselben bei längerer Einwirkung des Wassers dieser zwar nicht zu Grunde geht, aber doch den Zusammenhang mehr oder weniger nach kurzer Zeit verliert. Bei gleichzeitiger Versteinung würde er sich wohl erhalten. Aus den Passiflorineen glaubt FRIEDERICH (Beitr. zur Tertiärflora der Provinz Sachsen. Berlin, 1883) das Vorhandensein der Passifloraceen in der Tertiärzeit auf Grund zweier Blätter, welche der Gattung *Passiflora* L. angehören, sicher nachgewiesen zu haben. Diese Annahme begründet er durch zwei dreilappige Blätter, von welchen das eine, *P. tenuiloba* von Eisleben (a. a. O. tab. 25. Fig. 20) spitze, lanzettliche Lappen, das andere, *P. Haucheconnei* (tab. 31. Fig. 7) von Trotha, beide obovat, stumpfe Lappen besitzt. Der Leitbündelverlauf ist bogenlängig, bei der ersten drei, bei der andern fünf Primärleitbündel. Die Secundärleitbündel camptodrom, in stark aufsteigenden Bogen verlaufend, das Randnetz fehlt. Der Leitbündelverlauf ist nicht ganz vollständig erhalten, ebenso fehlen die Blattstiele gänzlich, ausserdem bei der ersteren Art die Basis und der obere Theil des einen Lappens, welche ohne Zweifel richtig restaurirt sind. Dass der Verfasser die Blätter mit *Passiflora* vereinigt hat, ist nicht auffallend, da solche Blattformen bei den Passifloren nicht selten sind. Er hat nur übersehen, dass die Blattstiele für die Erkennung dieser Blattform wegen ihrer Drüsen sehr nöthig sind, sodann dass diese Blattform z. B. bei Monocotylen, *Aristolochia* und anderen Gattungen auch vorkommt, demnach von einer Sicherheit der Bestimmung keine Rede sein kann. Der Leitbündelverlauf der fossilen Blätter würde nicht so sehr von jenen der recenten Passifloren verschieden sein, welcher übrigens bei letzteren nicht bei allen Arten derselbe ist, überdies fehlen Blüten und Früchte. Von *Passiflora Braunii* LUDW. und *P. pomaria* POPP wird später bei den Rubiaceen die Rede sein.

Aus der Reihe der Myrtifloren sei zuerst aus der Familie der Haloragidaceen *Myriophyllites capillifolius* UNGER von Radoboj erwähnt. Ich kenne das Original nicht, es scheint mir indess nach den Abbildungen der *Chloris protogaea* und Sylloge zweifellos, dass das Fragment kein beblätterter Stengel, sondern die Wurzel einer Wasserpflanze mit zahlreichen Wurzelzweigen ist, bei welcher durch die Strömung die Zweige nach einer Seite gerichtet sind. Man sieht öfter auf dem Grunde langsam fliessender Gewässer solche Reste, wie sie UNGER auf dieser Tafel wie der benachbarten abbildet. Eine nähere Bestimmung ist unmöglich. Im Forestbed von Cromer finden sich die Früchte von *Hippuris vulgaris* L.,

*Ceratophyllum demersum* L., *Myriophyllum alternifolium* L., letzteres auch in Mecklenburg, Schwerzenbach, Niederwyl, sämmtlich kleine ovale Schliessfrüchte, jene von *Ceratophyllum* mit Dornen. Aus der Familie der Onagrariaceen haben sich die durch ihren Bau zur Erhaltung besonders geeigneten Früchte der Gattung *Trapa* L. erhalten, in der Regel zusammengedrückt, die an den Früchten vorhandenen Stachelfortsätze nicht immer vollständig erhalten, deshalb manchmal Irrthümer möglich. Die Gattung hat wie beinahe alle Wasserpflanzen einen grossen Verbreitungsbezirk, *Trapa natans* L. ist jedoch in Europa durch die Veränderungen, welche der europäische Boden erfährt, nicht allein an vielen Orten ausgestorben, wie dies die Untersuchungen NATHORST's (Om de fruktformer af *Trapa natans* som fordom funits i Sverige) nachweisen, sie verschwindet auch jetzt noch mehr und mehr, wie ich dies aus eigener Beobachtung in der Umgegend Leipzigs kenne. In NATHORST's oben citirter Abhandlung sind die verschiedenen Formen der Früchte von *T. natans* L. übersichtlich dargestellt, Formen, welche sich auch bei uns nachweisen lassen, wo die Pflanze in grösserer Menge wie z. B. bei Dresden vorkommt. Die Zahl der an den Früchten vorhandenen Stachelfortsätze wechseln zwischen zwei und vier, zuweilen auch fünf, und ist, je nach der Erhaltung, am oberen kegelförmigen Theile der Ansatz des Griffels, an der Basis die Narbe des Blüten- resp. Fruchstieles erhalten. *T. natans* L. ist im fossilen Zustande in dem Schlamm eines Zuges von Seen in Smaland, Schonen, im Quartär von Lefte, ferner in dem Forestbed von Cromer, in den postglacialen Torfbildungen Lauenburg's, in den Pfahlbauten der Schweiz nachgewiesen. Was das sonstige Vorkommen der Gattung betrifft, so findet sie sich sehr gut erhalten schon im Unteroligocän Sachsens bei Mittweida und im Tümlitzwalde (*T. Credneri* SCHENK, Bot. Zeitg. 1877. BECK, das Oberoligocän von Mittweida) mit drei Dornfortsätzen, dann *T. borealis* HEER im Miocän von Alaska, Sibirien, Sachalin, im Obermiocän von Schosnitz, *T. silesiaca* GÖPP., *T. biformis* GÖPP., im Pliocän von Rippersrode in Thüringen *T. Heerii* FRITSCH mit vier Dornfortsätzen, die letztere gut erhalten, die übrigen ziemlich unvollständig, so dass zwar die Gattung, die einzelnen Arten jedoch nur unzureichend unterschieden werden können. *Trapa globoas* LUDWIG aus der Braunkohle der Wetterau (Palaeontogr. Bd. 8, tab. 58, 60) besteht aus ganz heterogenen Dingen. Die auf Taf. 58 abgebildeten Exemplare gehören zu *Carya*, was auf Taf. 60 abgebildet ist, sind verschiedene Steingehäuse, über deren Bestimmung ich nichts sagen kann. Rhombische gestielte Blätter, welche zu diesen Arten gehören können, sind nicht beobachtet, was möglicher Weise damit zusammenhängt, dass sie auf der Oberfläche des Wassers schwimmend zu Grunde gehen, ebenso wenig die fein getheilten untergetauchten Blätter, welche bei dieser Gattung wie bei anderen Wasserpflanzen vorkommen. Von NATHORST wird eine aus dem Tertiär Japan's stammende Frucht, *T. Yokojamiae* erwähnt, aus dem Tertiär von Nord-Amerika sind Blätter durch LESQUEREUX und LESTER WARD beschrieben, von letzterem in vollständigeren Exemplaren abgebildet, *T. microphylla* LESQ. Von HEER wird (Contrib. à la flor. foss. du Portugal. Winterthur, 1881), *T. silesiaca* GÖPP. auch im Tertiär von Portugal angegeben. Nach der Abbildung ist dieselbe sehr gut erhalten, sie besitzt zwei horizontal abstehende Dornfortsätze, der obere Theil der Schliessfrucht verlängert. Ob sie mit der schlesischen zu vereinigen ist, sei dahin gestellt. Im Quartär von Mealhada in Portugal ist ferner eine mit *Trapa natans* durch ihre vier Dornfortsätze übereinstimmende, jedoch kleiner und ausserdem vier Höcker tragende Frucht gefunden, HEER bezeichnet sie als *T. natans* L. var. *tuberculata* HEER.

Für die tropische Familie der Combretaceen, welche jetzt in Nubien, dem Fazokel und in Abessinien ihre Nordgrenze erreicht, fehlt es allerdings nicht an Angaben über das Vorkommen im Tertiär, wären nur auch die That-sachen der Art, dass sie das bewiesen, was bewiesen werden soll. Bei den beiden Gattungen *Combretum* L. und *Terminalia* ist der Leitbündelverlauf der Blätter gefiedert, die Secundärleitbündel unter spitzem Winkel austretend, opponirt oder alternirend, je nach der Breite des Blattes in einem weniger oder mehr steilen Bogen gegen den Rand und aufwärts verlaufend, vor dem Rande nach einwärts gebogen und dort mit den Tertiärleitbündeln des nächst höheren Leitbündels verbunden. Die Anastomosen unter spitzem Winkel austretend, gerade, gebogen, geknickt, zuweilen sehr genähert. Aus den Camptodromieen entwickelt sich ein Randnetz, welches bei einer Anzahl von Arten ziemlich breit ist und in seinen Feldern polygonale Maschen enthält, welche auch die von den Verzweigungen der Anastomosen gebildeten Felder ausfüllen. Ich habe von jeder Gattung eine nicht unbedeutende Anzahl Arten untersucht, ohne im Stande zu sein, im Leitbündelverlauf etwas dieser Familie Eigenthümliches zu finden. Neben den Blättern sollen sich Früchte erhalten haben. Von diesen ist die von Häring durch ETTINGSHAUSEN abgebildete Frucht von *T. Unger*i so wenig beweisend, wie das zur Bestimmung unbrauchbare Blatt; es kann eine kleine geflügelte Frucht, aber ebenso gut ein Same sein, die von SOTZKA abgebildeten Früchte, *T. Fenzlii*, gehören schwerlich zusammen. Taf. 54, Fig. 16, 17 kann die Frucht einer *Pterocarya*, Fig. 15, 18 vielleicht die Frucht einer *Terminalia*, aber auch einer Malpighiacee sein. Die Früchte von *Terminalia* sind sehr mannigfaltig gestaltet, entweder Steinfrüchte z. B. die sogenannten Myrobalanen, dann Schliessfrüchte mit zwei bis fünf Flügeln, ringsum geflügelt, die Flügel können aber auch durch die sich vergrößernden Kelchblätter oder Bracteen gebildet sein; bei *Combretum* die Früchte vier- bis sechskantig oder mit ebenso vielen membranösen Flügeln. Der als Blütenstand einer *Terminalia* beschriebene Blütenstand ist unbrauchbar, der von ETTINGSHAUSEN abgebildete Blütenstand (zur foss. Flora von Radoboj) hat mit *Terminalia* absolut keine Aehnlichkeit. Stimmt seine Erhaltung mit der Zeichnung überein, so ist es sehr schwer begreiflich, wie man ihn zu *Terminalia* stellen kann. Verständlicher wäre er als ein schlecht erhaltener Blütenstand einer Amentacee. Während von *Terminalia* mehrere Arten vom Oligocän bis in das Obermiocän existirt haben sollen, ist von *Combretum* nur eine Art, *C. europaeum* O. WEBER von Bonn und Lausanne angegeben, wofür ebenso wenig wie für die vorausgehende Gattung spricht. Ein Beleg für die Richtigkeit dieser Angaben ist in keiner Weise geliefert.

Aus der Reihe der Myrtifloren begegnen wir ferner Resten, welche man den tropischen Melastomaceen eingereiht hat. Es sind Blätter, meist eiförmig oder lanzettlich mit strahligem, parallelem oder bogenläufigem Leitbündelverlauf, drei bis fünf Primärleitbündeln. Dass dieser Leitbündelverlauf, welcher, wenn die seitlichen Primärleitbündel unter spitzem Winkel austreten, acrodrom genannt wird, bei den Melastomaceen nicht selten ist, ist ganz richtig, ebenso richtig ist aber auch, dass er bei einer Reihe anderer Familien vorkommt, z. B. den Lauraceen. Es fehlt ferner an anderen Resten, welche auf die genannte Familie hinweisen und wie wenig Blätter über die Zugehörigkeit zu einer Familie entscheiden, ist zur Genüge gesagt. Vergleicht man einige der als *Melastomites* bezeichneten Blätter, z. B. *M. Druidum* UNGER von Sotzka, *M. lanceolatus* O. WEBER von Bonn, *M. radobojana* UNGER von Radoboj, so können sie zu *Cinnamomum* und *Zizyphus* ge-



hören und sind es wohl die als *Cinnamomum lanceolatum* und *Zizyphus Ungerii* bekannten Blätter. Auffällig ist, dass in den Tertiärfloren von Java, Sumatra, Borneo und Labuan keine Reste dieser Familie gefunden sind, in welchen man sie eigentlich vor allen erwarten könnte. Nicht unbedeutend ist die Zahl der zu den Myrtaceen gebrachten Reste, einer artenreichen tropischen und subtropischen Familie, welche in Europa jetzt nur einen Vertreter, *Myrtus communis* L. zählt, während nach den Angaben in der Kreide- und Tertiärperiode amerikanische, capsche, australische und indische Formen Europa bewohnt haben sollen. Der Leitbündelverlauf ist nichts weniger als gleichartig, weder in der Familie noch bei den einzelnen Gattungen, oft sind die Verzweigungen, insbesondere die zarteren, durch die starke Entwicklung der Cuticularbildungen verdeckt, die Blattoberflächen im trockenen Zustande quer- oder längsrunzelig. Sehr gewöhnlich ist das Vorhandensein einer bald mehr, bald weniger entwickelten Randleiste. Sehr häufig ist der gefiederte Leitbündelverlauf, der Mittelleitbündel von verschiedener Stärke, die Secundärleitbündel meist unter spitzem, seltener unter beinahe rechtem Winkel austretend, je nach der Breite des Blattes in einem steileren oder weniger steilen Bogen verlaufend, entweder in einiger Entfernung vom Blattrande durch Gabeltheilung oder die letzten Tertiärleitbündel oder auch direkt camptodrom sich verbindend. Je entfernter vom Blattrande diese Vereinigung stattfindet, um so entwickelter ist das aus derselben hervorgehende Randnetz. Uebrigens kann dieser Verlauf der Secundärleitbündel an dem nämlichen Blatte zugleich vorhanden sein, so dass die Basis des Blattes die eine Form der Camptodromie, der obere Theil die andere zeigt oder die beiden Seiten des Blattes zeigen diese Verschiedenheiten. Ebenso verschieden ist die Entfernung der Secundärleitbündel unter sich, das Auftreten der nicht selten unvollständigen Secundärleitbündel, in Folge dessen dann die anastomosirenden Tertiärleitbündel nur einen kurzen Verlauf haben können und parallel mit den Secundärleitbündeln liegende Felder entstehen, welche durch quadratische Maschen getheilt werden. Durch die Combination dieser Verzweigungen, sowie auch der weiteren Verzweigungen wird das zwischen den Secundärleitbündeln liegende Netz sehr mannigfaltig und liegen zwischen den letzten Verzweigungen die Oelbehälter, bei trockenen Blättern als erhöhte Stellen auftretend, möglicher Weise auch im fossilen Zustande sichtbar, bei erhaltener Structur jedenfalls nachweisbar. Eine zweite Form des Leitbündelverlaufes ist der parallele. Drei bis fünf Leitbündel treten aus dem Blattstiele in die Blattflächen gegen die Spitze convergirend, die beiden seitlichen oder äussersten laufen dicht am Rande hin, schief verlaufende Secundärleitbündel verbinden die Primärleitbündel. Man darf sich in diesem Falle nicht täuschen lassen, als hörten die seitlichen gegen die Mitte des Blattes auf, sie werden nur verdeckt durch die Epidermisbildungen. Eine dritte Form zähle ich zum bogenläufigen Leitbündelverlauf. Aus dem Mittelleitbündel tritt an dessen Basis je ein seitlicher Bündel im Bogen dicht längs des Randes verlaufend aus, mit den sämmtlichen aus den Primärleitbündeln austretenden einfachen oder gabelnden Secundärleitbündeln sich vereinigend. Endlich noch die einnervigen Blätter, bei den Myrtaceen mit sehr schmalen linearen oder walzenrunden Blättern vorkommend. Da *Eucalyptus* L'HERIT. eine der artenreichsten Gattungen ist, so kommt bei ihr auch ein grösserer Wechsel des Leitbündelverlaufes vor, andererseits haben *Callistemon*, *Leptospermum*, *Pentagonaster*, ein Theil der *Melaleuca*-Arten und andere einen übereinstimmenden Leitbündelverlauf. Blüthen und Früchte sind neben Blättern fossil gefunden, wenigstens,

so weit dies nach den Abdrucksexemplaren möglich zu bestimmen, den Myrtaceen angehörend, so aus der Kreide Böhmens *Eucalyptus* (*Myrtophyllum* HEER) *Geinitzi* VELENOVSKY mit Blüten- oder Fruchtdolden, der Leitbündelverlauf der Blätter jenem einer Gruppe von *Eucalyptus* ähnlich, ferner die Früchte von *E. haeringiana* ETTINGSH., zur ersteren ohne Zweifel auch *Myrtophyllum Schübleri* HEER von Moleten und mit dieser zusammen. Von zweifellos sicherer Bestimmung sind zwar beide entfernt, es lässt sich jedoch diese nicht unbedingt verwerfen. Mit den Blättern verhält es sich allerdings anders. Sie sind entweder mit den lebenden Gattungen vereinigt oder mit Namen bezeichnet, welche ihre nahe Verwandtschaft ausdrücken sollen, wie *Tristanites* SAP., *Leptospermites* SAP., *Callistomophyllum* ETTINGSH. Die letztere Bezeichnung umfasst, was an sich ganz richtig, auch andere lebende Gattungen als *Callistemon*, wie sollen aber diese unterschieden werden ohne Blüten oder Früchte? *Leptospermites* soll, was jedoch nicht der Fall ist, unvollständig dreinervige Blätter haben. Wer kann dies bei einem fossilen Blatt bestimmen? *Tristanites* lässt sich auf mehr als eine Myrtacee beziehen, was soll in diesem Falle entscheiden, doch wohl nur der Umriss des Blattes? Als *Tristanites clöisiaeformis* bildet SAPORTA einen Fruchtstand aus dem Tertiär von Armissan ab, welcher seinem Aussehen nach an eine Myrtacee erinnert, kann man aber nach dem Rest sagen, er sei mit *Tristania* verwandt, er stamme von einer Myrtacee? Meiner Ansicht nach ist dies nicht der Fall. Es lässt sich nur sagen, dass er einer Pflanze mit unterständiger, wie es scheint, vierklappiger Frucht angehört. Von Resten dieser Art lässt sich nach keiner Richtung viel erwarten, was übrigens für den bei weitem grössten Theil der Blätter gilt. Einige Blätter sind der neuholländischen Gattung *Eucalyptus* L'HERIT. zugetheilt. Oben ist schon einer aus der Kreide stammenden Art gedacht, aus dem Tertiär sind einige weitere Arten und auch eine bereits erwähnte Frucht unterschieden, unter ihnen *E. eocänica* ETTINGSH., welche nicht nur vom Oligocän bis in das Obermiocän existirt haben, sondern auch eine weite Verbreitung gehabt haben soll. Wie die meisten Blätter von Häring, ist auch dieses Blatt schlecht erhalten und wie für die übrigen von ETTINGSHAUSEN von Häring als *Callistomophyllum* ETTINGSH., *Myrtus* L., *Metrosideros* R. BR. beschriebenen Blätter lässt sich nichts, als der Umriss für die ihnen angewiesene Stellung geltend machen. Ebenso fraglich sind die von FRIEDRICH mit *Myrtophyllum* HEER vereinigten Blätter von Dörstewitz bei Halle, obwohl sie zu denen gehören, welchen wie *M. grandifolium* FRIED. einer Gruppe von *Eucalyptus*-Blättern nahestehen. Der Name *Myrtophyllum* würde jedenfalls der geeignetste für alle diese Blätter sein. Diese Bezeichnung würde auch für die als *Myrcia lancifolia* FRIED. von Eisleben beschriebenen Blätter ganz gut passen, da dieser Leitbündelverlauf ein bei den Myrtaceen nicht seltener ist. Auch für diese Familie haben wir also nur sehr wenige Reste, welche die Vermuthung gestatten, dass einst Myrtaceen in grösserer Anzahl auf dem europäischen Boden heimisch waren. In der Quartärperiode verhält sich die Sache etwas anders. Aus den Tuffen Montpellier's und St. Jorge's auf Madera kennen wir *Myrtus communis* L., heute noch an beiden Orten vorkommend, im Pliocän von Gaville *M. veneris* GAUDIN mit *M. communis* L. verwandt. Wenn wir nun auch nicht alle aus dem Tertiär beschriebenen *Myrtus*-Arten als Blätter dieser Gattung betrachten können, da jeder weitere Anhaltspunkt fehlt, so kann doch ein oder die andere Art des südfranzösischen Tertiär z. B. *M. atavia* SAP. von Armissan und *M. Veneris* GAUD. als Vorläufer der recenten Art angesehen werden, aus welcher die jetzt noch in Europa vor-

handene Art hervorging. Die zu *M. communis* gehörigen Blätter sind eiförmig zugespitzt, bald schmaler, bald breiter, ganzrandig, kurz gestielt, drei Primärleitbündel, die Secundärleitbündel verbinden sich schief verlaufend mit den seitlichen, welche den Blattrand mit Verzweigungen versehen. Unvollständige Secundärleitbündel sind häufig, die länglichen Felder durch kleine polygonale Maschen ausgefüllt. FRIEDRICH's *M. synaphaeifolia* von Trotha bei Halle könnte nach dem Leitbündelverlauf ein *Myrtus* sein, es ist nur dieser Verlauf auch bei anderen Myrtaceen vorhanden, sodann fehlt es an einem Belege, dass die Blätter zu *Myrtus* gehören. Unter den Resten des nordamerikanischen Tertiär wüsste ich nur *Eucalyptus americana* LESQ. aus der Greenrivergroup von Wyoming als einen dieser Gattung und Familie angehörigen Rest zu nennen. *E. haeringiana* LESQ. ist kein Myrtaceenblatt, es gehört, wie dies auch LESQUEREUX erkannt, eher zu den Proteaceen.

Unter den Pomaceen erwähne ich zuerst die Gattung *Punica* L., deren geschlossene Blütenknospen isolirt im Pliocän von Meximieux häufig vorkommen und von SAPORTA als Varietät der recenten Art: *P. Granatum* L. var. *Planchoni* SAP. unterschieden werden. Sie gehört zu jenen Arten des südlichen Europa's, welche aus der Tertiärzeit sich dort erhalten haben, welchen wir schon wiederholt begegnet sind. Einen nicht unähnlichen Rest bilden WEBER und WESSEL als *Punicites* mit sechstheiligem Kelche und unterständigem Fruchtknoten aus dem Tertiär von Rott bei Bonn ab. Es ist schwer, über diesen Rest hinsichtlich seiner Zugehörigkeit etwas zu sagen, da er verschiedenen Familien angehören kann. Aus den Gattungen *Crataegus*, *Sorbus*, *Amelanchier*, *Pirus*, *Cydonia*, *Cotoneaster* sind gleichfalls Reste beschrieben und sei von diesen zuerst aus dem Quartär von Montpellier und Toscana *Crataegus Pyracantha* L. wegen des mit *Punica Granatum* L. übereinstimmenden Verhaltens erwähnt, als dessen Vorläufer vielleicht *C. paleopyracantha* SAP. von Bois d'Asson bei Manosque und Marseille anzusehen ist. Eine nicht unbedeutende Anzahl anderer Arten ist unterschieden, hinsichtlich deren jedoch auf die Vielgestaltigkeit der Blätter zu verweisen ist, welche schwerlich den früher existirenden Arten gefehlt haben wird. Der Leitbündelverlauf ist bei den gelappten und tief eingeschnittenen Blättern strahlig, die Primärbündel craspedodrom, die Secundärleitbündel in den Buchten und Zähnen endend. Das unterste Paar vor der Bucht gabelnd, bei den gezähnten und doppelt gezähnten dagegen gefiedert, Secundär- und Tertiärleitbündel craspedodrom, Anastomosen kaum hervortretend, gerade oder gebogen, Maschennetz eng, polygonal. Von einem Theile der hierher gezogenen Blätter ist es nicht unwahrscheinlich, dass sie der Gattung, welche auf der nördlichen Halbkugel in zahlreichen Arten vorkommt, angehören und sind dies sowohl Formen mit gelappten als gezähnten und doppelt gezähnten Blättern. Bei *Amelanchier* MEDIC. treten die fiederförmigen Secundärleitbündel unter spitzem Winkel aus dem als kurzer Dornfortsatz aus der Spitze der rundlichen oder länglich eiförmigen Blätter hervorragenden Mittelbündel aus, krümmen sich in der Nähe des Randes nach aufwärts, durch Tertiärnerven camptodrom, Aeste der Camptodromieen in die Zähne tretend. Die zu dieser Gattung gezogenen Blätter gehören wohl dahin, in welchem Falle die Gattung wie heute Europa und Nord-Amerika gemeinsam gewesen ist. Sie ist ausserdem noch im pacifischen Nord-Amerika, Japan und auf Creta verbreitet, was ebenfalls für ihr Vorkommen im Tertiär spricht. Der boreale Ursprung ist wie bei *Crataegus*, welche ein gleiches Verbreitungsgebiet und noch den Himalaya umfasst, nicht zu bezweifeln. Nach HEER sollen Samen von

*Cydonia* TOURNEF. (*C. antiquorum*) im Tertiär von Rixhöft im Samlande erhalten sein. Ob dies Samen von *Cydonia* oder einer anderen Pomacee sind, ist nicht zu bestimmen, ob sie zu den Pomaceen gehören, ebenfalls nicht, da nichts erhalten ist, was auf diese Familie oder eine andere hindeutete. Wir können nur sagen, dass es Samen sind. Das von NATHORST als *C. chloranthoides* abgebildete Blatt von Mogi ist zu wenig vollständig, als dass es zu bestimmen wäre und gehört auch meiner Ansicht nach nicht zu *Cydonia*, da die Secundärleitbündel dicht stehend gerade verlaufen, während sie bei *Cydonia* alterniren, nach längerem oder kürzerem Verlaufe sich gabelnd, die Gabeläste camptodrom sich verbinden, die Camptodromieen ein Randnetz bilden, dessen Aeste in die Zähne treten. Auch von *Pirus* sind Blätter aus der Kreide und dem Tertiär beschrieben. Schliesst man *Sorbus* aus, was mit Rücksicht auf den Leitbündelverlauf geschehen kann, so ist ihr Leitbündelverlauf gefiedert, die Secundärleitbündel bald im Bogen, bald (bei den schmälern Blattformen) steil ansteigend, sind camptodrom, was entweder durch Gabelung der Secundärleitbündel oder durch Tertiär- manchmal auch durch Quartärleitbündel erreicht wird und zwar möglicher Weise an dem nämlichen Blatte. Ebenso verhält es sich mit den Anastomosen, welche von Tertiärleitbündeln gebildet bald sehr deutlich oder kaum wahrnehmbar sind. Die von ihnen gebildeten Felder werden von polygonalen Maschen eingenommen. Was die fossilen Reste angeht, so halte ich die Mehrzahl, wenn nicht alle für fraglich, so grosse Wahrscheinlichkeit bei der heutigen Verbreitung der Gattung auch vorhanden ist, dass sich solche erhalten haben. Bei *Sorbus*, von welcher Blätter im Quartär Toscana's (*Sorbus Aria* L.) und in den Kalktuffen Schwedens (*S. Aucuparia*) erhalten sind, ist der Leitbündelverlauf craspedodrom, die secundären Leitbündel gerade verlaufend. Durch die Leitbündel, die scharf doppelt gezähnten, fiedertheiligen und gefiederten Blätter lässt sich *Sorbus* von *Pirus* unterscheiden. *S. Lesquereuxi* NATH. von Mogi wird ein *Sorbus* sein. Die durch UNGER von Sagor und Parschlug als *Cotoneaster* beschriebenen Blätter verdanken diese Stellung wesentlich ihrer geringen Grösse und den mit ihnen zusammen vorkommenden Fruchtesten, welche für Steingehäuse gehalten sind. Ich bin nicht im Stande an ihnen etwas zu finden, was für *Cotoneaster* spricht, obwohl auch bei dieser Gattung die heutige Verbreitung der Arten für ihr Vorhandensein im Tertiär spricht. Der Leitbündelverlauf gefiedert, die secundären durch die tertiären Leitbündel camptodrom, genähert, alternirend, Anastomosen wenig vortretend, ihre Felder durch polygonale Maschen getheilt. Aus der Familie der Rosaceen sind nur wenige Reste bekannt, darunter ein sehr gut erhaltenes Blatt aus dem Obermiocän von Neograd, welches STUR *Fragaria Haueri* genannt hat und ich gleichfalls für ein Blatt dieser Gattung halten möchte. Was HEER als Früchte von *Fragaria* beschrieben, ist ein zweifelhafter Rest. Von *Rosa* L. sollen Blätter und bedornete Zweige sich erhalten haben. *Rosa Hilliae* LESQ. von Florissant kann das Blatt einer *Rosa* sein, *R. lignitum* HEER von Rixhöft soll das Endblatt eines gefiederten Blattes sein. Einem solchen sieht es nicht unähnlich, zu welcher Gattung es jedoch gehört, ist mit Sicherheit nicht zu sagen, da die Auswahl gross ist. Hinsichtlich der bedorneten Zweige ist auf andere derartige Bildungen, wie auf die oberste Parthie der gefiederten Blätter der Lepidocarynen unter den Palmen, auf die dornigen Nebenblätter von *Paliurus*, *Zisypus*, das Vorkommen dorniger Zweige bei anderen Gattungen zu verweisen. Sind die gefiederten Blätter vollständig erhalten, so lassen sich die Nebenblätter an der Basis des Blattstieles zur Charakteristik verwenden, welche zwar alle Rosaceen haben, bei *Rosa* membranös

und gefranzt sind. *Rubus Chamaemorus* L. in den dänischen Kalktuffen, *R. fruticosus* L., *Sanguisorba officinalis* L. aus dem Forestbed von Cromer. Als der wichtigste Rest sei *Mengea palaeogena* CONWENTZ (a. a. O. pag. 101, tab. 10, Fig. 13—16) aus dem Bernstein des Samlandes erwähnt, nach dem Citate von CONWENTZ von Menge in Schrift. der naturf. Gesellsch. zu Danzig. Bd. 6, Heft 1, als *Pteropetalum palaeogonum* beschrieben. Eine gestielte actinomorphe Zwitterblüthe, der Blütenstiel mit zwei Bracteolen, der becherförmige Kelch fünfteilig, die Kelchabschnitte eilanzettlich, Kronblätter fünf, breit eiförmig, gegen die Basis verschmälert, Staubblätter fünf, um den fünfeckigen epigynen Discus stehend, mit eiförmigen Antheren und fadenförmigen Trägern, Discus mit fünf nach innen vorspringenden Leisten, Fruchtknoten mit fünf nach aussen zurückgekrümmten Griffeln. So weit die Verwandtschaft der Blüthen sich beurtheilen lässt, ist sie mit den Quillajaceen verwandt, durch die fünf Staubblätter und den Bau des Discus verschieden. Eine Anzahl Blätter ist der Gattung *Spiraea* L. angereicht, deren Arten in der gemässigten Zone der ganzen nördlichen Halbkugel verbreitet sind und sind nur Blätter gefunden, jedoch nur in Europa, von den nordamerikanischen Palaeontologen werden sie nicht angegeben. Der Leitbündelverlauf ist mannigfaltig je nach der Form der Blätter. Sind diese langgestreckt, ganzrandig, wie bei *S. laevigata*, so ist der Leitbündelverlauf gefiedert, die Secundärleitbündel steil aufsteigend, durch Tertiärleitbündel camptodrom verbunden, der Blattrand durch ein von dem Camptodromieen ausgehendes Maschennetz eingenommen. Sind die Blätter schmal wie bei *S. Thunbergi*, so sind die sämtlichen Tertiärleitbündel zu einem engmaschigen polygonalen Netz verbunden. Sind die Blätter gezähnt, gleichgiltig wie, so enden sämtliche je nach der Grösse des Blattes mehr oder minder zahlreichen Secundärleitbündel und deren Tertiäräste craspedodrom in den Zähnen. Bei den Fiederblättern der gefiederten Blätter wie *S. sorbifolia* findet sich der gleiche Leitbündelverlauf. Bei den gelappten Blättern ist der Leitbündelverlauf strahlig mit drei bis sieben Primärleitbündeln, wenn mehr als drei, die untersten zarter, z. B. *S. opulifolia*, in der Regel sogleich aus dem Blattstiele in die Blattfläche eintretend, sämtlich craspedodrom, ebenso die Secundärleitbündel. Nur die untersten des primären Leitbündels und jene der nächsten seitlichen Leitbündel verbinden sich vor einer Bucht oder umfassen sie wie bei *Acer*, von welchen sie sich durch die meist sehr kleinen Zähne unterscheiden. Die Anastomosen sind vorhanden, treten aber durch ihre geringe Stärke wenig hervor, sie sind bald gerade, gebogen, geknickt oder verlaufen unregelmässig. Die weiteren Verzweigungen füllen die von ihnen gebildeten Felder mit einem wenig sichtbaren Netz polygonaler Maschen. Solche Blätter, wie ETTINGSHAUSEN's und UNGER's *S. nana* UNGER, *S. Zephyri* UNRER, *S. Osiris* ETTINGSH. lassen sich nicht bestimmen, von den Arten HEER's ist vielleicht *S. Andersoni* aus dem Tertiär von Alaska eine *Spiraea*. Jedenfalls ist der Nachweis der Gattung sehr unsicher. Aus dem Quartär liegt die noch jetzt in den Alpen verbreitete *Dryas octopetala* L. in ihren unverkennbaren Blättern vor, wie andere Arten der postglacialen Bildungen in grosser Entfernung von ihren jetzigen Standorten, ihnen jedoch auch näher liegend, wo sie aus der Glacialzeit her zurückgeblieben ist. Solche Fundorte sind: Tonsjö in Schweden (interglacial), postglacial die Kalktuffe von Schweden (Jemtland), Dänemark, ferner Schwerzenbach, Niederwyl in der Schweiz, sodann Mecklenburg. Mit *Betula nana* L. in den Diluvialbildungen Spitzbergens *D. integrifolia* VAHL, welche dort jetzt fehlt, aber von Nord-Grönland, Labrador bis nach den White Mountains in New Hampshire verbreitet ist. Aus den

Amygdaleen sollen Blätter und Steinkerne sich erhalten haben, was bei den letzteren leicht geschehen konnte, womit indess noch nicht gesagt ist, dass jene, welche man dafür erklärt, auch solche sind. Es werden diese Reste auf die Gattungen *Amygdalus* und *Prunus* bezogen. Der Leitbündelverlauf der Blätter ist bei *Amygdalus* gefiedert, die Secundärleitbündel durch Gabeltheilungen camptodrom, seltener durch die Verbindung der Tertiärleitbündel mit dem vorausgehenden Secundärleitbündel, beides zuweilen an dem nämlichen Blatte, aus den Camptodromieen entsteht durch deren Verzweigungen ein doppeltes Randnetz, dessen Aeste in die Zähne eintreten. Unvollständige Secundärleitbündel sind ganz allgemein, die Anastomosen zart, sehr verschieden verlaufend, die von ihnen gebildeten Felder durch die zarten Verzweigungen ausgefüllt. Verwandt ist jener von *Prunus*. Ebenfalls gefiedert, die secundären Leitbündel je nach der Breite des Blattes entweder steil oder weniger steil in einem Bogen alternirend austretend und gegen den Rand verlaufend, camptodrom mittelst der letzten Tertiärnerven oder durch Verbindung von Gabelästen, secundäre unvollständige Leitbündel allgemein, im Anastomosennetz endend. Die Anastomosen meist wenig hervortretend, durch die Loupe sichtbar unter beinahe rechtem Winkel austretend, gerade, gebogen, geknickt, ihre Felder mit sehr engem polygonalem Maschennetz der weiteren Verzweigungen. Die Camptodromieen erzeugen längs des Randes ein Netz, dessen Maschen ein Netz kleiner Maschen einschliessen und kurze Aeste in die Zähne senden. Die Mehrzahl der Reste beider Gattungen sind Blätter, ausserdem Steinkerne, welche zu der einen oder anderen Gattung und Art gezogen oder auch als selbstständige Arten betrachtet werden. Wenn SCHIMPER bei *Prunus* eine besondere Gruppe aus jenen Resten bildet, deren Früchte und Blätter bekannt sind, so gründet sich das auf das gemeinschaftliche Vorkommen beider, dass sie wirklich zusammen gehören, ist damit nicht bewiesen, ebenso wenig, dass die Blätter zu *Prunus*-Arten angehören. Eine grosse Anzahl von Steingehäusen zu *Prunus* gehörig hat LUDWIG aus der Braunkohle der Wetterau beschrieben. Dass von *Amygdalus* und *Prunus* Steinkerne sich erhalten haben, ist kaum zu bezweifeln, da bei ihnen alle Bedingungen dazu vorhanden sind, es scheint auch ein Theil der von UNGER in der Flora von Gleichenberg und in der Sylloge, ferner der von LUDWIG abgebildeten Steingehäuse hierher zu gehören, bei der Verschiedenheit derselben und der Möglichkeit sie mit jenen anderer Familien zu verwechseln, bei fehlendem Zusammenhange mit anderen Theilen der hierher gezogenen Reste und der Unkenntniss ihres Baues ist es nicht möglich, darüber etwas Sicheres zu sagen. Dasselbe gilt auch für die Blätter, wobei ich alle unvollständigen, mit unzureichendem Leitbündelverlauf versehenen Blätter ausschliesse. Auch da werden wir nur für wenige, insbesondere da dieser Leitbündelverlauf gar nicht ungewöhnlich, uns unbedingt für die eine oder andere Gattung aussprechen können. Die Steingehäuse von *Prunus spinosa* L. im Forestbed von Cromer.

Aus der Reihe der Leguminosen sind Reste aus den Papilionaceen, Caesalpinieen und Mimoseen, Blätter wie Früchte, beschrieben. Ihre ungetheilten oder dreizähligen, einfach oder doppelt gefiederten Blätter wären, würden nicht andere Familien dieselben Blattformen haben und fielen die einzelnen Fiederblätter nicht ab, nicht unschwer zu erkennen sein. So aber kommen die Fiederblätter meist vereinzelt vor und ist es dann meist nicht möglich, die einzelnen Fiederblätter als dieser Reihe angehörig zu erkennen. Von diesen Resten ist eine Anzahl zu neuholländischen Gattungen gebracht, unter ihnen auch Phyllodien, welche, da jeder Anhaltspunkt, welcher eine

solche Stellung rechtfertigen könnte, fehlt, einer etwa vorhandenen Aehnlichkeit und der Anschauung, dass neuholländische Formen im europäischen Tertiär vorhanden sein müssen, diese Stellung verdanken. Solche Formen sind z. B. *Physolobium*, *Kennedya*, *Gastrolobium*, *Oxylobium*. Wie will man dann ferner z. B. *Kennedya* und *Physolobium* unterscheiden, deren recente Arten sich nur mit sehr vollständigem Material unterscheiden lassen. Unter den Resten findet sich eine Anzahl von Haering und anderen Fundorten stammender Blätter, welche ausser dem Mittelleitbündel keinen anderen erkennen lassen, ebenso Früchte, welche als Früchte bestimmter Gattungen dieser Reihe bezeichnet werden. Für manche lässt sich weder in dem einen noch in dem anderen Falle, wenn überhaupt die Untersuchung fossiler Reste zu einem Ziele führen soll, mit Bestimmtheit sagen, dass sie zu den Leguminosen gehören, da es nicht an Früchten fehlt, welche zusammen gedrückt das Aussehen von Leguminosenfrüchten haben, z. B. Anonaceen. Dabei sehe ich ganz von solchen Früchten ab, wie sie LUDWIG aus dem Tertiär der Wetterau als solche von *Cytisus*, *Genista*, *Ervum*, *Vicia* etc. beschrieben hat. Als *Mimosites* UNGER, *Leguminosites* UNGER, *Dolichites* UNGER, *Phascolites* UNGER, *Caesalpinites* SAP. sind Blätter, Früchte und Samen beschrieben, welche wegen ihrer Aehnlichkeit mit den betreffenden recenten Formen diese Namen erhalten haben: können wir aber isolirte Bruchstücke von Gattungen der Leguminosen sicher von anderen ähnlichen trennen? Neben diesen sind dann aber auch andere Reste zu den recenten Gattungen der Caesalpinieen, Mimoseen, Papilionaceen gezogen, für welche nicht viel mehr vorliegt, als für die oben genannten, deren Bezeichnung doch wenigstens das ihnen anhaftende Zweifelhafte ausdrückt, demnach passender als der Gattungsname wäre. Wie diese Pflanzengruppe in den Tertiärfloren dargestellt wird, verhält sie sich nicht und aus demselben Grunde, aus welchen wir in anderen Gruppen Formen ausschliessen müssen, müssen wir dies auch hier thun. Von den beschriebenen Resten wird immer ein Theil brauchbar sein. Ich bespreche zunächst einige Früchte, deren UNGER in Heft II. der Sylloge eine Anzahl abgebildet hat, von welchen immerhin einige zu den Gattungen, welchen sie zugetheilt sind, gehören können. So mögen *Copaifera kymeana* UNGER von Kumi, *C. radobojana* UNGER zu dieser Gattung, zu *Acacia* und *Mimosa* die dort abgebildeten Arten *A. nebulosa* UNGER, *A. disperma* UNGER, *A. parschlugiana* UNGER, *M. palaeogaea* UNGER, *M. Pandorae* UNGER gehören, ob aber die Blätter zu den Arten, mit welchen sie UNGER vereinigt hat, gehören, ob zu den betreffenden Gattungen, wissen wir so wenig, als ob es sich nur um Früchte der Mimoseen handelt. Letzteres können wir wohl sicher sagen, *Entada Polyphemi* UNGER von Sotzka, *Entada primigenia* gehören wohl zu *Gymnocladns*. Die von UNGER als *Dolichites maximus* UNGER, *D. europaeus* UNGER sind meines Erachtens Früchte der Phaseoleen, ob die Blätter zu der einen oder anderen Art gehören, sind wir nicht in der Lage zu entscheiden. Ebenso verhält es sich mit den in der Flora von Sotzka abgebildeten Früchten und Blüthen von *Cassia* und *Acacia microphylla* UNGER. Dass sie Früchte von Leguminosen sind, lässt sich nicht wohl in Abrede stellen, ob aber jene der beiden Gattungen ist fraglich, denn die Blätter beweisen das nicht, was sie beweisen sollen. Auch die von SAPORTA abgebildeten Früchte, welche zum grössten Theile Leguminosenfrüchte sind, gewähren über die Gattungen, welchen sie angehören sollen, keinen Aufschluss, nur die als *Copaifera* abgebildete Frucht lässt sich wie jene UNGER's auf eine bestimmte Gattung beziehen. Genau in derselben Lage sind wir den von HEER in der Tertiärflo-

der Schweiz Bd. 3, tab. 132, 133, 137, 140. 141 abgebildeten Leguminosenfrüchten gegenüber, welche zu *Trigonella*, *Robinia*, *Gleditschia*, *Cassia*, *Acacia* etc. gezogen werden. Die Blätter, welche mit ihnen zusammen vorkommen, beweisen, da sie nicht die einzigen sind, nichts, die Früchte selbst zeigen nichts, was sie als Früchte der genannten Gattungen erkennen liesse, wir können nichts mit Bestimmtheit sagen, als es seien Früchte von Leguminosen. Zusammenhang mit beblätterten Zweigen ist so wenig vorhanden, wie bei jenen von UNGER abgebildeten. Ganz dasselbe gilt für *Trigonella* und *Colutea*, es sind dies vielleicht Papilionaceenfrüchte, bewiesen ist indess dies auch nicht. Auf die zur Unterscheidung der Arten benutzten Merkmale gehe ich nicht ein, vor der Kritik halten sie ebenfalls nicht Stand. Was nun die zu den Leguminosen gestellten Blätter betrifft, so treffen wir unter ihnen einmal die bereits besprochenen Gattungen, ausserdem noch eine Reihe anderer, zum Theile den Tropen angehöriger, sodann solcher, deren recente Arten entweder der nördlichen Halbkugel Asien, Nord-Amerika und Europa angehören, eine Verbreitung, welcher wir bei Tertiärpflanzen öfter begegnen. Maassgebend ist bei den Blättern Form und Leitbündelverlauf. Insoferne die erstere in Frage kommt, würden die von HEER als *Cytisus*, *Robinia* und *Colutea* beschriebenen Blätter diesen Gattungen angehören können, während dagegen die meisten übrigen bei dem Wechsel der Formen in den einzelnen Gattungen und der Möglichkeit, dass sie anderen Familien angehören können, mehr oder weniger zweifelhaft sind. Der Leitbündelverlauf entscheidet wenig, da er bei sehr vielen Gattungen derselbe ist, er kann aber in manchen Fällen in Verbindung mit der Blattform die Abstammung eines Blattes wahrscheinlich machen, wie z. B. bei *Cercis* L., bei welchen der strahlige Verlauf der Leitbündel, dann die kreisrunden, an der Basis herzförmigen Blätter das Vorhandensein der Gattung im Tertiär wahrscheinlich machen. Ist der Leitbündelverlauf einer Leguminose gefiedert, so ist er camptodrom entweder durch die Verbindung mit den Tertiärleitbündeln oder durch Gabeltheilung, die Leitbündel häufig sehr zart, und kann er bei der grossen Verbreitung dieses Leitbündelverlaufes gar nicht als Characteristicum benutzt werden, zumal bei der Zartheit des Leitbündelverlaufes derselbe bei vielen Gattungen nur durch die Loupe sichtbar ist. Es fragt sich daher, ob nicht Blätter, welche man Gattungen, wie *Cassia* angereicht, anderen, wie *Maackia* MAXIM., *Cladrastis*, *Gymnocladus*, *Wistaria* angehören, deren heutige Verbreitung darauf hinweist, dass sie im Tertiär existirt haben. Dies scheint mir viel wahrscheinlicher als die gewöhnliche Annahme, weil sie im Einklang mit anderen Resten steht und weder Form, noch der Leitbündelverlauf widerspricht. Ebenso verhält es sich mit den Gattungen der Mimosen. Dass *Acacia* im Tertiär existirt haben kann, folglich ein Theil der zu dieser Gattung, zu *Mimosites*, *Inga*, *Prosopis* gezogenen zu *Acacia* und *Prosopis* gehören, wird nicht in Abrede zu stellen sein, da *Acacia* jetzt noch im Norden Afrika's, *Prosopis* und *Cassia* im pacifischen Nord-Amerika vorkommen, von ersterer durch UNGER zwei Arten in der fossilen Flora von Kumi beschrieben sind. Man wird daher unter den fossilen *Cassia*-Blättern auch einen Theil zu *Cassia* ziehen können, nur muss man alle diese Blätter nicht tropischen Arten anreihen. Die von NATHORST aus dem Tertiär von Mogi als *Sophora fallax* beschriebenen Blätter können nach Form und Leitbündelverlauf hierher gehören. In den Quartärbildungen Toscana's und von Aygelades haben sich die Blätter und Früchte der jetzt noch im Mittelrangeland vorkommenden *Cercis Siliquastrum* L. erhalten, welche in der von SAPORTA aus dem Pliocän von Meximieux beschriebenen *C. inaequalis* einen Vor-



läufer gehabt zu haben scheint. Der Leitbündelverlauf dieser Gattung steht so wenig isolirt, wie ein anderer in dieser Gruppe, von dem Blattstiele aus treten sieben bis neun primäre Leitbündel in die Blattfläche, welche nicht sehr entfernt vom Rande gabeln und mittelst dieser Camptodromieen bilden. Alle Secundärleitbündel, an den seitlichen auf der nach der Blattbasis gewendeten Seite austretend, sind wie die fiederigen Leitbündel des mittleren camptodrom verbunden. Die Felder sind von einem polygonalen Maschennetz eingenommen und treten alle Leitbündel deutlich hervor. Folgt man den gewöhnlichen Anschauungen, so würde Europa während der Tertiärzeit eine Anzahl tropischer und neuholländischer Formen besessen haben, welche zum Theile dem französischen Tertiär angehörten, sich aber auch bis in das nördliche Deutschland (*Machaerium*, *Dalbergia*) und bis Grönland (*Dalbergia*) erstreckten. Dies lässt sich nicht durch die Reste beweisen, dass dagegen jene Formen, welche wir heute noch in Ost-Asien, in Japan, dem pacifischen wie atlantischen Nord-Amerika verbreitet sehen, während der Tertiärzeit auch in Europa vorhanden waren, lässt sich wahrscheinlich machen.

Noch sind zwei Gattungen, *Micropodium* SAP. und *Podogonium* HEER zu erwähnen, beide nach den Früchten einander sehr nahe stehend, erstere nach SAPORTA's Angabe mit mehrsamiger, letztere mit einsamiger, bei beiden zweiklappig aufspringender Frucht. Vergleicht man die Abbildungen SAPORTA's und HEER's und die mir in ziemlicher Anzahl vorliegenden Exemplare von *Podogonium*, so ist ein Unterschied zwischen beiden hinsichtlich der Früchte in der Abbildung nicht nachzuweisen, auf keinen Fall zeigt SAPORTA's Abbildung das für *Micropodium* charakteristische, weder mehrere Samen, noch den schmalen, einseitigen Flügelrand, die Frucht ist von *Podogonium* nicht verschieden. Die Blätter von *Podogonium* sind doppelt gefiedert, die einzelnen Fiederblätter mit dem bei den Leguminosen gewöhnlichen fiederigen Leitbündelverlauf, länglich oval, ganzrandig an der Spitze ausgerandet, mit kurzer Stachelspitze, Frucht gestielt, einsamig. Der Embryo scheint gerade zu sein, indess möchte ich auf die Angabe HEER's kein allzugrosses Gewicht legen. *Dalbergia*, *Gleditschia*, *Copaifera*, *Caesalpinia*, *Cassia* sind die Gattungen, zu welchen diese Reste von anderen gestellt wurden. Von HEER werden eine Anzahl Arten unterschieden, deren Zahl wohl ohne Nachtheil reducirt werden kann und die sicher zum Theile auf Blattmodificationen gegründet sind. Vereinigt man *Micropodium* mit *Podogonium*, so tritt die Gattung im Unteroligocän von Aix zuerst auf, um von da beinahe ununterbrochen bis in das Obermiocän zu dauern. Für die Mehrzahl der Arten ist Oeningen der Fundort, z. B. *P. Knorrii* HEER, *P. Lyellianum* HEER, zugleich die beiden häufigsten und verbreitetsten Arten, während die übrigen auf einen, höchstens zwei Fundorte beschränkt sind. Aus dem Tertiär Nord-Amerika's wird von LESQUEREUX *Cytisus*, *Cercis*, *Podogonium* angegeben, welche hierher zu gehören scheinen, ferner wird von LESTER WARD und LESQUEREUX ein zu den Papilionaceen gestellter Rest, *Leguminosites arachnoides* angeführt, wie es scheint, ein racemöser Fruchtstand, über welchen sich wenig sagen lässt, ausser dass die vermeintlichen Früchte nach der Spitze hin verschmälert sind. Die Nachweise über das Vorkommen von Leguminosen in der Kreide sind sehr unzureichend und haben sie wenigstens theilweise eine ganz andere Deutung erfahren.

Vor ein paar Jahrzehnten war der Gruppe der *Thymelineen*, welcher die Santalaceen, Daphnaceen und Proteaceen angehören, eine weit hervorragendere Stellung unter den fossilen Resten angewiesen als jetzt, nachdem ein

grosser Theil der zu den Protaceen gebrachten Reste den Myricaceen überwiesen wurde. Meiner Ansicht nach fehlen für das Vorhandensein der Santalaceen im Tertiär Europa's beinahe alle Beweise, denn einerseits sind die als *Leptomeria* LABILL. beschriebenen Zweige blattlose oder mit Blattstielresten besetzte Zweige, an welchen ich nichts mit dieser Gattung übereinstimmendes finden kann, als den zuweilen zizagförmigen Wuchs. In einzelnen Diagnosen, denen »*foliorum rudimenta*« zugeschrieben werden, macht sich die richtige Auffassung geltend. Diese Reste sind eines der prägnantesten Beispiele, dass durch das Festhalten an einer bestimmten Voraussetzung die richtige Erkenntniss bei Seite geschoben wird. Auch die als *Santalum* beschriebenen Blätter sind ebenso fraglich. Was die als *Excoecaria radobojana* von UNGER aus Radoboj beschriebenen Früchte betrifft, so sind dies ohne Zweifel Blüthen- oder Fruchtreste, ob aber von Santalaceen oder einer anderen Familie, lässt sich kaum sagen. Früchte mit unterständigem Fruchtknoten und stehen bleibendem Kelche sind nicht so selten. Eine nähere Untersuchung ist durch die Art der Erhaltung ausgeschlossen. Auffallend ist es, dass Häring neben Sotzka und Sagor beinahe die einzigen Fundorte dieser Reste sind, demnach die Santalaceen, welche jetzt vorzugsweise die südliche Halbkugel einnehmen, ein sehr kleines Gebiet während der Tertiärzeit eingenommen hätten, ausserdem zwei Inseln, die eine im Süden Frankreich's, die andere bei Bonn am Rhein. Tertiärarten, welche richtig bestimmt, pflegen sich anders zu verhalten.

Im Bernstein des Samlandes ist eine mit *Thesium* L. und anderen mit fünfzähligen Blüthen versehenen Santalaceen verwandte Blüthe, *Thesianthium inclusum* CONWENTZ (a. a. O. tab. 13, Fig. 1—5) erhalten, eine Zwitterblüthe mit kurzem dicken Stiele, fünftheiligem Perigon, mit spitzen ganzrandigen, dreieckigen Lappen, fünf an der Basis der Lappen stehenden Staubblätter, sehr kurzen Trägern, unterständigem Fruchtknoten und sitzender Narbe, Discus wenig hervortretend. Von CONWENTZ wie ich glaube bei den Santalaceen mit Recht untergebracht, da er, obwohl wir nur das Aeussere des Fruchtknotens kennen, kaum in irgend einer anderen Familie Platz finden kann. Ausserdem sind durch CASPARY zwei Blüthen beschrieben, welche ihr Autor mit *Osyris* als *O. Schiefferdeckeri* und *O. ovata* bezeichnet, jede mit drei Perigonabschnitten, die erstere mit drei Staubblättern, der Discus dreieckig, der Fruchtknoten fehlend, bei der letzteren das Perigon geschlossen. Nach der Beschreibung könnten wohl dreizählige Blüthen einer *Osyris* vorliegen, deren Verbreitung in der älteren Tertiärzeit weiter nördlich sich erstreckte, zumal eine der recenten Arten, *O. alba* L., bis in das südliche Tirol und die südliche Schweiz verbreitet ist, eine Verbreitung, welche an andere im Tertiär sicher nachgewiesene Gattungen erinnert. Die Blätter der Proteaceen sind in den bei Weitem meisten Fällen lederartig, derb, fest in Folge ihrer Struktur, indem die Cuticularschichten der Epidermiszellen stark entwickelt und zwischen das Blattparenchym mechanische Elemente eingelagert sind. Wären wir in der Lage, die als Kohlenbelag erhaltenen Blätter untersuchen zu können, so würden im Zusammentreffen mit anderen Merkmalen diese Structurverhältnisse uns nicht selten Proteaceenblätter sicher ermitteln lassen, es ist mir jedoch nie gelungen, mehr als die Cuticularbildungen zu erhalten. Wir sind demnach auch wieder auf den Leitbündelverlauf und die Blattform angewiesen. Wie wenig zuverlässig beide sind, ist zur Genüge gesagt, bei dieser Familie um so mehr, wenn man bezüglich der Sichtbarkeit des ersteren den Bau der meisten Proteaceenblätter berücksichtigt und im Auge behält, mit welchem Erfolge wir die Trennung der Blätter in unseren Herbarien nach diesem Merkmale durchführen würden.

SCHIMPER in seinem *Traité de paléontologie végétale* spricht BENTHAM gegenüber die Ansicht aus, dass ein grosser Theil dieser Blätter den Proteaceen angehöre, ohne sie jedoch zu begründen und führt dann den grössten Theil der von den Autoren dieser Familie zugeschriebenen Arten auf, bei der Charakteristik der einzelnen Gattungen jene der recenten als Grundlage benutzend. Dafür liegt uns das Material im fossilen Zustande gar nicht vor, der bei weitem grösste Theil der Reste sind Blätter, dann einzelne Früchte und Samen. Können die letzteren uns aber den Beweis für die Abstammung von Proteaceen liefern? Ich glaube nicht, dass diese unbedingt beweisend sind und nenne aus den zahlreichen Beispielen geflügelter Samen nur die Coniferen und Bignoniaceen, welche ähnliche Samen besitzen. Ferner kommt dabei in Betracht, ob nicht geflügelte Früchte für Samen gehalten sind, was im fossilen Zustande nicht zu den unwahrscheinlichen Dingen gehört und bei den Malpighiaceen möglich. Von SCHIMPER ist die Gattung *Dryandra*, welche von anderen und auch von mir bei *Myrica* als eine der *M. asplenifolia* RICH. analoge Art erwähnt ist, bei den Proteaceen belassen. Wie immer sind auch bei den Proteaceen die Blüten- und Fruchtreste die wichtigsten, sie seien daher auch zuerst erwähnt. Die Gattungen *Embothrites* SAP., *Rhopalospermites* SAP. sind solche, welche nur aus Samen bestehen, während bei den Gattungen *Persoonia* GM., *Lomatia* R. BR. und *Hakea* SCHRADER Früchte und Samen theils mit Blättern in Verbindung gebracht, theils allein als Arten unterschieden sind. In keinem Falle ist der Zusammenhang mit den Blättern erhalten, die Vereinigung der Blätter und Samen ist auf das gemeinsame Vorkommen beider gegründet, was, da die Samen der Proteaceen meist geflügelt sind, nichts beweist. Die Früchte sind entweder Steinfrüchte oder Kapseln von holziger oder lederartiger Textur, zuweilen von nicht unbedeutender Grösse. Ihre Erhaltung wäre also nicht unmöglich, ja sogar gegenüber anderen begünstigt. Dennoch sind deren nur sehr wenige beschrieben, was bei der gar nicht unbedeutenden Anzahl von Blättern auffallen muss, ebenso dass Blüten gänzlich fehlen, deren Erhaltung durch den Bau ebenfalls begünstigt wird. Wir finden in der Entwicklung begriffene Fruchtknoten von *Persoonia* *Daphnes* ETTINGSH., *P. Myrtillus* ETTINGSH. von Häring und Sotzka, von *P. radobojana* UNGER, mit Blättern combinirt, sodann von *Lomatia* *Pseudo-Ilex* UNGER von Sotzka und *L. oceanica* ETTINGSH. von Sagor, ebenfalls isolirt; als *Embothrites* eine Anzahl Samen, endlich Samen mit einzelnen *Hakea*-Arten vereinigt, von diesen auch einige isolirte Samen als eigene Arten beschrieben. Dass diese zu den Proteaceen gehören, dafür liegt nicht entfernt ein Beweis vor, es ist einfach Willkür, sie mit diesen oder jenen Blättern zu verbinden, wie es ganz willkürlich ist, die Blätter als Proteaceenblätter zu bezeichnen. Wir haben für diese so wenig wie bei einer anderen Familie einen die Familie oder eine Gattung charakterisirenden Leitbündelverlauf und kann ich wenigstens weder bei den Früchten noch bei den Blättern einen Beleg für die Existenz der Proteaceen im Tertiär finden, da auch die letzteren keinen Beleg dafür liefern. Die zahlreichen aus der Kreide wie dem Tertiär als *Proteoides* HEER beschriebenen Blätter sind ohne Bedeutung, ich kann von ihnen nur sagen, dass es durchaus willkürlich ist, wenn man Blätter, welche nichts als den Mittelnerv und den Umriss, nicht selten beides unvollständig zeigen, mit irgend einer Familie vereinigt. Auch für die Familien der Thymeleaceen und Elaeagnaceen kann ich zu keinem anderen Resultate gelangen. Weder die Blätter noch die zu diesen beiden Familien gezogenen Früchte liefern meiner Ansicht nach einen Beleg für deren Existenz im Tertiär, für die letzteren hat SCHIMPER schon be-

merkt, dass die Steingehäuse der Früchte von den recenten entweder verschieden sind oder anderen Resten angehören. Zum Theile mögen die als *Nyssa* beschriebenen Reste Steinkerne von Elaeagnaceen sein. Was LUDWIG als Steinkerne einer Hippophaë abbildet, ist der bekannte *Folliculites kaltennordheimensis* ZENKER.

EICHLER reiht als Anhang unter der Bezeichnung »*Hysterophytae*« eine Anzahl Familien den vorausgehenden choripetalen Familien an, welche grösstentheils Schmarotzer (Balanophoreen) in neuerer Zeit durch NATHORST bei den fossilen Pflanzen eingeführt worden sind (vergl. *Williamsonia* CARRUTH., bei welcher das Nähere bemerkt ist). Zu ihnen fügt EICHLER auch die Familie der Aristolochiaceen, von welcher Blätter und Früchte als fossil beschrieben sind. Die Familie gehört mit der Mehrzahl ihrer Arten den Tropen an, extratropische Formen existiren nur wenige. Der Leitbündelverlauf ist strahlig, drei und mehr Leitbündel treten aus dem Blattstiele in die Blattfläche, sich camptodrom verbindend, wie die Secundärleitbündel. Unter sich sind sie durch Anastomosen verbunden, deren Felder die zu polygonalen Maschen verbundenen weiteren Verzweigungen enthalten. Was die von HEER in der Tertiärflora der Schweiz abgebildete Frucht von *Aristolochia* angeht, so sieht sie allerdings einer plattgedrückten grösseren Aristolochienfrucht ähnlich, wie viele Früchte können aber das gleiche Aussehen haben, ohne deshalb Früchte von *Aristolochia* zu sein. Was dann die Blätter betrifft, so hat man sich bei ihrer Deutung hauptsächlich an die Formen Süd-Europa's gehalten. Wie mannigfaltig sind aber die tropischen Formen, sind sie nicht auch in Nordamerika, Ostasien, Japan und im Himalaya verbreitet, und haben wir nicht in der Familie der Menispermaceen und anderen eine Reihe von Formen mit ähnlichem Leitbündelverlauf.

Aus der Familie der Lorantheen verdienen vor Allem die Reste aus dem Bernstein Erwähnung, welche als *Ephedra*-Reste galten, bis ich sie in meiner Phytopalaeontologie pag. 235 als den Lorantheen angehörig erkannte, was dann durch CONWENTZ (Bernsteinflora, pag. 135, tab. 13, Fig. 8—14) vollauf bestätigt wurde. Von CASPARY, welcher die eine *Patsea gnetoides* nannte, wurde sie anfangs zu den Gnetaceen, später (vergl. CONWENTZ) ebenfalls zu den Lorantheen gestellt. Von CONWENTZ wird mit Recht die Aehnlichkeit der Reste mit *Arceuthobium* und *Phthirusa* hervorgehoben, deren Vergleichung mich auf die richtige Spur brachte. Die Gattung *Patsea* CASP. besass traubige Blütenstände mit zweizähligen decussirten Wirteln halbstengelumfassender Bracteen, axillären dreiblüthigen Blüthensprossen, die Blüthen mit viertheiligem Perigon, vierlappiger Narbe. Mit den Blüthenzweigen kommen Laubzweige vor, welche, wenn man auch auf das Zusammenvorkommen gar kein Gewicht legt, wegen ihrer Uebereinstimmung mit den Blüthenzweigen, diesen angehörend betrachtet werden dürfen. Sie sind mit zweizähligen decussirten Blattwirteln besetzt, die Blätter an der Basis etwas verwachsen, länglich lineal, ganzrandig, stumpf, zurückgekrümmt, kahl. Zwei Arten werden unterschieden: *P. Johniana* CONW. (*Ephedrites* GÖPP., *Ephedra* GÖPP.) und *P. Mengeana* CONW. (*Ephedra* GÖPP.), die erstere mit kurzer, die zweite mit längerer Perigonröhre. Ein Gabelzweig mit centraler endständiger Knospe, durch die Verzweigung und Stellung der Knospe mit den Lorantheen identisch, bezeichnet CONWENTZ als *Loranthacites succineus*. Ausser diesen Resten, welche uns über das Vorkommen einer im Süden Europa's vorkommenden Lorantheenform in einer Region Aufschluss geben, in welcher diese jetzt fehlt, sind noch mit *Loranthus* vereinigte Blätter aus dem Tertiär von Radoboj beschrieben, von welchen schwer zu sagen ist, weshalb sie zu *Loranthus* gehören sollen, da dieser Leitbündelverlauf nichts weniger als selten ist.

Die zweite Gruppe der dicotylen Familien umfasst jene; deren Blumenkronen verwachsen-blättrig sind, aus deren erster Reihe, den Bicornes, aus der Familie der Ericaceen eine Anzahl fossiler Reste beschrieben ist, darunter auch solche aus dem Bernstein des Samlandes. Diese seien zuerst erwähnt, beschrieben sind sie von CASPARY und CONWENTZ, zum Theil von letzterem in dessen Bernsteinflora vorzüglich abgebildet. *Orphanidesites primaevus* CASPARY ist ein mit *Orphanidesia* BOISS. et BALANSO verwandter Fruchtstand mit häutigem, behaartem, fünfblättrigem Kelche, breit eiförmigen Kelchblättern, welche eine fünfklaappige loculicid und septifrag aufspringende Kapsel umschliessen, die Klappen spitzlich, auf dem Rücken längsgefurcht. Die recente Gattung ist eine Bewohnerin der pontischen subalpinen Region, wäre die Identität sicher festzustellen, so wäre dies ein weiteres Beispiel für eine früher ausgedehntere Verbreitung. Aus der Gattung *Andromeda* L., den Arten der Untergruppe *Cassiope*, der japanischen *A. (Cassiope) lycopodioides* DON verwandt, ist ferner als dicht beblätterter Zweig mit vierzeiligen, sich deckenden am Rande bewimperten, auf dem Rücken gefurchten Blättern, *A. imbricata* CONW. (*A. ericoides* GÖPP. nec. L.) beschrieben, *A. primaeva* CASP. von gleichem Habitus wie vorige, die Blätter auf dem Rücken gekielt, ohne Wimpern, sodann ein fruchttragender Zweig, *A. Göpperti* CONW., die Kapsel gestielt, fünfklaappig mit centralem Samenträger, fünf abstehenden Kelchblättern, sodann zwei von CASPARY beschriebene Arten, *A. polytricha* und *A. brachysepala*. Eine früher von GÖPPERT als *Carpantholites Berendtianus* beschriebene Frucht ist durch CASPARY und CONWENTZ als die dreiklaappige Kapselfrucht einer *Clethra* L., *C. Berendtii* CASPARY ermittelt, wonach die Gattung wahrscheinlich schon im Oligocän in Europa existirte, allerdings jetzt fehlt, aber auf Madeira, in Nord-Amerika, Süd-Amerika, Japan, dem malayischen Archipel sich erhalten hat, ohne Zweifel jenen Formen angehörig, welche durch die Glacialzeit aus Europa verdrängt wurden und borealen Ursprungs sind. Ein mit zu drei in einem Wirtel stehenden eiförmigen ganzrandigen, am Rande zurückgerollten, an der Spitze abgerundeten Blättern besetzter cylindrischer Stengel ist von CONWENTZ *Erici(o)phyllum ternatum* (*Sedum ternatum* GÖPP.) genannt worden. Ob er zu den Ericaceen gehört, sei dahin gestellt. CONWENTZ selbst macht darauf aufmerksam, dass auch andere Familien eine gleiche Blattform und Stellung besitzen.

Ausser den eben besprochenen Resten aus dem Bernstein fehlt es nicht an anderen aus der Kreide- wie Tertiärzeit. So zunächst Blätter, welche zu *Andromeda* gestellt, nachweisen sollen, dass diese Gattung bereits in der jüngeren Kreide aufgetreten. Dabei ist *Andromeda* im Sinne LINNÉ's aufgefasst, von welchen SCHIMPER wenigstens zum Theil die von späteren Autoren unterschiedenen Gattungen trennen zu müssen glaubt, zu *Andromeda* L. nur *A. revoluta* A. BR., eine beinahe durch das ganze europäische Tertiär vorkommende Art und etwa noch *A. saportana* HEER aus dem Oligocän des Samlandes und aus Grönland zieht, welche mit *A. polifolia* L. verglichen werden. Alle übrigen fasst er als Arten von *Leucothoe* auf. Nach meiner Ansicht ist dies ein ganz subjectives Verfahren. Wir haben weder einen Beweis dafür, dass die Blätter zu *Andromeda*, noch dafür, dass sie zu *Leucothoe* gehören, weil alle jene Reste, welche einen Nachweis liefern könnten, mit einer einzigen Ausnahme fehlen. Auf Taf. 25, Fig. 4 (Mioc. balt. Flora) bildet HEER als Früchte von *A. protogaea* kapselähnliche Reste ab, welche nach ihm zu dieser Art gehören und zugleich als Beleg benutzt werden, dass wir es mit Blättern von Ericaceen, speciell *Andromeda* zu thun haben. In gleicher Weise bildet SAPORTA von Armissan einen beblätterten Zweig seiner

*A. narbonnensis* ab, welcher Fruchtkapseln trägt. Ganz abgesehen nun, was *A. protogaea* genannt worden ist und den Beweis liefert, dass die Art sehr verschiedenartig aufgefasst wird, muss man doch fragen, wodurch denn bewiesen wird, dass beide Reste zu *Andromeda* gehören. Dafür haben wir gar keinen Beleg, wir können nur aus den äusseren Umrissen und der Derbheit schliessen, dass es Kapseln, bei dem anderen, dass der Fruchtstand eine Traube ist. Alles Andere ist Vermuthung, selbst die Zahl der Kapselklappen. Kann man nun behaupten, dass *Andromeda* die einzige Gattung mit solchen Fruchtständen ist? Kann man durch ihn die Bestimmung der Blätter sichern, beweisen die von HEER auf Taf. 23 und 25 a. a. O. abgebildeten Blätter dieser Art, dann das Blatt von *A. revoluta* A. BR. etwas für die Abstammung derselben von der genannten Gattung.

Wenn auch ein Theil der später von *Andromeda* abgetrennten Gattungen auch durch Blätter sich charakterisirt, so sind deren Gattungscharaktere meist den Blüthen entnommen, welche nicht erhalten sind, wären sie erhalten, so wäre dann immer noch die Frage, ob sie uns Aufschluss geben würden. Es wird daher zweckmässiger sein, die Bezeichnung *Andromeda* im Sinne LINNÉ's für die fossilen Blätter anzuwenden. Dies scheint mir umsomehr geboten, als der Werth der unterschiedenen Arten ein sehr geringer ist. Auch habe ich keinen Grund, eine dieser Gattungen zu unterscheiden oder mit der einen oder anderen zu vergleichen, wie dies SAPORTA thut. Es fehlt dazu auch an jeder Grundlage. Für ebenso wenig begründet halte ich auf Grund des vorliegenden Materials die Angaben über das Vorkommen von *Gaultheria* KALM, *Arbutus* L., *Rhododendron* L., *Vaccinium* L., obwohl, wie auch bei *Andromeda* L., einzelne Formen eine Verbreitung besitzen, welche ihr Vorhandensein im Tertiär wahrscheinlich macht. Denn, wenn wir aus den bisher besprochenen Familien diejenigen ausheben, deren Reste im Tertiär sicher haben nachgewiesen werden können oder deren Vorkommen mit grosser Wahrscheinlichkeit behauptet werden kann, so sind es hauptsächlich Formen, welche in ihrer heutigen Verbreitung dem westlichen und östlichen Nordamerika, der Amurregion, dem Himalaya, dem Norden Chinas, den Khasyahills, Japan und etwa noch Java und der Halbinsel Malacca angehören. Zum Theil gehören sie jetzt noch Europa an, zum Theil fehlen sie hier oder auch in einer der genannten Regionen, zum Theil wird ihre heutige lückenhafte Verbreitung durch das Vorkommen im Tertiär ergänzt, zum Theil sehen wir sie aber jetzt auf der westlichen Halbkugel bis nach Chile, auf der östlichen Halbkugel bis in das nördliche Afrika, den Canaren, Abessinien und Java verbreitet. Dass bei der Untersuchung der fossilen Reste dies Verhalten ganz vorzugsweise im Auge behalten werden muss, scheint mir ausser Zweifel, und ist mir aus diesem Grunde das Vorkommen von Proteaceen im Tertiär durchaus fraglich, bei den Ericaceen das Vorkommen von Formen, welche den Tropen angehören, zweifelhaft, während die Wahrscheinlichkeit für das Vorkommen von *Gaultheria*, *Asalea*, *Clethra*, *Rhododendron* und *Vaccinium*, insoferne es sich um Formen handelt, welche Europa, dem Himalaya und Ostasien angehören, ziemlich nahe liegt. Ein guter Theil der aus diesen Gattungen beschriebenen Arten ist mir fraglich, unter ihnen z. B. HEER's *Erica*-Arten von Oeningen, *Ledum limnophilum* aus dem Samlande, *Clethra helvetica* HEER, *Monotropa microcarpa* HEER von Oeningen etc. ein grosser Theil der *Andromeda*-, *Vaccinium*- und *Rhododendron*-Arten. Wie überall sind auch in ihrer Erhaltung ungenügende Exemplare entweder identificirt mit anderen oder als besondere Arten beschrieben. Aus dem Quartär kennen wir als postglaciale Arten *Arctostaphylos Uva ursi*, *Asalea procumbens* von Scherzen-

bach, *Vaccinium uliginosum* L. vom Kolbermoor bei Rosenheim, aus den Tuffen von St. Jorge auf Madera *Vaccinium maderense* LINK, *Clethra arborea* L. und *Erica arborea* L. Der Leitbündelverlauf der in Betracht kommenden Gattungen ist insoferne derselbe, als die Leitbündel gefiedert, die in der Regel unter spitzem, aber auch und zwar bei derselben Gattung unter beinahe rechtem Winkel austretenden Secundärleitbündel camptodrom sind, entweder durch Gabeltheilung oder durch den Anschluss an die Tertiärbündel. Unvollständige Secundärleitbündel, im Anastomosennetz endend, sind häufig, die Leitbündel häufig vielfach verästelt, und so entsteht der Verlauf, welcher bei der gleichen Stärke der Leitbündel dictyodrom genannt wird, übrigens lange nicht allgemein vorkommend, sondern innerhalb der einzelnen Gattungen verschieden. Sehr häufig ist ein von den Camptodromieen ausgehendes stark entwickeltes Randnetz vorhanden, andererseits fehlt dasselbe, immer aber, wenn vorhanden, erhalten die Zähne von ihm ihre Leitbündel.

Aus der Reihe der Primulinen ist es die Familie der Myrsinaceen, welche Reste hinterlassen haben sollen. Blätter liefern auch hier die Mehrzahl der Reste, und gelten als solche, Blätter von elliptischer Form mit camptodromem Leitbündelverlauf. Die Familie ist jetzt tropisch oder subtropisch in diesen Regionen auf beiden Halbkugeln verbreitet, während im Tertiär vor allen die Gattung *Myrsine* L., deren nördlichste Verbreitung jetzt auf Westafrika, die Azoren und Abessinien fällt, in Europa durch zahlreiche Arten vertreten gewesen sein soll. Dass die Familie im Tertiär in Europa vorhanden war, wird durch die von GÖPERT und CONWENTZ im Bernstein des Samlandes beobachteten Reste wahrscheinlich, von welchen der eine, *Myrsinopsis succinea* CONWENTZ (a. a. O. pag. 119, tab. 12, Fig. 21—23) gamopetal, vierzählig, mit kurzer Röhre, viertheiligem Saume, vier den Abschnitten der Krone opponirten Staubblättern, der andere *Berendtia* GÖPP., eine fünftheilige, radförmige Blütenkrone mit fünf den Abschnitten der Corolle opponirten Staubblättern, deren eine Art, *B. primuloides* GÖPP. durch eiförmige, von der zweiten, *B. rotata* CONWENTZ mit lanzettlichen Corollenabschnitten verschieden ist (CONWENTZ a. a. O. tab. 12, Fig. 1—11). Diese Blüten geben insoferne einen besonderen Anhaltspunkt für die Existenz der Myrsinaceen, als die Blätter, deren Erhaltung meist von der Art ist, dass der Leitbündelverlauf wenig mehr als die Mittel- und Secundärleitbündel zeigt, letztere häufig unvollständig, wenig beweisen. So können die von HEER in der Tertiärflora der Schweiz abgebildeten Blätter von *Myrsine* stammen, ein Beweis jedoch, dass sie dieser Gattung angehören, ist damit nicht geliefert. Und sind nicht diesen Blättern ganz ähnliche ebenso unvollständig erhalten, z. B. als Fiedern von *Weinmannia* und *Rhus* beschrieben. Auch die von ETTINGSHAUSEN und UNGER von Radoboj und Sotzka beschriebenen Blätter geben nicht mehr Aufschluss. Wie wenig die Autoren selbst über die Reste im Klaren sind, ergibt sich aus der verschiedenen Bezeichnung derselben Blätter, was durchaus nicht auffallen kann, wenn man berücksichtigt, wie wenig scharf die Charaktere sind.

Sehen wir uns nach dem Leitbündelverlauf um, so ist er in der ganzen Familie sehr übereinstimmend, ohne dass er jedoch etwas ihr Eigenthümliches hätte. Aus dem zuweilen sehr starken Mittelnerven (*Theoprasta*, *Clavija*) treten die Secundärleitbündel unter beinahe rechtem bis zu sehr spitzem Winkel aus und verlaufen in einem Bogen nach dem Rande, der Bogen je nach der Breite des Blattes bald flacher, bald steiler, zuweilen auch schief und gerade. Unvollständige Secundärleitbündel sind allgemein, sie enden entweder im Anastomosennetz oder verbinden sich mit den Camptodromieen, welche entweder durch Gabel-

theilungen oder durch die Verbindung mit den äussersten Tertiärleitbündeln gebildet werden. Die Anastomosen sind allgemein, da wo sie zu fehlen scheinen, ist die stark lederartige Textur der Blätter in Verbindung mit der geringen Stärke der Tertiärleitbündel Ursache. In der Mehrzahl der Fälle sind sie aber deutlich sichtbar, gebogen, nicht sehr unregelmässig und schliessen ihre Felder polygonale Maschen, durch die weiteren Verzweigungen gebildet, ein. Stets ist ein Randnetz vorhanden, bald mehr, bald weniger entwickelt, von diesem aus treten Aeste in die Zähne ein. Aus dem Fehlen der anastomosirenden Tertiärbündel zu schliessen, es sei dies charakteristisch für die Myrsinaceen oder ihnen Dictyodromie zuzuschreiben, ist unzulässig, bei gleicher Struktur tritt auch das gleiche Verhalten ein. Längliche Maschen durch unvollständige Secundärleitbündel nicht selten.

Aus der Reihe der Diospyrinen mit den Familien der Sapotaceen, Ebenaceen und Styracaceen werden aus allen Reste im Tertiär angegeben, nicht allein Blätter, auch Früchte und Samen. Die Mehrzahl der recenten Arten gehört den Tropen an, eine Anzahl kommt jedoch in der extratropische Zone vor, so in Nordamerika, Japan, Ostasien, im Himalaya, *Styrax officinalis* L. und *Diospyros Lotus* L. in Europa. Würden alle Bestimmungen unbestritten sein, selbst auch jene, welche von verschiedenen Autoren zu verschiedenen, nicht dieser Gruppe angehörigen Gattungen gebracht worden sind, so würden sich die Verhältnisse bei dieser Gruppe ebenso gestalten, wie wir sie bei vielen anderen gefunden haben. Im Ganzen jedoch dürfte die nähere Prüfung der Blätter nicht zu einem den gewöhnlichen Anschauungen entsprechenden Resultate führen und ob die Blüten- und Fruchtreste ein besseres ergeben, wird sich zeigen. Die Vereinigung derselben mit einer der auf Blätter gegründeten Arten beruht auf dem gemeinsamen Vorkommen, was, wie zur Genüge erwähnt, nicht allzuviel beweist. Von *Achras Lycobroma* UNGER von Parschlag wird ein, wie es scheint, vierzähliger röhriger Kelch von einem Griffel überragt, in Sylloge. III, tab. 8, Fig. 2, auf derselben Tafel Fig. 6 ein Steingehäuse, eiförmig mit vier feinen Leisten von *Bumelia Plejadum* UNGER abgebildet. Wird man mit Recht behaupten können, dass das erstere von *Achras*, der andere Rest von *Bumelia* ist? Kelche mit diesem Baue sind doch nicht selten, Steingehäuse wie das abgebildete kommen auch bei anderen Familien, z. B. Cornaceen vor. Es ist dies einer jener Fälle, in welchen zwei Reste sich gegenseitig unterstützen sollen, die Blätter werden zu den Sapotaceen gestellt, in dem Kelche und Steingehäuse die Bestätigung der Bestimmung gesehen. Mit *Diospyros* L. ist eine ziemliche Anzahl von Blüten, einige Früchte und Samen vereinigt worden, mit ihnen zum Theil auch Blätter, letzteres in der gewohnten Weise auf Grund gemeinschaftlichen Vorkommens. Dass Blätter und Blüten, zum Theil auch Früchte zusammengehören, könnte höchstens daraus geschlossen werden, dass wie bei *Diospyros brachysepala* A. BR., eine der verbreitetsten Arten, auch in Nordamerika angegeben, ähnliche Blattformen an mehreren Fundorten mit den Blüthentheilen zusammen vorkommen, es fragt sich nur, ob letztere zu *Diospyros* gehören.

Dass die Autoren Verschiedenes zusammengeworfen, was nicht zusammengehört, ist schon von anderen bemerkt, so vier- und fünfteilige Blüten und Kelche, worin liegt dann der Nachweis, dass sie von *Diospyros* und nicht von einer anderen Gattung abstammen. Was als Früchte bezeichnet worden ist, ist noch unsicherer, wer kann denn überhaupt eine im Abdruck erhaltene Beere bestimmen? Die als Samen von *D. Zollikoferi* UNGER bezeichneten Samen von Hengsberg in Steiermark sind einige kreisförmig nebeneinander liegende, läng-



liche kantige Samen. Genügt dies, um sie zu *Diospyros* zu stellen. Die von HEER aus der Oase Cargah beschriebenen *Diospyros*-Früchte sind Concretionen mit Spalten im Inneren, also eine jener Bildungen, welche schon oft genug die Rolle von Früchten spielten. Dass *Macreightia* A. DC. im Tertiär Europa's vorkam, soll durch dreizählige Kelche, der eine von Parschlug, *M. ovalis* UNGER, der andere von Kutschlin, *M. microcalyx* ETTINGSH., bewiesen werden. Wissen wir, ob er vollständig erhalten ist, ferner wissen wir, dass es ein Kelch ist? Würde uns bei einer lebenden Pflanze dasjenige, was wir an diesen fossilen Resten sehen, genügen, um darauf Gattungen und Arten zu gründen? Ich bezweifle, dass ein Botaniker dies Verfahren billigen würde. Bei den fossilen Resten wird dies ohne besonderes Bedenken acceptirt. Die Blüten- und Fruchtreste können als Stütze für die Sicherheit der Bestimmung nicht verwerthet werden.

Auch bei den Styracaceen begegnen wir den gleichen Bedenken. HEER bildet in seiner Tertiärflora der Schweiz als *Styrax stylosum* eine halbreife, einsamige Frucht mit stehen bleibendem Griffel ab, welche von *Styrax* stammen kann und an das heutige Vorkommen von *S. officinalis* L. sich anschliessen würde. Von *Symplocos* L. werden als *S. gregaria* A. BR. Steingehäuse aus der Braunkohle von Salzhausen abgebildet, eben solche von *S. radobojana* UNGER von Radoboj. Wenn auch die Steingehäuse von *Symplocos* gefächert sind, so ist dies auch bei anderen der Fall, der von UNGER dargestellte Bau (Sylloge 3, tab. 11) kehrt bei allen Steingehäusen wieder. Die zweite Art wird von ETTINGSHAUSEN zu *Terminalia* gezogen, über die angeblichen Steingehäuse von *S. sotskiana* UNGER mit *S. parschlugiana* kann ich nur das oben Gesagte wiederholen. Blüten von *S. Bureauania* SAP. und *S. subspicata* FRIED. werden von SAPORTA in der Fl. foss. de Sezanne, von FRIEDRICH von Eisleben abgebildet.

Es fragt sich, ob bei den Blättern eine bessere Grundlage vorliegt. Was nun die zahlreichen auf Blätter gegründeten Arten, unter welchen sich *Diospyros* besonders auszeichnet, bei *Symplocos* und *Styrax* jede Gattung einige Arten zählt, so wäre vor allem wünschenswerth, ein Kennzeichen zu haben, wodurch wir im Stande sind, die Blätter der Ebenaceen und Styracaceen und jene der einzelnen Gattungen zu unterscheiden. Die Blattformen sind bei beiden Familien sehr mannigfaltig, der Leitbündelverlauf conform. Höchstens liesse sich sagen, dass bei den tropischen Arten von *Styrax* die anastomosirenden Tertiärbündel ähnlich wie bei den Rhamnaceen ausgebildet sind und die Blattform oft eine ovale ist bei den Arten Nordamerika's, Japan's und Europa's, hätten nicht andere Arten andere Formen. Bei beiden Familien ist der Leitbündelverlauf gefiedert, die Secundärleitbündel alternirend, genähert oder entfernter, je nach der Breite des Blattes in einem mehr oder weniger steilen Bogen aufsteigend, campodrom durch Gabeltheilung oder die letzten Tertiärleitbündel, von den Camptodromieen ein Randnetz austretend, dessen Aeste in die Zähne treten. Die Anastomosen bald deutlich sichtbar, weil stärker, nicht selten fast gerade und zahlreich, dann aber auch von geringer Stärke und verschiedenem Verlaufe, ihre Felder mit polygonalen Maschen. Ferner ist der *Taeniopteris* ähnliche Leitbündelverlauf von *Sideroxylon eggense* und *cylindrocarpum* A. DC. zu erwähnen. Wie bei den Myrsinaceen, so ist auch bei den *Symplocos*-Arten mit lederartigen Blättern der Leitbündelverlauf auf der Unterseite nicht sichtbar, wozu dann noch zuweilen ein starker Wachüberzug kommt. Bei den fossilen Blättern kommt nun noch hinzu, dass bei den Abbildungen UNGER's der Leitbündelverlauf in der Regel sehr unzureichend angegeben, bei anderen sehr unvollständig erhalten ist. Dessun-

geachtet glaube ich, dass unter ihnen Blätter der Gattungen *Diospyros*, *Symplocos* und *Styrax* sich befinden, weil sie zum Theile die Lücken in der heutigen Verbreitung ausfüllen. Von SAPORTA und MARION wird von Meximieux *D. protolotus*, verwandt mit *D. Lotus* L. angegeben.

Aus der Reihe der Contorten haben sich Reste der Oleaceen, Gentianaceen, Apocynaceen und Asclepiadaceen erhalten. Von diesen seien zuerst die Gentianaceen erwähnt, für deren frühere Existenz zunächst im Quartär an den Samen von *Menyanthes trifoliata* L. ein sicherer Anhaltspunkt gegeben. In den praeglacialen, interglacialen und postglacialen Bildungen von Cromer, von Biarritz, Dürmten, Wohlscheidt in der Eifel, Aschaffenburg, Lauenburg an der Elbe kommen die Samen mit jenen der recenten Art übereinstimmend in Torfbildungen vor. Ich habe sie selbst von mehreren Fundorten und aus den Pfahlbauten von Robenhausen untersucht. In dem Unter- und Mittelmiocän von Lausanne, Münzenberg, Hessenbrücken werden Samen als *M. tertiaria* von HEER angeführt, ob diese Samen solche dieser Gattung sind, ist mir zweifelhaft, ebenso die von HEER aus dem Tertiär von Grönland als *M. arctica* beschriebenen Blätter. Wenn die beiden Fragmente auch von Blättern einer Wasserpflanze herühren können, so spricht gar nichts dafür, dass sie solche von *Menyanthes* sind. Ebenso bezweifle ich, dass die Frucht als solche von *Menyanthes* ohne nähere Untersuchung erkannt wird. Meiner Ansicht nach sind sie unbestimmbar. Eine andere Gattung, *Fraxinus* L., aus der Gruppe der Oleaceen, ist für das Tertiär und Quartär durch das Vorkommen der an der Spitze geflügelten Schliessfrüchte sichergestellt. Solche Früchte sind vom Oberoligocän bis in das Obermiocän gefunden, z. B. *F. juglandina* SAP., *F. stenoptera* HEER, *F. macroptera* ETTINGSH., *F. lonchoptera* ETTINGSH. aus Südfrankreich, von Oeningen und Leoben. Auch an Blättern, wenn auch meist nur in einzelnen Fiederblättern, fehlt es nicht. Nach diesen und den in Grönland gefundenen Früchten ist die Gattung früher in Grönland vorhanden gewesen, ob die Früchte indess mit den als *F. macrophylla* HEER bezeichneten Blättern zusammengehören oder zu einer der anderen beschriebenen Arten, ist fraglich, da letztere bei ihrer Unvollständigkeit (*F. denticulata* HEER, *F. Johnstrupi* HEER) zu keinem anderen Ausspruch berechtigen, als dass sie nicht mit den oben genannten identisch sind. Auch an anderen Fundorten des europäischen Tertiärs fehlen sie nicht, ebensowenig in Nordamerika, unter dessen Fundorten Florissant (Greenrivergroup) hervorzuheben ist. Gegenwärtig im atlantischen wie pacifischen Nordamerika verbreitet, scheint sie dort während der Tertiärzeit gefehlt zu haben. Der Leitbündelverlauf der an der Basis mit Ausnahme des Endblattes ungleichseitigen meist sitzenden Fiederblätter ist gefiedert, aus einem ziemlich starken Mittelleitbündel treten unter spitzem Winkel camptodrome Secundärleitbündel aus, ihre Aeste in den Buchten oder in den Zähnen endend, die anastomosirenden Tertiärleitbündel meist sehr zart, kaum sichtbar, die von ihnen gebildeten Felder mit kleinen polygonalen Maschen ausgefüllt. Die geringe Stärke der Tertiärleitbündel macht es unwahrscheinlich, dass jene fossilen *Fraxinus*blätter, bei welchen sie sehr stark ausgeprägt sind, dieser Gattung angehören. *Fraxinus Ornus* in den Tuffen von Toscana, in jenen von Resson *F. excelsior*. Die stumpf abgerundeten Flügel der Früchte von durch schief verlaufende Aeste verbundenen parallelen Leitbündeln durchzogen. Unter den zu *Olea* L. gezählten Resten ist *O. praemissa* LESQ. aus der Greenrivergroup von Florissant ein beläuteter Zweig mit axillären Blütenständen einer der interessantesten, leider ohne gut erhaltenen Leitbündelverlauf, habituell *O. americana* ähnlich. Die

übrigen bekannten Arten gehören dem europäischen Tertiär, vom Oligocän bis in das Mittelmioecän an, es wird sich jedoch kaum sagen lassen, aus welcher dieser Arten *O. europaea* sich entwickelt hat. Ob die beiden anderen Gattungen, *Notelaea* VENT. und *Linociera* Sw. Vertreter im Tertiär haben, bezweifle ich.

Allerdings sollen sich Früchte der letzteren, *Linociera dubia* UNGER im Tertiär der Wetterau erhalten haben, allein wie schon SCHIMPER die Richtigkeit dieser Bestimmung bezweifelte, muss ich sie ebenfalls anzweifeln. Gerippte Steinkerne sind nicht allein bei dieser Gattung vorhanden, und hat man nicht eine Anzahl als solche von *Nyssa* abgebildet. Die zu *Notelaea* gezogenen Blätter weiss er von *Olea* nicht zu unterscheiden. Der Leitbündelverlauf der Blätter hat wenig Charakteristisches; er ist gefiedert, die Secundärleitbündel durch Gabeltheilung oder die letzten Tertiärleitbündel campodrom, bei schmalen Blättern in steilem Bogen aufsteigend, bald mehr, bald weniger entwickeltes Randnetz, welches Aeste in die Zähne sendet, vorhanden oder fehlend, unvollständige Secundärleitbündel sehr häufig, die Tertiärleitbündel sehr unregelmässig verlaufend, mit ihren Verzweigungen ziemlich grosse Maschen bildend.

Auffallend ist, dass von jenen Gattungen wie *Chionanthus* L., *Phyllyrea* L., deren heutige Verbreitung Reste erwarten liesse, solche fehlen. Ohne eine eingehende Untersuchung wage ich keine Vermuthung auszusprechen.

Die Reste aus den Familien der Apocynaceen und Asclepiadaceen sind sparsam und fragt es sich bei diesen, inwieweit sie hierher gehören. In den beiden Familien fehlt es nicht an Samen und Früchten, welche sich erhalten haben sollen. Die von UNGER als Kapsel von *Echilonium superstes* beschriebene Frucht lässt kaum eine Deutung zu. Samen mit einem Haarschopfe versehen, können den beiden genannten Familien angehören, sind sie aber in einem Erhaltungszustande, wie bei der oben genannten Art, ferner bei *E. microspermum* UNGER, *E. Geinitzii* ETTINGSH. von Leoben, so können diese auch von Compositen herrühren oder wie die letzten unbestimmbar sein, da an die Untersuchung derjenigen Dinge, worauf es ankommt, nicht zu denken ist. Die hierher gezogenen Blätter sind meist *Apocynophyllum* genannt worden, charakterisirt durch unter nahe rechtem Winkel austretende horizontal verlaufende Secundärleitbündel, wie sie manchen Apocynaceen zukommen, aber auch bei den Sapotaceen und Ebenaceen vorkommen. Was sonst noch an Gattungen angeführt wird, wie *Tabernaemontana*, *Cerbera*, *Plumeria*, *Asclepias*, *Acerates* ist mit Ausnahme der letzteren auf Blätter gegründet, die Existenz von *Acerates* in der Tertiärzeit glaubt HEER ausserdem auch auf das Vorhandensein der Käfergattung *Rhynchotes* und auf Kapseln gründen zu können. Die Blätter dieser Gattungen haben einen gefiederten campodromen Leitbündelverlauf und scheint es hauptsächlich die Aehnlichkeit des Umrisses gewesen zu sein, welche die Bezeichnung veranlasst hat. Für *Acerates* (*A. veterana* HEER) wird ausserdem noch eine Frucht und ein paar geflügelte, platte Samen aus dem Tertiär der Schweiz geltend gemacht (Tert. Flora der Schweiz, tab. 104). Die Samen haben allerdings Aehnlichkeit mit solchen der Asclepiadeen, wo ist aber der Nachweis, dass sie zu den Blättern gehören! Die Frucht scheint sehr zweifelhaft, sie sieht in ihrem Umriss wie ein Blatt aus, die Linien, welche innerhalb ihres Umrisses sichtbar sind, können schlecht erhaltene Leitbündel sein. *Apocynophyllum* ETTINGSH. sind vom Unteroligocän bis in das Obermioecän verbreitete Blätter, unter welchen solche aus den beiden Familien sein können, die Zurückführung auf bestimmte Gattungen scheint mir jedoch sehr problematisch. Denn der für diese Gruppe bezeichnete Leitbündelverlauf kommt sowohl den

Apocynaceen als Asclepiadaceen zu, dann ist der Leitbündelverlauf bei beiden Familien sehr mannigfaltig, es fehlt nicht einmal der strahlige, wenn auch gefiederte, camptodrome Leitbündel sehr häufig sind.

Aus dem Pliocän von Meximieux haben sich die Blätter von *Nerium Olean-der* L. var. *pliocaenicum* SAP. et MARION, aus den Tuffen von Toscana *Periploca graeca* L. erhalten. Hält man bei ersterer Gattung Form und Leitbündelverlauf für genügend, so lässt sich diese Gattung durch das ganze Tertiär bis in die Kreide, *W. Röhlis* HOS. und v. D. MARK zurück verfolgen.

Aus der Reihe der Tubifloren ist der allein erwähnenswerthe Rest die Gattung *Porana* BURM. aus der Familie der Convolvulaceen, deren membranöse Kelche sich erhalten haben, von UNGER und GÖPPERT als *Getonia* bezeichnet. Die Kelchabschnitte dieser Gattung vergrößern sich nach dem Abblühen, werden membranös, die Abschnitte von parallelen durch Anastomosen verbundenen Leitbündeln durchzogen. Zahl der Abschnitte fünf, gleich gross, mit abgerundet stumpfer Spitze. Mit Ausnahme von *P. dubia* HEER gehören alle von HEER unterschiedenen Arten, wie *P. oeningensis*, *P. Ungerii*, *P. macrantha*, sodann *P. membranacea* SCHIMP. von Schossnitz hierher. Dagegen sind auszuschliessen die von SCHIMPER damit vereinigten Getonien von Sotzka, welche zu *Heterocalyx* SAP. gehören. Auf die damit vereinigten Blätter ist kein allzu grosses Gewicht zu legen. Die Reste, welche als *Solanites* SAP. (Blätter) aus dem Unteroligocän von Aix durch SAPORTA, jene, welche durch HEER aus dem Obermiocän von Oeningen, durch ETTINGSHAUSEN aus dem Untermiocän von Schichow als Asperifoliaceen-Reste beschrieben sind, sind von sehr geringer Bedeutung. Die Blüten (*Boraginites mysotidiflorus* HEER) sind auf verschiedene gamopetale Familien mit actinomorphen Blüten nicht bloss auf Asperifoliaceen zu beziehen, was die Früchte betrifft, so ist denn doch für die Feststellung, ob Früchte oder nicht, etwas mehr zu verlangen, als diese Reste bieten.

Aus der Reihe der Labiatifloren glaubt HEER in einem von einem gamosepalen Kelch umgebenen Fruchtknoten einen mit *Scrofularia* L. verwandten Rest, *Scrofularina oblita*, zu sehen. Meines Erachtens lässt sich darüber nichts anderes sagen, als dass der Rest irgend einer Familie mit hypogynem Kelche und oberständigem Fruchtknoten angehört. Wie Blätter, welchen jedes charakteristische Merkmal abgeht, als solche von *Myoporum* erkannt werden, weiss ich nicht zu sagen. Die von ETTINGSHAUSEN als *Petraca volubilis* und *Vitex Lobkowiczii* bezeichneten Blätter aus dem Tertiär Böhmens sind so vieldeutig, dass sie mehreren Familien zugewiesen werden können, nicht nur den Verbenaceen, deren Reste in neuerer Zeit FRIEDRICH durch Hinzufügung zweier Arten von *Clerodendron* L. aus dem Unteroligocän der Provinz Sachsen, *C. serratifolium*, *C. latifolium* von Eisleben vermehrte. Der strahlige Verlauf der Leitbündel dieser Gattung, deren Secundärleitbündel camptodrom sind und in der Regel längs des Blattrandes ein aus den Camptodromieen entspringendes Netz führen, dessen Aeste in die Zähne eintreten, ist von dem Verfasser richtig dargestellt, dass aber die fossilen Blätter dieser Gattung angehören, ist damit nicht bewiesen, weil dieser Leitbündelverlauf häufig genug ist. Ebenso häufig ist der gefiederte Leitbündelverlauf, wie der Wechsel der Tertiärleitbündel, welche bald gerade oder gebogen oder unregelmässig verlaufen. Auch sind die Blattreste ziemlich unvollständig, ihr Leitbündelverlauf ebenfalls. In der heutigen Verbreitung der Arten ist für die Ansicht des Verfassers eine Stütze gegeben. Auch aus der Familie der Bignoniaceen ist eine Anzahl Reste beschrieben und mögen unter den fossilen Resten wohl ein-

zelne hierher gehörige Formen sich finden, da die heutige Verbreitung der Familie solche erwarten lässt. Die meist einfach oder doppelt gefiederten, dann gegliedert abfallenden, an der Basis ungleichen selten ungetheilten Blätter haben einen gefiederten Leitbündelverlauf, die Secundärleitbündel sind entweder durch Gabeltheilung, durch Tertiärnerven oder auch durch direkte Verbindung camptodrom, mit einem einfachen oder doppelten Randnetz, welches aber auch fehlen kann. Die Anastomosen treten wegen ihrer Zartheit nicht sehr hervor, sie sind meist gebogen, ihre Felder schliessen ein aus den weiteren Verzweigungen gebildetes Netz polygonaler Maschen ein.

Neben diesem kommt namentlich bei herzförmiger Blattbasis der bogenläufige Leitbündelverlauf vor mit drei bis fünf Primärleitbündeln und camptodromen Secundärleitbündeln. Ferner z. B. bei *Catalpa* der strahlige Leitbündelverlauf mit drei bis fünf Primärleitbündeln, die untersten weniger stark als die oberen, camptodrom, die oberen craspedodrom, wenn die Blätter gelappt, wenn nicht, ebenfalls camptodrom, wie die sämmtlichen Secundär- und Tertiärleitbündel, endlich der bogenläufige mit je zwei seitlichen unter sich und mit dem untersten Paare der Secundärleitbündel des mittleren Primärbündels camptodrom verbundenen Primärleitbündeln. Aus diesen Angaben ergibt sich ohne Weiteres, dass der Leitbündelverlauf keine Anhaltspunkte für die Erkennung der Bignoniaceenblätter geben kann, nehmen wir noch die Form derselben hinzu, so ist damit nur insofern ein Beweis geliefert, dass es fossile Blätter geben kann, welche solchen aus dieser Familie ähnlich sind, dass sie jedoch es sind, ist damit nicht bewiesen. Ueberdies fehlt es an allen anderen Resten, welche auf diese Familie hinweisen. Nun sind allerdings Blätter aus den Gattungen JUSSIEU's *Jacaranda*, *Bignonia*, *Tecoma*, *Catalpa* und noch *Bignoniophyllum* ETTINGSH. beschrieben, unter welchen *Tecoma* und *Catalpa* eine Verbreitung besitzen, welche Reste im Tertiär vermuthen lässt, die Mehrzahl der hierher gezogenen Blätter ist jedoch von der Art, dass ein Beweis für deren Existenz nicht geführt werden kann. Ich weiss nicht, wie man mit Resten, wie sie ETTINGSHAUSEN von Haering als *Jacaranda borealis*, von Bilin und Sotzka als *Bignonia*, *Tecoma* und *Bignoniophyllum* abbildet, das Vorhandensein der Familie beweisen will. *Catalpa crassifolia* NEWBERRY aus dem Tertiär des Yellowstone kann das Blatt einer *Catalpa* sein.

Aus der Reihe der Rubiinen sind aus der Familie der Rubiaceen und Loniceraeen Reste beschrieben, unter welchen aus der ersteren Familie *Gardenia Wetsleri* HEER erwähnt sei, deren Früchte und Samen von Günzburg durch den Westerwald, die Rhön, der Umgebung Leipzigs bis in das Samland und Bovey Tracy im Oligocän verbreitet, hinsichtlich der Fruchtform mit jenen mancher *Gardenia*-Arten ähnlich sind. Sie enthalten zahlreiche verkehrt eiförmige Samen. Ich habe den Bau der Früchte und Samen in der Bot. Zeitung 1877 ausführlich besprochen und nachgewiesen, dass sie von einer mit *Gardenia* verwandten Gattung abstammen können. Nur die Samen sind bekannt von *G. Braunii* HEER von Oeningen, die Früchte allein von *Gardenia Meriani* HEER von Soissons, beide indess kaum von der vorigen unterschieden. Meiner Ansicht sind die Früchte mit *G. florida* THBG. verwandt. Was die zahlreichen als *Ixora*, *Pavetta*, *Cinchonidium*, *Posoqueria*, *Morinda*, *Rubiocites* O. WEB. beschriebenen Blätter betrifft, so mögen darunter einzelne zu den Rubiaceen gehören, worauf jedoch die Autoren ihre Anschauungen stützen, ist nichts weniger als stichhaltig. Denn der an diesen Blätter vorkommende Leitbündelverlauf, so weit er überhaupt erhalten ist, bietet Nichts, was der Familie eigenthümlich wäre und die Fruchtreste sind

nicht weniger fraglich als die Blätter. Wie können Reste wie sie von UNGER (Sylloge: III) auf Taf. 1. von *Morinda*, auf Taf. 2, 3 von *Cinchonidium*, von *Randia*, von *Pavetta* abgebildet, irgend einen Beweis für die Existenz dieser Gattungen oder ihnen verwandter liefern, da sie kaum errathen lassen, was sie sind. Für einen Theil hat SCHIMPER dies bereits gesagt. Andererseits haben andere Autoren den Blättern eine ganz andere Stellung gegeben. Was sollen denn im Kreise liegende Blätter, wie sie bei *Rubiaceites* angegeben sind, wie sie von *R. verticillatus* durch HEER abgebildet werden, beweisen. Woher weiss man, dass sie im siebenzähligen Wirtel standen?

Aus den Loniceraceen führt HEER von Oeningen eine mit *Lonicera Xylosteum* L. verwandte Frucht, *L. deperdita*, an. Dass sie eine Beerenfrucht ist, ist mir sehr unwahrscheinlich, da sich diese anders zu erhalten pflegen, wenn es eine Frucht ist, so haben wir sie eher unter den Labiaten zu suchen. Von den Gattungen *Sambucus* und *Viburnum* sind von der ersten Blüten und Blätter angegeben, die Blüten im Bernstein des Samlandes, die eine *Sambucus* (*Plex* CASP.) *multiloba* CONWENTZ, die andere *G. rotata* CONW., beide gamopetal, die erste mit siebenzähligen Blütenkronen, schmäleren, die andere sechszählig mit breiteren Lappen (CONWENTZ, a. a. O. tab. 13, Fig. 23—30). Der Wechsel in der Zahl der Lappen bei *Sambucus* sehr häufig in dem nämlichen Blütenstande. Grösser ist die Zahl der Reste aus der Gattung *Viburnum* L., einer der gemässigten Zone angehörigen über Nord-Amerika, Europa, Asien, China, Japan und dem Himalaya verbreiteten Gattung borealen Ursprungs, mit ganzrandigen, gezähnten und gelappten Blättern, diesen entsprechendem wechselndem Leitbündelverlauf und Beerenfrüchten mit platten Samen. Bei gezähnten Blättern ist der Leitbündelverlauf gefiedert, die Secundärleitbündel unter ziemlich spitzem Winkel austretend, beinahe gerade, craspedodrom, die ziemlich zahlreichen Tertiärleitbündel, welche den secundären an Stärke gleich stehen, ebenfalls craspedodrom; bei den gelappten Blättern ist der Leitbündelverlauf strahlig, die Primärbündel craspedodrom, ebenso die secundären. Nur das unterste Secundärleitbündelpaar des primären Mittelleitbündels endet in der Bucht der untersten Lappen, vor derselben eine Gabel bildend, deren Zweige mit den nächsten Tertiärleitbündeln sich vereinigen. Von *Acer* durch die gleichartigen Zähne verschieden. Sind die Blätter ganzrandig, so sind die Secundärleitbündel camptodrom durch Verbinden mit Tertiärleitbündeln, das Gleiche ist der Fall, wenn die Zähne sehr klein sind, sie erhalten dann ihre Leitbündel von den Camptodromieen direkt oder von einem aus diesem hervorgehenden Randnetz. Unvollständige secundäre Leitbündel sind zahlreich, sie verbinden sich mit den Anastomosen, welche gerade oder gebogen verlaufend bei ihrer geringen Stärke wenig vortretend, bald breitere bald schmalere Felder bilden, welche ein in der Regel weitmaschiges durch die weiteren Verzweigungen gebildetes Netz einschliessen. Besonders reich an Arten ist in Nord-Amerika die Lamariengruppe Montana's, sodann das Tertiär von Wyoming, Colorado und der Badlands, welche mehr Arten als das gesammte europäische Tertiär aufzuweisen haben. Indess wird wohl ein Theil der Arten nur Formen anderer sein, was sich nur schwer nachweisen lässt. In Europa, wie in Nord-Amerika reichen sie vom Eocän bis in das Obermiocän und Pliocän. Nach HEER würde die Gattung schon in der Kreidezeit in Grönland aufgetreten sein, allein einerseits sind die Blätter (*V. attenuatum*, *V. sisyphoides*, *V. multinerve*) nicht besonders erhalten, sodann ist der Leitbündelverlauf so different, dass ich bezweifle, ob die Blätter zu *Viburnum* gehören. Die älteste Tertiärart ist

*V. giganteum* SAP. aus dem Untereocän von Sezanne, dem *V. erosum* THBG. in Japan verwandt. Merkwürdiger Weise ist die Gattung für Europa im späten Tertiär nur von Schichow (*V. atlanticum* ETTINGSH.) und Oeningen (*V. trilobatum* HEER), von Céreste an der Nordseite des Mont Leberon (*V. Goretii* SAP.) angegeben, während sie in dieser Periode bis Sachalin, Alaska, Grönland, Spitzbergen und Grinnelland verbreitet gewesen sein soll. Im Pliocän von Meximieux ist *V. Pseudo-Tinus* SAP. und *V. rugosum* PERS., von Vaquières *V. assimile* SAP. et MAR., im Quartär von Toscana und in den Tuffen von la Celle, wo sie jetzt fehlt, *V. Tinus* L., die jetzt noch in Süd-Europa vorkommende Art beobachtet, sich also ebenso wie die mit ihm vorkommende *Cercis Siliquastrum* verhält, beide sind seit dem Quartär in dieser Breite ausgestorben. Die platten, gekielten, schwach gewölbten, zuweilen berandeten Samen werden ebenfalls fossil angegeben, auch wohl für sich allein als Arten unterschieden, wie *V. macrospermum* HEER oder mit Blättern combinirt, wie *V. Whymperi* HEER, beide von Spitzbergen. Die fossilen Samen stimmen ziemlich gut mit jenen der lebenden Arten überein, indess sind sie doch nicht in einem Erhaltungszustande, dass ihre Identität unbedingt auszusprechen wäre.

Aus der Reihe der Aggregaten verdanken wir den Untersuchungen SAPORTA's einen zu den Valerianaceen gebrachten Rest *Valerianites capitatus* aus dem Unteroligocän von Aix, welcher habituell einige Aehnlichkeit mit einer schmalblättrigen *Valerianella* hat, aber sonst unbrauchbar ist. Die Familie der Compositen hat angeblich Blätter, sodann in grosser Anzahl Früchte hinterlassen, allerdings gegenüber der grossen Artenzahl, welche sie jetzt enthält, immerhin sehr wenige Reste. Von einer Zurückführung auf recente Gattung kann bei der Unvollständigkeit der Reste keine Rede sein und ist es willkürlich, wenn SAPORTA aus dem Unteroligocän von Aix Blattfragmente als *Hieracites sahyorum* und *Parthenites priscus*, Massalongo von Chiavon *Silphidium* als Compositenblätter beschreiben. Es fehlt dafür an jeder Unterlage. Bei den Schliessfrüchten der Compositen ist im fossilen Zustande die Möglichkeit der Verwechselung mit Samen der Apocynaceen und Asclepiadaceen gegeben, wie umgekehrt und sind wir nicht im Stande an Abdrucksexemplaren dergleichen zu ermitteln, wohl aber wenn die Structur erhalten. Mit wenigen Ausnahmen wurden diese Reste von HEER zweckmässig als *Cypselites* bezeichnet. Die Unterabtheilungen in geschnäbelte, eiförmige, längliche, mit einem Pappus versehene Arten sind ohne Bedeutung, sie beziehen sich auf einen bestimmten Erhaltungszustand oder auf die Form und dienen höchstens zur Erleichterung der Bestimmung. Als *Bidentites antiquus* HEER und *Hyoserites Schultzianus* ETTINGSH. von Oeningen und Priesen sind Reste mit *Bidens* L. und *Hyoseris* L. verglichen, welche ebenfalls besser als *Cypselites* bezeichnet worden wären, wie dies auch von LESQUEREUX für die Reste aus dem nordamerikanischen Tertiär geschah. Beide besitzen indess keine allzu grosse Aehnlichkeit mit den lebenden Gattungen. Die Mehrzahl der von HEER aus dem Obermiocän von Oeningen unterschiedenen Arten scheint von Compositen herzuführen, der Werth der Arten sei dahin gestellt.

Unter der Bezeichnung *Carpolithes* werden wie aus der palaeozoischen und mesozoischen Zeit eine nicht unbedeutende Anzahl von Resten aus der jüngeren Kreide und dem Tertiär erwähnt, welche meist für Früchte aber auch für Samen gehalten werden und meist auch das eine oder andere sind. Wie dies, im Abdruck erhalten, in dieser Abhandlung keine specielle Berücksichtigung erfahren haben, so geschieht das Gleiche mit den Resten aus dem Tertiär aus demselben

Grunde: es sind, da in der Regel Nichts zu ermitteln ist, Reste von gar keiner Bedeutung, vielfach nur geeignet, bei der Zusammenstellung der Floren einzelner Localitäten auf falsche Spuren zu gerathen, indem z. B. Samen für Früchte gehalten werden, zufällige Aenderungen für Wesentliches u. s. w. erklärt wird. In anderen Fällen ist die Structur erhalten, die Reste sind in Kohle umgewandelt, die Untersuchung ist möglich. Solche Erhaltungszustände kommen in der Fruchtkohle der Wetterau, in der Braunkohle von Altenbach und Brandis bei Leipzig, bei Altenburg vor. Ich habe einen grossen Theil dieser Reste untersucht, einerseits ist jedoch der Erhaltungszustand insoferne ein Hinderniss für die richtige Deutung, dass das Innere, Embryo und Eiweiss entweder gänzlich zerstört oder in der Art erhalten ist, dass Nichts ermittelt werden kann, andererseits die Structur der Steingehäuse und Samenschalen recenter Formen zu wenig bekannt ist, als dass Aufschlüsse erhalten würden und vergleichende Untersuchungen einen Zeitaufwand erfordern, welcher mit den Resultaten in keinem Verhältniss steht. Dasselbe ist von den als *Antholithes* und *Antolithus* bezeichneten Resten zu sagen. Beispiels halber erwähne ich die von HEER in Bd. 3 der Tertiärflora der Schweiz und in Bd. II. der Flora fossilis arctica gegebenen Zusammenstellungen solcher Reste.

Nachträglich sei aus der Literatur noch erwähnt: CONWENTZ, die Angiospermen des Bernsteins. Danzig, 1886. FRIEDERICH, Beiträge zur Tertiärflora der Prov. Sachsen. Berlin, 1883, vorthellhaft sich vor anderen Tertiärfloren durch kritische Behandlung der Objekte verschieden. HEER, Tertiärflora der Schweiz. Winterthur. Flora fossilis arctica. Bd. I—VII. SAPORTA, études sur la végétation du Sud-est de la France à l'époque tertiaire. Annal. des scienc. natur. Bot. Ser. 4, tom. 16, 17, 19. Ser. 5, tom. 3, 4, 8, 9, 17. SAPORTA et MARION, Flore fossile des marnes heersiennes de Gelinden. Flore fossile des tuffes de Meximieux. SAPORTA, Flore fossile de Sezanne.

## Nachträge.

- pag. 45. Zu den Blattstielresten der Farne gehört auch die von UNGER aufgestellte Gattung *Clepsidropsis* aus dem untersten Culm von Saalfeld, welche ich wiederholt untersuchen konnte; cylindrische Blattstiele von ziemlich guter Erhaltung, centralem Tracheidenstrang, im Querschnitt mit *Rachiopteris duplex* WILLIAMSON verwandt, an einzelnen Exemplaren die seitlich abgehenden Tracheidenstränge vorhanden.
- pag. 52. *Sporocarpon* wird von FELIX aus den westphälischen Kalkconcretionen angegeben.
- pag. 118. Eine ziemlich vollständig erhaltene Rinde eines jungen Calamiten wird von WILLIAMSON Part. 12, tab. 33, Fig. 12, abgebildet; eine an das secundäre Holz anstossende Rinde, welcher aber wie es scheint, eine Cambialzone vorausgeht, aus Parenchym bestehend, bildet die Innenrinde, dann folgen keilförmige Gruppen gestreckter dickwandiger Zellen als Mittelrinde, den Schluss bildet die Epidermis mit einer Hypodermis schicht. Die Spalten in der zweiten Schicht sind wohl zufällig.
- pag. 165. LESTER WARD bildet (Types of the Laramieflora, tab. 1, Fig. 4) *Ginkgo laramiensis* LESTER WARD von Point of Rocks, Wyoming und *G. adiantoides* UNGER vom Seven Mile Creek, Montana, ab. Beide stehen sich sehr nahe



- und sind auch kaum verschieden. Es ist eine interessante Thatsache, dass durch diesen Fund die Lücke zwischen Sachalin und Europa ausgefüllt wird.
- pag. 173. In neuerer Zeit sind wahrscheinlich zu *Voltzia* gehörige Reste, *V. krappitzensis* KUNISCH, im schlesischen Muschelkalk gefunden.
- pag. 189. Hinsichtlich *Williamsonia* ist auf die neueste Mittheilung NATHORST's in »Oefversigt af Kongl. Vetenskaps-Akadem. Föshandlingar. 1888. No. 6. Stockholm« zu verweisen. Der Verf. hat zu Bjuf seine *W. angustifolia* im Zusammenhang mit *Anomozamites minor* SCHIMPER gefunden. Abgesehen von dem allgemeinen Interesse dieses Fundes hat er für mich das specielle Interesse, dass ich hoffe, die *Taeniopteris*, *Oleandridium* genannten Reste möchten ein analoges Schicksal erfahren.
- pag. 205. Die von COTTA in seiner Abhandlung »die Dendrolithen« beschriebenen *Perfossus*-Arten bestehen aus zwei verschiedenen Dingen: *Perfossus angularis* COTTA ist Myeloxylon, *P. punctatus* COTTA eine Palme: *Palmoxylon punctatum* SCHENK.
- pag. 205. Ergänzend sei bei den Pandanaceen noch erwähnt *Pandanus Similidae* STIEHLER aus der Kreide des Harzes. Bei seiner Erhaltung ist der Rest allerdings nicht geeignet, ausreichende Aufschlüsse über dessen Stellung zu geben, er gehört aber immerhin zu den besser erhaltenen, welcher die Existenz dieser Familie in Europa während dieser Periode wahrscheinlicher macht, als die übrigen.
- pag. 216. Unter den Resten der Nymphaeaceen sind hervorzuheben die von SAPORTA unterschiedenen Früchte aus dem südfranzösischen Tertiär, *Anoecotomia*, auch von Sotzka und dem böhmischen Tertiär bekannt, ferner mit den Samen der Gattung *Victoria* verwandt, Samen in der Braunkohle der Wetterau und in den Schieferkohlen von Dürnten, *Holopleura Victoria* CASPARY. Dass diese Art, welche aus dem Oligocän bekannt ist, sich bis in die Periode der Schieferkohlenbildung erhalten hat, ist zwar möglich, aber im Zusammenhang mit der übrigen aus den Schieferkohlen bekannten Flora ist das Vorkommen auffällig. Die Annahme gründet sich allein auf Form und Bau des Samens. Es liegt der Gedanke nahe, dass wir es mit einer Pflanze zu thun haben, bei welcher der Bau der Samenschale mit jenem des Samens der Wetterau übereinstimmt, die Pflanze jedoch einer anderen Gattung der Nymphaeaceen angehörte.

# Die Pilze.

Von

Professor Dr. **Wilhelm Zopf.**

## Einleitung.

Der Begriff der Pilze kann einer weiteren und einer engeren Fassung unterliegen, je nachdem man das physiologische oder das morphologische Moment in den Vordergrund stellt.

Mit Betonung des ersteren wird man unter Pilzen (*Fungi, Mycetes*) verstehen alle Thallusgewächse, welche durch Mangel an Chlorophyllfarbstoffen ausgezeichnet sind, also neben den eigentlichen Pilzen, den Eumyceten EICHLER's, auch noch die Spaltpilze, die Schizomyceten NÄGELI's.<sup>1)</sup>

Legt man aber das Hauptgewicht auf das morphologische Moment, so beschränkt sich der Begriff auf diejenigen chlorophyllosen Thalluspflanzen, welche ihr vegetatives Organ in Form eines Mycel's ausbilden, also auf die Pilze im engeren oder eigentlichen Sinne (Eumyceten).

Die folgende Bearbeitung hat es mit der Klasse der eigentlichen Pilze zu thun.

Zu den Spaltpilzen, die mit den Spaltalgen die grosse Gruppe der Spaltpflanzen (Schizophyten) bilden, treten die Eumyceten dadurch in scharfen Gegensatz, dass sie im Allgemeinen aus Fäden bestehen, welche Spitzenwachsthum und echte Verzweigung aufweisen. Von den Algen unterscheiden sie sich durch den Mangel an Pigmenten, welche der Chlorophyllreihe angehören.

Die Klasse der Eumyceten umfasst zwei grosse Entwicklungsreihen, zwischen denen im Allgemeinen sowohl in vegetativer als in fructificativer Beziehung erhebliche Unterschiede bestehen: es sind dies die Algenpilze (Phycomyceten DE BARY's) und die höheren Pilze (Mycomyceten BREFELD's).

---

<sup>1)</sup> Früher rechnete man hierher sogar noch die Pilzthiere oder Schleimpilze (Mycozoen DE BARY's, Myxomyceten WALLROTH's); dass sie mit Pflanzen nichts zu thun haben, vielmehr thierische Wesen darstellen, ist durch DE BARY's Forschungen längst vollkommen sicher gestellt und auch in der Bearbeitung der »Pilzthiere« in diesem Handbuch mit besonderem Nachdruck betont worden.

Man vermuthet, dass die Vorfahren der Ersteren wasserbewohnende Algen waren, die etwa ähnliche vegetative und fructificative Charaktere zeigten, wie die heute mit dem Namen der Schlauchalgen (Siphoneen) bezeichnete Algen-Familie. Gründe zu dieser Vermuthung lieferte die Thatsache, dass die Repräsentanten gewisser Familien der Phycomyceten und zwar der *Peronospora*-artigen, der *Saprolegnia*-artigen und *Chytridium*-artigen, die noch jetzt an das Wasserleben gebunden sind, in ihrem einzelligen Thallus sowohl, als in ihren Fortpflanzungsorganen frappante Analogieen mit den Siphoneen erkennen lassen. Diese Thatsache hat ihren Ausdruck darin gefunden, dass Systematiker und Morphologen die *Saprolegnia*-artigen Phycomyceten bald den Pilzen, bald den Algen zurechneten<sup>1)</sup> und J. SACHS in seinem Lehrbuche der Botanik die Schlauchalgen und die Algenpilze zu einer gemeinsamen Gruppe, den Coeloblasten, vereinigte; und wenn auch diese Gruppierung sich aus praktischen Gründen nicht aufrecht erhalten liess, so hat sie jedenfalls das Verdienst, die Analogieen beider Familien in bestimmter Weise betont zu haben.

Wenn man die Algenpilze in der bisherigen Begrenzung belässt, d. h. auch die *Synchytrium*-artigen (*Synchytrium*, *Woronina*, *Olpidiopsis*, *Rozella*, *Reesia* etc.) darunter begreift, die einen ausgesprochen-plasmodialen vegetativen Zustand besitzen, so wird sich nichts einwenden lassen gegen die in neuerer Zeit zu mehrfacher Aeusserung gelangte Ansicht von Verwandtschaftsbeziehungen zwischen Algenpilzen und Monadinen, also thierischen Organismen.<sup>2)</sup> Allein es erscheint mir angemessener, jene kleine Familie der *Synchytrium*-artigen Organismen — entgegen dem bisherigen Brauch — von den Chytridiaceen und den Algenpilzen überhaupt abzutrennen und zwar aus dem Grunde, weil plasmodialer Charakter den vegetativen Zuständen der Eumyceten durchaus fremd ist.

In Consequenz dieser Abtrennung würden natürlich auch verwandtschaftliche Beziehungen zwischen Algenpilzen und Monadinen nicht anzunehmen sein.

Aehnliche Verwandtschaftsbeziehungen, wie sie zwischen Phycomyceten und gewissen Algen (Siphoneen) bestehen, scheinen auch zwischen Mycomyceten und gewissen anderen Algengruppen vorhanden zu sein, speciell zwischen den Schlauchpilzen (Ascomyceten) und den Rothtangen (Florideen) und zwar mit Rücksicht auf bestimmte Formen der Fructification.

Fassen wir die Verwandtschaftsbeziehungen der Eumyceten zu den übrigen niederen Organismen zusammen, so werden wir zu sagen haben, dass jene Klasse, begrenzt wie oben, in morphologischer Richtung keine Annäherung an die Spaltpflanzen (speciell die Spaltpilze), keine Annäherung an niedere Thiere, dagegen deutliche Annäherung an gewisse Algengruppen zeigt. In physiologischer Beziehung findet eine Annäherung nur an die Spaltpilze statt, auf Grund der Aehnlichkeit der Zersetzungswirkungen im Substrat.

<sup>1)</sup> Vergl. PRINGSHEIM, Beiträge zur Morphologie und Systematik der Algen II. Die Saprolegnieen. PRINGSH. Jahrb. Bd. II, pag. 284.

<sup>2)</sup> Vergl. z. B. J. KLEIN, Vampyrella, ihre Entwicklung und systematische Stellung. Bot. Centralbl. Bd. XI., No. 5—7 (1882).

## Abschnitt I. Morphologie der Organe.

### I. Vegetationsorgane.

Unter vegetativen Organen der Pilze verstehen wir diejenigen Theile, denen die Aufgabe zufällt, Nährstoffe aufzunehmen und aus ihnen die für die Fructification nöthigen plastischen Stoffe zu fabriciren. Im Gegensatz zu den fructificativen Organen, die ihr Längenwachsthum frühzeitig abschliessen, haben sie im Allgemeinen die Tendenz, möglichst fort und fort zu wachsen, zu vegetiren — daher »vegetative« Organe — und sich demgemäss möglichst in oder auf dem Substrat auszubreiten.

Wie bei den übrigen niederen Kryptogamen, den Algen und Spaltpflanzen (Schizophyten) sind auch in der Klasse der Pilze die vegetativen Theile entwickelt in Form eines Thallus, d. h. eines Körpers, der keinerlei Differenzirung in Wurzel, Stengel und Blätter zeigt, wie bei den höheren Gewächsen.

Allein dieses Thallus-Gebilde gelangt bei den Pilzen in einer besonderen Modification zur Entwicklung, die man als »Mycelialen Thallus« oder kurz als »Mycelium« bezeichnet hat.

In seiner typischen Ausbildung stellt dasselbe ein System radiärer verzweigter Fäden dar, deren Ausgangs- und Mittelpunkt die Spore bildet.

Aber von dieser typischen Ausgestaltung werden vielfach Abweichungen, oft sehr erheblicher Art, beobachtet, welche ihren Erklärungsgrund darin finden, dass die Pilzmycelien im Allgemeinen ziemlich weitgehende Befähigung besitzen, sich in ihrer Totalität oder in einzelnen Theilen sowohl verschiedenen äusseren Existenzbedingungen, als auch verschiedenen Lebensaufgaben anzupassen, entweder vorübergehend oder in dauernder Weise.

Wir werden daher sowohl das typische Mycel, als die wichtigsten Abweichungen (Wuchsformen) desselben zu betrachten haben.

#### 1. Das typische Mycelium.

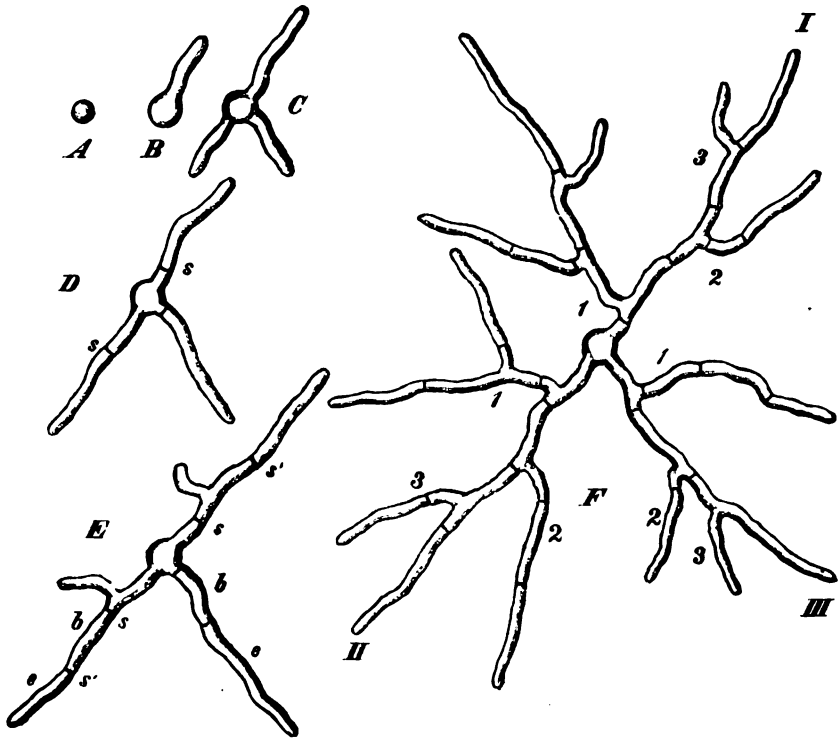
Von der Art und Weise der Entstehung dieses wichtigen Organs, und zwar zunächst bei den höheren scheidewandbildenden Pilzen (Mycomyceten BREF.) kann man sich leicht eine Anschauung verschaffen, wenn man die Sporen unseres gemeinen Brodschimmels (*Penicillium glaucum*) in eine passende Nährlösung, etwa Fruchtsaft, aussät.

Die Spore (Fig. 1, A) schwillt nach wenigen Stunden etwas auf und treibt ein bis mehrere fadenförmige Ausstülpungen, Keimfäden oder Keimschläuche (Fig. 1, B C). Letztere verlängern sich sehr bald (Fig. 1, D) und grenzen sich durch eine Scheidewand (Querwand oder Septum Fig. 1, D bei s) gegen die Spore ab. Darauf wachsen sie noch mehr in die Länge und inseriren abermals eine Querwand (Fig. 1, E s). Hierdurch wird jeder der Keimschläuche zerlegt in zwei Zellen, eine Endzelle oder Scheitelzelle *c* und in eine Binnenzelle *b*. Während nun die Binnenzellen ihr Wachsthum aufgeben, sich auch nicht durch neue Scheidewände gliedern, wächst jede der Scheitelzellen weiter, sich streckend und theilend und dabei wiederum eine Binnenzelle und eine Endzelle bildend.

Indem dieser Process sich fortsetzt, wachsen die Keimschläuche in die Länge. Das Wachsthum beruht also im Wesentlichen auf einer stetigen Verlängerung der jedesmaligen End- oder Scheitelzelle. Man sagt daher, die Keimschläuche wachsen durch Scheitelwachsthum oder Spitzenwachsthum.

Es kommt bei manchen Pilzen vor, dass auch die Binnenzellen sich strecken und theilen (oder wenigstens Querwände bilden). In solchen Fällen spricht man im Gegensatz zum Spitzenwachstum von intercalarem Wachstum und intercalarer Septenbildung. Doch tritt das intercalare Wachstum gegen das Spitzenwachstum bei normaler Ernährung in der Regel gänzlich zurück.

Während jener Wachstumsmodus seinen Fortgang nimmt, entstehen an den Keimschläuchen Seitenzweige. Sie treten zunächst als blosse Ausstülpungen der Zellen des Keimschlauches auf (Fig. 1, *E*), entweder in unmittelbarer Nähe der Scheidewände, was bei manchen Arten sogar Regel ist, oder an beliebigen anderen Punkten, und verlängern sich ebenfalls durch Spitzenwachstum. Jetzt nennt man jeden der Keimschläuche Mycelschlauch oder Mycelfaden, auch Mycelhyphe, seine Zweige Mycelzweige und das ganze aus der Spore hervorgegangene Fadensystem Mycelsystem oder Mycelium.



(B. 610.)

Fig. 1.

Successive Stadien der Sporenkeimung und Mycelentwicklung eines echten Pilzes, des gemeinen Brotschimmels (*Penicillium glaucum*) ca. 400fach. *A* Spore vor der Keimung. *B* Dieselbe hat erst einen Keimschlauch getrieben. *C* Es sind 3 Keimschläuche gebildet. *D* Jeder Keimschlauch zeigt gegen die Spore hin eine Scheidewand (*s*). *E* Jeder Keimschlauch hat sich durch eine weitere Scheidewand (*s'*) in eine Endzelle (*e*) und eine Binnenzelle (*b*) gegliedert. *F* Die 3 Keimschläuche sind durch Spitzenwachstum zu Mycelschläuchen (I, II, III) verlängert und jeder derselben hat bereits Seitenäste gebildet in acropetaler, durch die Zahlen 1, 2, 3 ausgedrückter Folge.

Die Mycelzweige treten meist in ganz bestimmter Succession an den, Mycelfäden auf, der erste entspringt an der ältesten Binnenzelle des Schlauches, der zweite an der nächstjüngeren, der dritte an der drittjüngeren etc., also in einer Folge, welche von der Spore aus nach der Spitze des Mycelfadens hin orschreitet (acropetale oder basifugale Zweigbildung). (In Fig. 1, *F* ist

diese Folge für die Mycelfäden I, II, III durch die Zahlen 1, 2, 3 angedeutet.) Aber die Zweige nehmen ausserdem (der Regel nach) eine bestimmte Stellung und Richtung zum Mycelfaden ein. Sie sind nämlich abwechselnd rechts und links inserirt (Fig. 1 *F*, 1, 2, 3) und bilden mit ihnen im Ganzen einen spitzen Winkel.

Jeder Mycelfaden (Hauptachse) mit seinen zugehörigen Seitenzweigen (Seitenachsen) bildet also ein monopodiales System (Monopodium). Das Mycel in seiner Gesamtheit ist demnach ein System von Monopodien, das zum Ausgangspunkt die Spore hat. (In Fig. 1, *F* zeigt sich das Mycel aus 3 Monopodien I. II. III. zusammengesetzt). (Gabelig verzweigte (dichotome) Mycelfäden sind niemals mit Sicherheit nachgewiesen worden und die wenigen in diesem Sinne gemachten Angaben durchaus unzuverlässig.)

Die Seitenzweige erster Ordnung können nach demselben Gesetz Seitenzweige zweiter Ordnung, diese solche dritter Ordnung u. s. f. bilden, wodurch das Mycel entsprechend grösser und complicirter wird. Man kann auf Gelatineplatten von unserem Brodschimmel Mycelien von Spannenweite erziehen welche Aeste zehnter bis zwanzigster Ordnung bilden.

Mycelien, welche den vorstehenden Charakter aufweisen, nennt man scheidewandbildende (septirte) Mycelien, und alle die Pilze, welche Mycelien von dieser Art aufweisen, scheidewandbildende oder höhere Pilze (Mycomyceten).

Aehnlich, aber doch in einem wesentlichen Punkte anders verläuft die Mycelentwicklung in der anderen grossen Pilzgruppe, den Algenpilzen (*Phycomyceten*). Sät man z. B. eine Spore des auf Pferdemit gemeinen Kopfschimmels (*Mucor Mucedo*) auf dem Objektträger in Fruchtsaft aus, so entwickelt sie zunächst ebenfalls

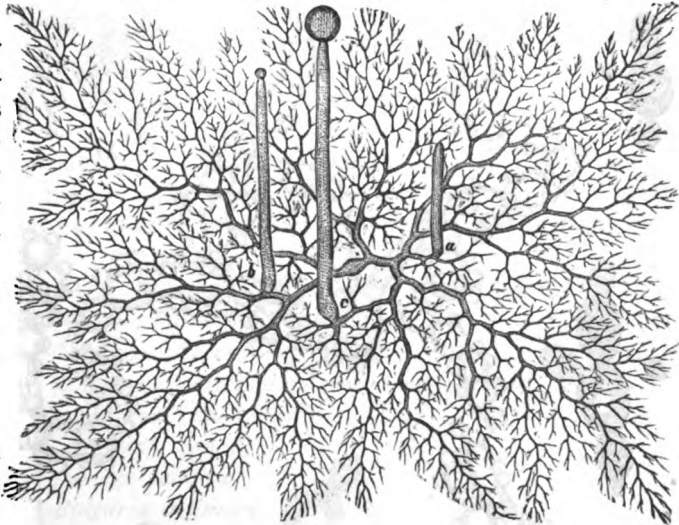


Fig. 2.

(B. 611)

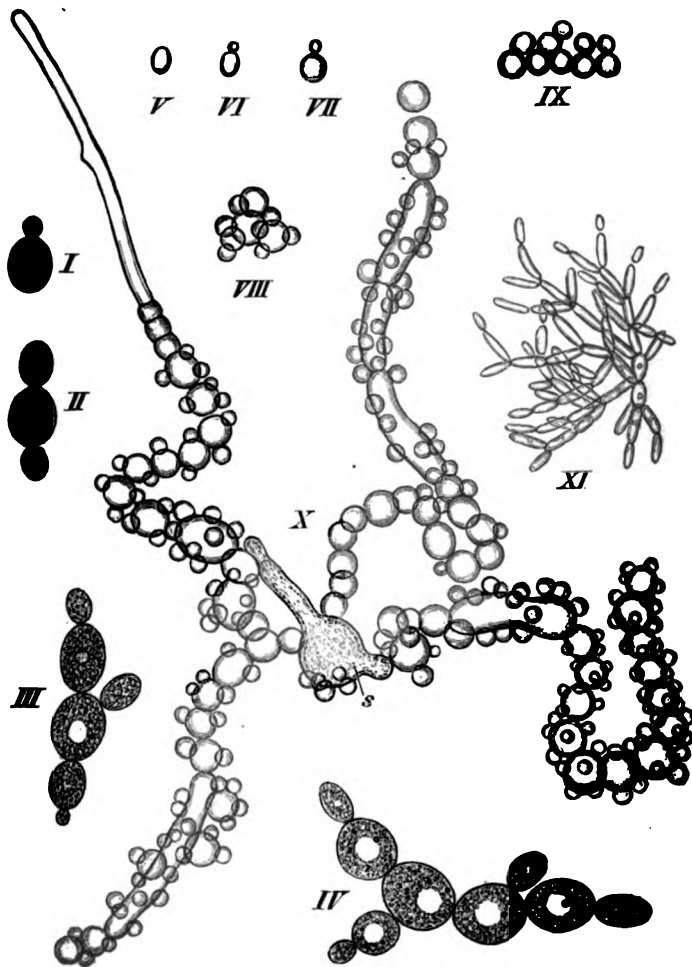
Keimschläuche (ähnlich der Fig. 1, *BC*). Diese wachsen auch durch Spitzenwachsthum weiter und weiter, aber man wartet vergebens auf eine Differenzirung in End- und Binnenzellen, da eine Septenbildung gänzlich unterbleibt.<sup>1)</sup> Das gleiche Verhalten tritt auch an

Mycel des gemeinen Kopfschimmels (*Mucor Mucedo*). Von der etwa in der Mitte des Ganzen gelegenen stark aufgeschwollenen Spore sieht man einige dicke Mycelfäden abgehen, welche sich ausserordentlich reich verzweigt haben. Das ganze Mycelsystem ist anfangs völlig querwandlos, stellt also eine einzige vielfach verästelte Zelle dar. Von der Mycelebene erheben sich senkrecht in die Luft 3 dicke einfache Fruchttträger *abc*, von denen der eine bei *a* noch sehr jung ist, der andere *b* an seiner Spitze bereits zur Sporangienbildung vorschreitet, während der dritte sein grosses kugeliges Sporangium nahezu ausgebildet hat. Schwach vergrössert, nach KNY's Wandtaf. aus REINKE's Lehrbuch.

<sup>1)</sup> Wir werden später sehen, dass sie bei der Fructification und unter besonderen ungünstigen Ernährungsverhältnissen auch schon an den Keimschläuchen auftreten kann. Vergl. das über »Sprossmycelien« und »Gemmenbildung« Gesagte.

den Verzweigungen ein, die sich im übrigen nach denselben Regeln entwickeln, wie bei den Mycomyceten. So kommt es denn, dass wir schliesslich ein Mycel erhalten, das im Gegensatz zu dem vielzelligen Mycel des Brotschimmels eine einzige vielverzweigte grosse Zelle repräsentirt (Fig. 2).

Mit einem solchen Mycelsystem hat grosse Aehnlichkeit der Thallus der Siphoneen-artigen Algen, speciell der Vaucherien, insofern auch dieser ein querwandloses, viel verzweigtes Schlauchsystem mit monopodiale Aufbau besitzt. Der Name Algenpilze bezieht sich z. Thl. auf diese Aehnlichkeit.



(B. 612.)

Fig. 3.

I—IV 1020 fach. Entwicklung des Sprossmycels einer Bierhefepespecies. V—IX 350 fach. Entwicklung des Sprossmycels von *Mucor racemosus* im Pflaumendecoct unter Deckglas von der Spore (V) aus. Die Sprosse sind hier sehr kurz und zwar kugelig (sogen. Kugelhefe). X 180 fach. Mycel von *Mucor racemosus*. In Folge der Cultur in verdünnter Zuckerlösung unter Deckglas hat sich aus der Spore *s* ein Mycel entwickelt mit reicher Querwand-Gliederung, die einzelnen Zellen sich tonnenartig auf geschwollen, zum grossen Theil stark gegen einander abgerundet und haben meistens schon Sprosszellen in Form von Kugelhefe getrieben. XI ca. 800 fach. Langsprosse bildendes Sprossmycel eines Kahlhautpilzes (*Mycoderma cerevisiae*).

Wenn typische Mycelien auf einem festen Substrat vegetiren, in das sie nicht einzudringen vermögen, so werden sie sich im Wesentlichen nur in Richtung der Substratsfläche entwickeln (Flächenmycel). In einer Nährflüssigkeit dagegen, die sich in vollkommener Ruhe befindet, oder in einer sehr gleichmässigen gelatinösen Substanz, wie Nährgelatine, werden suspendirte Sporen stets je ein exakt sphärisches Mycel erzeugen (Kugelmycel). Mycelien, welche von der Wandung des Hühnereies aus ins Eiweiss hineinwachsen, nehmen die Form einer Halbkugel oder eines Halb-Ellipsoids an. Im feuchten Raume senden manche Pilze auch Mycelhyphen in die Luft (Luftmycel).— Der Aufbau des Mycels ist besonders von BREFELD genau studirt worden.

## 2. Sprossmycelien.

Sie entstehen in folgender Weise: Eine als Spore fungierende Zelle treibt, anstatt einen oder mehrere Keimschläuche zu bilden, an ganz eng umschriebenen Stellen ihrer Membran, welche entweder polar oder auch seitlich liegen, bruch-sackartige Ausstülpungen (Fig. 3, I, II), die sich zu rundlichen oder verlängerten Zellen vergrössern und schliesslich durch eine Querwand gegen die Mutterzelle abgrenzen (Fig. 3, II). Dieser Vorgang wird im Gegensatz zur Keimschlauchbildung »Sprossbildung« oder »Sprossung« genannt, während man die so entstandenen Tochterzellen als »Sprosszellen« oder »Sprosse« bezeichnet.

Die Sprosszellen erster Ordnung können polar oder seitlich solche zweiter Ordnung treiben, diese solche dritter Ordnung etc. (Fig. 3, III. IV. XI).

Da die Elemente solcher Sprossverbände oder Sprossmycelien gewöhnlich nur durch eine ganz schmale Scheidewand von einander getrennt sind, so treten sie leicht ausser Verband, um übrigens unter gleichen Bedingungen wiederum auszusprossen.

Hinsichtlich der Form der Sprosse unterscheidet man Sprossmycelien mit Kurzsprossen — hier sind die Sprosse kugelig, (Fig. 3, V—IX) ellipsoidisch (Fig. 8, I—IV oder (seltener) citronenförmig — und solche mit Langsprossen (Fig. 3, XI). Sprossmycelien mit kugeligen Sprossen hat man Kugelhefe genannt (Fig. 3, V—X).

Früher glaubte man, die Erzeugung von Sprossmycelien komme nur den echten Hefepilzen (Bierhefe, Weinhefe) und Kahmpilzen (*Mycoderma*) zu, bis TH. BAIL<sup>1)</sup> 1857 nachwies, dass auch *Mucor*-artige Schimmelpilze z. B. (*Mucor racemosus*) sprossmycelartige Wuchsformen zu erzeugen im Stande sind.

Seitdem ist diese Fähigkeit auch bei anderen Pilzfamilien gefunden worden, so bei Schlauchpilzen (*Ascomyceten*), Basidiomyceten, Brandpilzen, (*Ustilagineen*) Entomophthoreen und Hyphomyceten (Fadenpilzen), wie folgende Uebersicht zeigt:

|               |  |
|---------------|--|
| Phycomyceten: | <i>Mucor racemosus</i> , <i>circinelloides</i> , <i>spinosus</i> , <i>fragilis</i> etc., <sup>2)</sup><br><i>Pilobolus microsporus</i> . <sup>3)</sup>   |
| Ascomyceten:  | Hefepilze ( <i>Saccharomyces</i> ),<br>Kahmpilze ( <i>Mycoderma vini</i> , <i>Chalara</i> etc., <sup>4)</sup><br>Exoasceen ( <i>Exoascus</i> ) <sup>5)</sup><br><i>Dothidea ribesia</i> , <sup>6)</sup><br><i>Fumago salicina</i> , <sup>7)</sup><br><i>Bulgaria inquinans</i> . |

<sup>1)</sup> Ueber Hefe. Flora 1857, pag. 417—429 u. 433—443. Leider identificirte er diese Sprossmycelien mit denen von echten Hefepilzen, doch wird dadurch die obige wichtige Entdeckung nicht alterirt.

<sup>2)</sup> BAIL, l. c. — BREFELD, *Mucor racemosus* und Hefe. Flora 1873. Derselbe, Ueber Gährung III. Landwirthsch. Jahrb. V. — VAN TIEGHEM, GAYON; BAINIER, Sur les Zygosporées des Mucorinées. Ann. sc. nat. Sér. 6, t. 19.

<sup>3)</sup> ZOPF, Zur Kenntn. d. Infectiouskrankheiten niederer Thiere u. Pflanzen. Nov. acta. Bd. 52, Heft 7.

<sup>4)</sup> CIENKOWSKI, Die Pilze der Kahmhaut. Melang. biol. Acad. St. Petersburg. t. VIII. — E. CHR. HANSEN, Contribution à la connaissance des organismes qui peuvent se trouver dans la bière etc. Résumé von Meddelelser fra Carlsberg Laborat. 1879.

<sup>5)</sup> DE BARY, *Exoascus Pruni* in Beitr. z. Morphol. u. Physiol. der Pilze. Heft 1. — SADEBECK, Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Jahrb. d. wissensch. Anstalten zu Hamburg für 1883. — FISCH, Ueber die Pilzgattung *Ascomycetes*. Bot. Zeit. 1885.

<sup>6)</sup> TULASNE, Selecta fung. Carpol. Bd. II., tab. 9.

<sup>7)</sup> ZOPF, Die Conidienfrüchte von *Fumago*. Nov. act. Bd. 40, pag. 41—52.



|                  |   |   |  |
|------------------|---|---|--|
| Basidiomyceten:  | { | <i>Exobasidium Vaccinii</i> , <sup>1)</sup>   |  |
|                  |   | <i>Tremella lutescens</i> , <sup>2)</sup>   |  |
|                  |   | „ <i>frondosa</i> , <sup>2)</sup>   |  |
|                  |   | „ <i>genistae</i> , <sup>2)</sup>   |  |
|                  |   | „ <i>globulus</i> , <sup>2)</sup>   |  |
|                  |   | „ <i>encephala</i> , <sup>2)</sup>  |  |
| Ustilagineen:    | { | <i>Ustilago antherarum</i> , <i>Carbo</i> , <i>Maydis</i> , <i>Betonicae</i> , <i>flosculorum</i> , |  |
|                  |   | <i>receptaculorum</i> , <i>U. Kühneana</i> , <i>Cardui</i> , <i>intermedia</i> , <i>cruenta</i> ,   |  |
|                  |   | <i>olivacea</i> , <i>Reiliana</i> . <sup>3)</sup>   |  |
| Entomophthoreen: |   | <i>Empusa Muscae</i> . <sup>4)</sup>  |  |
| Hyphomyceten:    | { | <i>Dematium pullulans</i> , <sup>5)</sup>   |  |
|                  |   | <i>Oidium albicans</i> , <sup>6)</sup>  |  |
|                  |   | <i>Torula</i> -Arten, <sup>7)</sup>   |  |
|                  |   | <i>Monilia candida</i> , <sup>8)</sup>  |  |
|                  |   | <i>Rhodomyses Kohii</i> . <sup>9)</sup>   |  |

Lehrreich ist die Thatsache, dass von zwei so nahe verwandten Pilzen wie *Mucor racemosus* und *Mucor Mucedo* der erstere unter geeigneten Bedingungen stets, der letztere niemals sprossmycelartigen Wuchsformen bildet, und ferner, dass bei den Vertretern ganzer Familien, wie bei den Saprolegniaceen und Chytridiaceen soweit die Untersuchungen reichen, die in Rede stehende Mycelform niemals zur Production gelangt.

Da eine scharfe Scheidung von mycelialen und fructificativen Zuständen überhaupt nicht möglich ist, und jeder myceliale Spross unter gewissen Verhältnissen als Spore fungiren kann, so darf man keinen Anstoss nehmen, wenn das, was der eine Autor als myceliales (also vegetatives) Sprossystem bezeichnet, der andere als fructificatives auffasst. BREFELD z. B. sieht in den Sprossmycelien der Brandpilze (*Ustilago*) Conidien-Verbände, während ich sie als Sprossmycelien auffasse.

Ferner ist zu beachten, dass eine scharfe Grenze zwischen Sprossmycelien und gewöhnlichen fädigen Mycelien nicht gezogen werden kann, da sich vielfach Uebergänge zwischen beiden finden.

Die Erzeugung von Sprossmycelien findet im Allgemeinen dann statt, wenn man die Sporen der hier in Betracht kommenden Pilze in Nährflüssigkeiten cultivirt, welche relativ geringen Nährwerth besitzen, resp. zur Beförderung

<sup>1)</sup> WORONIN, *Exobasidium Vaccinii*. Naturf. Gesellsch. zu Freiburg 1867.

<sup>2)</sup> BREFELD, Untersuchungen aus dem Gesamtgeb. d. Mycologie, Bd. VII. Basidiomyceten II., tab. 7 u. 8.

<sup>3)</sup> BREFELD, Schimmelpilze, Heft V.

<sup>4)</sup> BREFELD, Unters. über die Entwicklung von *Empusa Muscae* und *Empusa radicans*. Halle 1871. pag. 40.

<sup>5)</sup> DE BARY, Morphol. u. Physiol. der Pilze, Flechten und Mycetozoen, 1866, pag. 183, und E. LOEW, Ueber *Dematium pullulans*. PRINGS. Jahrb., Bd. VI.

<sup>6)</sup> M. REES, Ueber den Soorpilz, Ber. d. phys. med. Ges. Erlangen, Juli 1877 u. Januar 1878. — PLAUT, Neue Beitr. z. systemat. Stellung des Soorpilzes. Leipzig 1887.

<sup>7)</sup> PASTEUR, Etude sur la bière, und E. CHR. HANSEN, Résumé du compte-rendu des travaux du laboratoire de Carlsberg. Vol. II., Lief. V., 1888, Fig. 1—3.

<sup>8)</sup> E. CHR. HANSEN, l. c. pag. 153, Fig. 4—6.

<sup>9)</sup> v. WETTSTEIN, Untersuchungen über einen neuen pflanzlichen Parasiten des menschlichen Körpers. Sitzungsber. d. Wiener Akad., Bd. 91.

gewöhnlicher Mycelbildung ungeeignet erscheinen. Solche Nährflüssigkeiten sind insbesondere mehr oder minder gährungsfähige Zuckerlösungen, verdünnte Fruchtsäfte, Bierwürze etc., worauf schon BAIL<sup>1)</sup> hinwies, in anderen Fällen verwendet man mit Erfolg Mistdecocte, destillirtes Wasser u. s. w. Bei manchen Gährungserregern befördert vielfach Luftabschluss die Sprossbildung.

Für die Sporen der Conidienfrüchte des Russthaues (*Fumago*) zeigte ich,<sup>2)</sup> dass wenn man sie in wenig nährenden zuckerhaltigen Flüssigkeiten cultivirt, Sprossmycelien mit Kurzsprossen getrieben werden, während an der Oberfläche solcher Flüssigkeiten oder auf festen Substraten, die mit ihnen getränkt sind, Sprossmycelien mit Langsprossen entstehen.

Später hat E. CHR. HANSEN<sup>3)</sup> die interessante Thatsache eruiert, dass auch Bier- und Weinhefe-Species in gewissen Nährflüssigkeiten (z. B. Bierwürze) Sprossmycelien mit Kurzsprossen, an der Oberfläche derselben dagegen solche mit Langsprossen produciren, wobei bereits eine grosse Annäherung an typische Mycelien zu Tage tritt.

Den Sprossmycelien äusserlich sehr ähnliche, aber auf andere Weise entstehende Formen nehmen die Mycelien mancher *Mucor*-artigen Pilze an, wenn sie sich in Zuckerlösungen untergetaucht entwickeln. Hier tritt nämlich eine sehr reiche Querwandbildung auf (die, wie wir sahen, dem gewöhnlichen *Mucor*-Mycel in der vegetativen Periode völlig fehlt) und hierauf ein tonnenförmiges Aufschwellen der einzelnen Mycelglieder, verbunden mit Abrundung an den Querwänden (Fig. 3, X), welche soweit gehen kann, dass die Zellen aus ihrem losen Verbande sich leicht isoliren. Es kommt übrigens bei *Mucor racemosus* und anderen Mucorineen vor, dass die auf obigem Wege entstandenen Mycelien früher oder später seitliche Sprossungen treiben, wodurch nachträglich Sprossmycelcharakter hervorgerufen wird (Fig. 3, X, wo fast an allen Stellen Kugelhefe-Bildung eingetreten ist). Vergl. übrigens den Abschnitt »Gemmenbildung«.

### 3. Saugorgane, Kletter- und Haftorgane.

Parasitische Pilze, welche ihr Mycel im Innern der Nährpflanze und zwar in den Interzellularräumen derselben entwickeln, treiben fast ohne Ausnahme von den intercellularen Hyphen aus Seitenzweige, welche die Membranen der Wirthszellen durchbohren und in deren plasmatischen Inhalt hineinwachsen, um aus diesem ihre Nahrung zu schöpfen.

Da diese Bildungen morphologisch und physiologisch eine gewisse Aehnlichkeit mit den Saugorganen (Haustorien) phanerogamischer Parasiten (z. B. der Kleeseide) aufweisen, so hat man ihnen die nämliche Bezeichnung beigelegt.

Alle Haustorienbildungen sind dadurch ausgezeichnet, dass sie in Bezug auf Gestaltung, Grösse, Verzweigung (wenn solche überhaupt vorhanden), Zartheit der Wandung etc. von den gewöhnlichen Mycelästen in mehr oder minder auffälliger Weise abweichen.

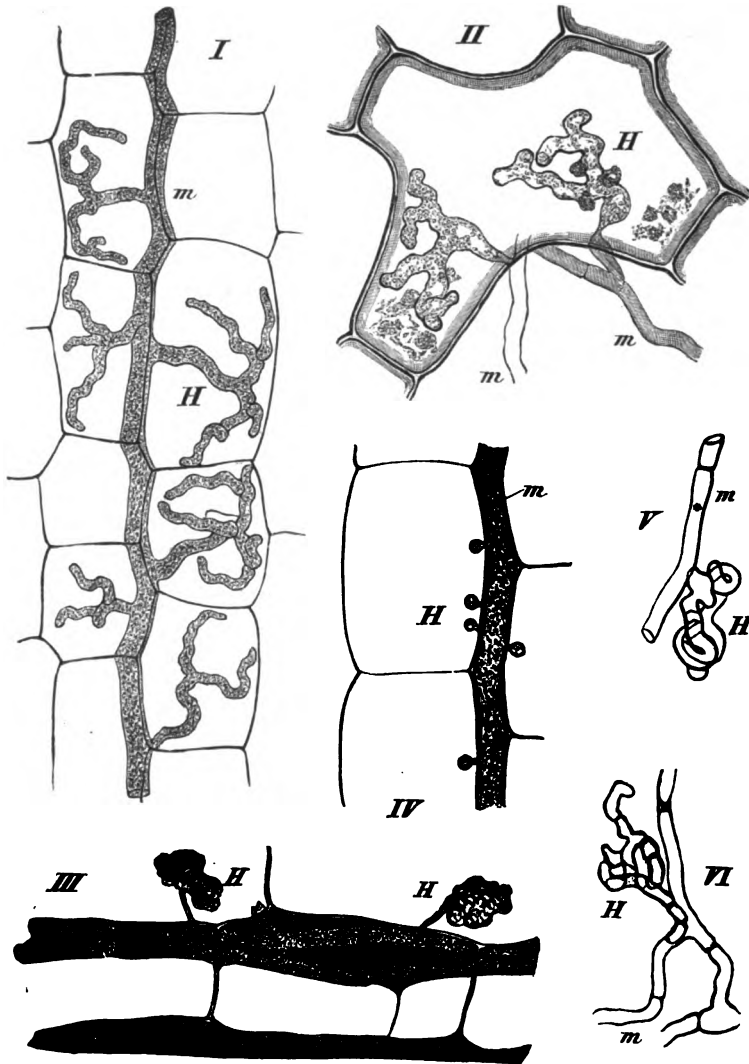
Haustorien kleinster und einfachster Art finden wir beim weissen Rost (*Cystopus*-Arten), wo sie als winzige, kurz und fein gestielte, kugelige Bläschen auftreten (Fig. 4, IV H). Die viel stattlicheren der *Peronospora*-Species sind entweder plump keulenförmig und höchstens spärlich verzweigt (z. B. bei der in

<sup>1)</sup> Ueber Hefe. Flora 1857.

<sup>2)</sup> Die Conidienfrüchte von *Fumago*. Nova Acta Bd. 40, Halle 1878.

<sup>3)</sup> Résumé du compte-rendu des travaux du laboratoire de Carlsberg. Vol. II, Lieferung 4. 1886.

Cruciferen lebenden *P. parasitica*), oder fadenförmig und dann mit meist mehr-



(B. 613.)

Fig. 4.

I 300fach. Stück eines Längsschnittes aus dem Stengel des Waldmeisters (*Asperula odorata*) mit 2 Reihen von Parenchymzellen. Zwischen ihnen verläuft ein dicker Mycelschlauch von *Peronospora calotheca*, welcher in 6 Wirtszellen je ein verzweigtes Haustorium hineingesandt hat. Der plasmatische Inhalt dieser Wirtszellen ist bereits völlig aufgezehrt. II 450fach. Eine Zelle aus dem Schwammgewebe des Blattes von *Ranunculus Ficaria* mit 2 von verschiedenen Mycelfäden entspringenden, knorrig verzweigten stattlichen Haustorien, welche einem Rostpilz (*Uromyces Poae* RABENH.) angehören. Der Inhalt der Haustorien ist von Vacuolen durchsetzt, der der Wirtszelle schon zum grössten Theil aufgezehrt. III 450fach. Stückchen eines Längsschnittes durch das Wurzelparenchym einer Composite (*Stiftia chrysantha*) mit intercellular verlaufenden Mycelfäden von *Protomyces radicolus* ZOFF, von denen der eine in die benachbarten Zellen 2 keuligknorrig einfache Haustorien getrieben hat. IV 350fach. Parenchymzellen aus dem Stengel von *Capsella*, mit einem intercellularen Faden von *Cystopus candidus*, der sehr kleine Haustorien in Form gestielter Köpfchen ins Innere dreier Wirtszellen getrieben. V und VI 540fach. Haustorien des Rostpilzes *Endophyllum Sempervivi* mit zusammengekrümmten, bei VI anastomosirenden Zweigen. — In allen Figuren bedeutet *m* Mycel, *H* Haustorium.

fachen Auszweigungen versehen (Fig. 4, I), die den engen Raumverhältnissen entsprechend, gewöhnlich vielfache Krümmungen aufweisen, wie es z. B. bei der im Waldmeister schmarotzenden *P. calotheca* der Fall ist (Fig. 4, I).

In den Gruppen der Rost- und Brandpilze trifft man die Haustorien gewöhnlich ebenfalls in letzterer Form an (Fig. 4, II). Doch bildet *Melanotaenium*

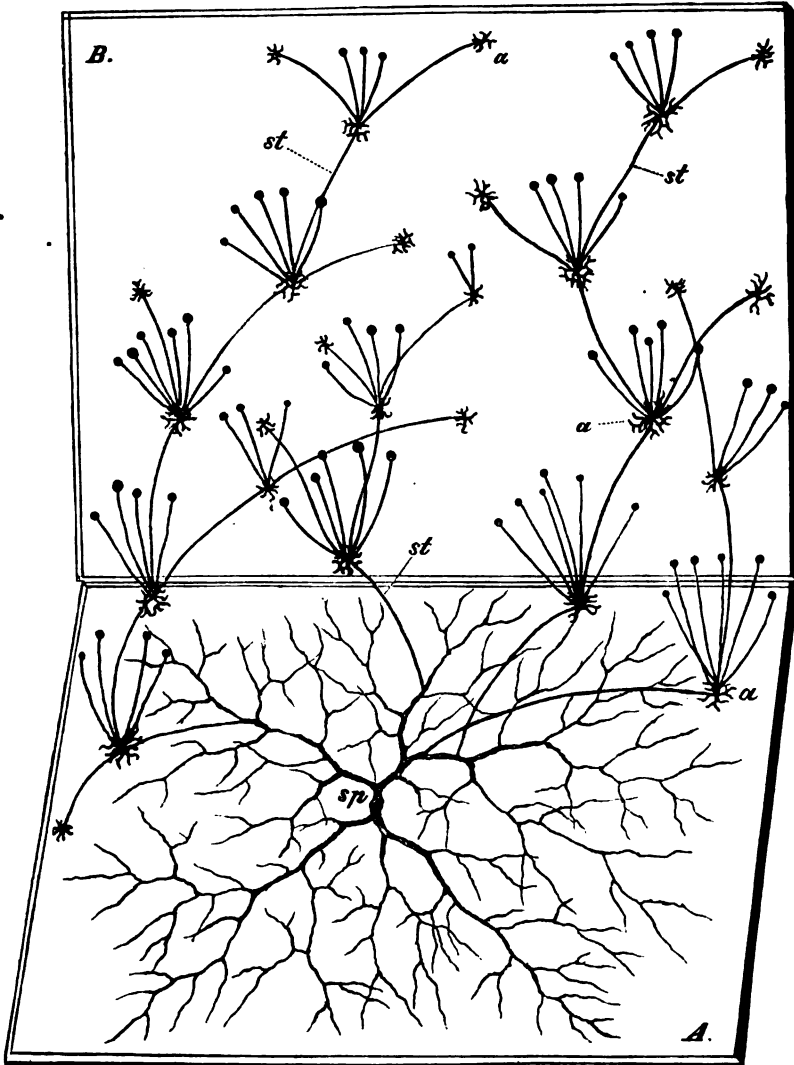


Fig. 5.

(B. 614.)

Mycel und Fructification eines kletternden Pilzes *Mucor stolonifer* (*Rhizopus nigricans*), halbschematisch dargestellt, ca. 10fach vergrößert. Auf der horizontal liegenden Glasplatte A vegetiert im Culturtropfen das aus der Spore *sp* hervorgegangene Mycel. Von diesem gehen Ausläufer- (Stolonen-) artige unverzweigte Seitenäste nach der senkrecht gestellten Platte B. Hier heften sie sich mit ihren Enden an, indem sie aus diesen rosettenartig angeordnete Kurzweiglein treiben, die sich fest an die Glasplatte anschmiegen. Aus der Region, wo diese Haftapparate (Appressorien *a*) liegen, erheben sich 2 bis mehrere Sporangienträger, welche an ihrer Spitze die kugelligen Sporangien tragen. Von jeder Rosette aus nehmen dann wiederum 1—2 Stolonen ihren Ursprung, um sich in derselben Weise zu verhalten u. s. f. So entsteht ein ganzes System von Stolonen, Haftapparaten und Sporangiengruppen.

*endogenum* DE BARY nach WORONIN<sup>1)</sup> Haustorien mit zahlreichen gedrängten Kurzweigen, so dass ein vom Pole aus gesehen maulbeerartiger Complex zu Stande kommt. Bei der im Hauslauch schmarotzenden Uredinee (*Endophyllum Sempervivi*) sah ich die Haustorienäste meist knäuelartig zusammengekrümmt (Fig. 4, V) und häufig unter sich anastomosiren (Fig. 4, VI); bei der in *Hepatica triloba* schmarotzenden *Urocystis pompholygodes* zierlich spiralig gewunden. Eigenthümlich keuligknorrige Haustorien wies ich am Mycel von *Protomyces radicolus* nach (Fig. 4, III).<sup>2)</sup>

Innerhalb der Gruppe der Algenpilze, speciell der Mucoraceen, sowie in der Familie der Mehlthauptpilze (Erysipheen) und Becherpilze kommen verschiedene Arten vor, deren Myceltheile Kletterbewegungen auszuführen im Stande sind.

Die kletternden Mycelzweige zeichnen sich vor gewöhnlichen Mycelästen zunächst dadurch aus, dass sie fast durchgängig stolonienartigen Charakter annehmen, das heisst bei möglichst ausgiebiger Verlängerung möglichst einfach, also unverzweigt bleiben. Dazu kommt als zweiter wichtiger Punkt, dass die Stolonen auf irgend einen Gegenstand hinwachsen, ihn mit der Spitze berühren und hier ein mehr oder minder complicirtes Haftorgan (Appressorium)<sup>3)</sup> bilden, das sich der Unterlage eng und fest anlegt; von diesem aus können bei gewissen Kletterpilzen neue Stolonen getrieben werden.

Eines der bekanntesten Beispiele für kletternde saprophytische Pilze bildet *Rhizopus nigricans* (*Mucor stolonifer*). In der halb schematisirten Darstellung von Fig. 5 sieht man zunächst das typische aus der Spore *sp* entstandene Mycel. Von diesem erheben sich einzelne Stolonen *st*, um im flachen Bogen nach diesem oder jenem Punkte der Glasplatte *A*, resp. der senkrecht zu dieser gedachten Glasplatte *B* zu wachsen, diese mit ihren Spitzen zu berühren und an den Berührungsstellen je ein Appressorium *a* zu produciren. Es hat gerade bei diesem Pilze eine ganz eigenthümliche Form, insofern es ein zierliches System schlauchartiger, sich verzweigender Ausstülpungen darstellt vom Aussehen einer Rosette oder eines Fächels oder auch eines kleinen Wurzelsystems (Fig. 5, *a*, Fig. 6, *Ia* und *IIa*).<sup>4)</sup>

Ist das der Glasplatte sich dicht anschmiegende Appressorium gebildet, so werden von seinem Centrum aus ein oder mehrere neue Stolonen getrieben (Fig. 5 an verschiedenen Stellen), während gleichzeitig (oder schon früher) daselbst eine Anzahl von Sporangien entstehen, die durch jenen Haftapparat zugleich vor dem Umfallen geschützt werden. Die neuen Stolonen verhalten sich wie die früheren und so kommt schliesslich ein ganzes System von Stolonen und Appressorien zu stande, der Pilz klettert an der Glasplatte, wie an jedem beliebigen anderen festen Körper immer weiter hinauf.

Diese Stolonen-, Rosetten- und Appressorien-Bildung, von DE BARY<sup>5)</sup> zuerst beschrieben, kommt nach VAN TIEGHEM<sup>6)</sup> ausser bei allen übrigen *Rhizopus*-Arten

<sup>1)</sup> Beitrag z. Kenntniss der Ustilagineen (in DE BARY u. WORONIN, Beiträge zur Morphol. und Physiol. d. Pilze). Reihe V. Frankfurt 1882. Tab. IV, Fig. 27.

<sup>2)</sup> Bei *Protomyces*-artigen Pilzen waren Haustorien bisher unbekannt; thatsächlich werden von *Pr. macrosporus* auch niemals solche Organe erzeugt, wie schon DE BARY nachwies und wie ich bestätigen kann.

<sup>3)</sup> Dieser Ausdruck wurde zuerst von A. B. FRANK, Ueber einige neue und weniger bekannte Pflanzenkrankheiten (Berichte der deutsch. bot. Ges. Bd. I, 1883. pag. 30) in Anwendung gebracht für die Haftorgane der Keimpflänzchen von *Fusicladium tremulae* FRANK.

<sup>4)</sup> Es ist daher auch wohl mit dem in so verschiedenem Sinne angewandten Namen der Rhizoiden bezeichnet worden.

<sup>5)</sup> Beiträge zur Morphologie. II. Zur Kenntniss der Mucorineen.

<sup>6)</sup> Nouvelles recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. Sér 6, tom. I, Taf. 2. — Troisième mém. sur les Mucorinees. Daselbst tom. 4, Taf. 11 und 12.

auch bei den Absidien vor, nur mit dem Unterschiede, dass hier die Stolonen sehr energische und regelmässige Bogenkrümmungen ausführen und die Sporangienbüschel anstatt von den rosettenförmigen Appressorien, von dem höchsten Theile der Brückenbogen ihren Ursprung nehmen. Aehnlich der von *Rhizopus* ist die Stolonen- und Appressorienbildung in den Gattungen *Mortierella*<sup>1)</sup> *Syncephalis* und *Piptocephalis*<sup>2)</sup> etc. (soweit das saprophytische Mycel in Betracht kommt, beim parasitischen finden wir noch andere, sogleich zu beschreibende Haftorgane).

Eigenthümliche und zugleich stattliche, bis etwa stecknadelkopfgrosse Haftorgane bilden die Mycelien mancher Becherpilze (*Sclerotinia tuberosa* nach BREFELD's<sup>3)</sup> *Sc. sclerotiorum*, *Fuckeliana*, *ciboroides* nach DE BARY's<sup>4)</sup> Beobachtungen) wenn sie von dem Nährsubstrat aus auf Glasplatten etc. klettern. Sie entstehen als kurze Mycelzweige (Fig. 6, III a), die sich dem festen Gegenstande zuwendend sehr reich verästeln und vermöge dichten Zusammenschlusses der Aeste ein kompaktes Büschel von Quastenform bilden, (Fig. 6, IV a) das sich der Unterlage fest anschmiegt. In Folge der Bräunung seiner Hyphen erscheint es dem blossen Auge schliesslich als schwarzer Körper.

Viel einfacher und dabei an-

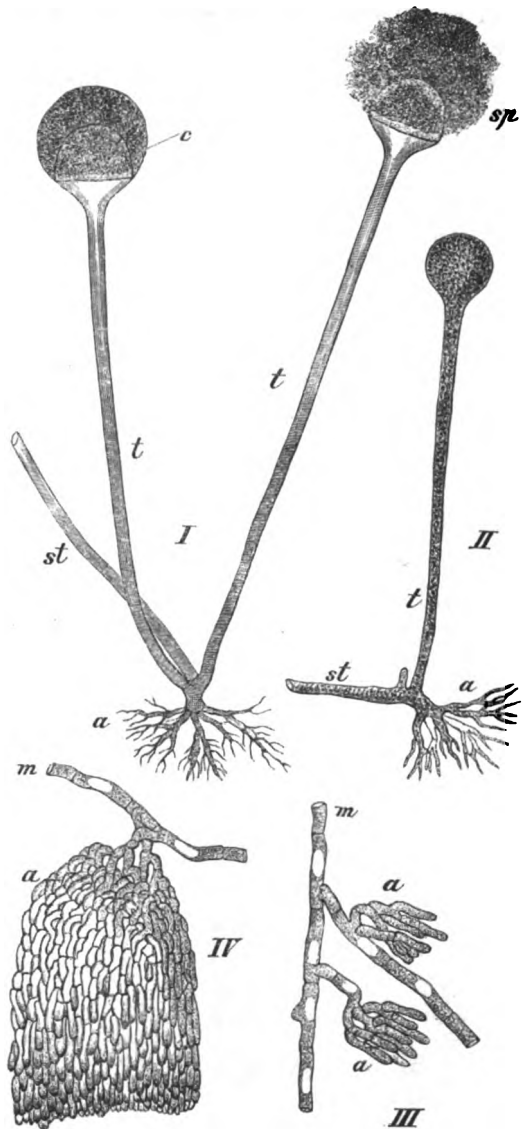


Fig. 6. (B. 615.)

I 80fach. Ein Stolo von *Mucor stolonifer* (*Rhizopus nigricans*), der an seinem Ende ein rosettenförmiges Haftorgan (Appressorium a) getrieben und ausserdem 2 Sporangienträger t, die sich in die Luft erheben. Das Sporangium des linksstehenden ist noch intact, das rechts befindlichen gesprengt, daher die Sporenmasse sp frei geworden. c Columella. II 80fach. Ein Stolo desselben Pilzes, der gleichfalls ein rosettenartiges Appressorium a und dicht vor demselben einen jungen Sporangienträger t nebst Anlage eines zweiten gebildet hat. III—IV 300fach. Mycelzfäden m von *Peniza tuberosa* mit quastenförmigen Haftorganen a. Bei III sind 2 in der Anlage begriffen, bei IV ist der ausgebildete Zustand dargestellt. Die letzten beiden Figuren nach BREFELD.

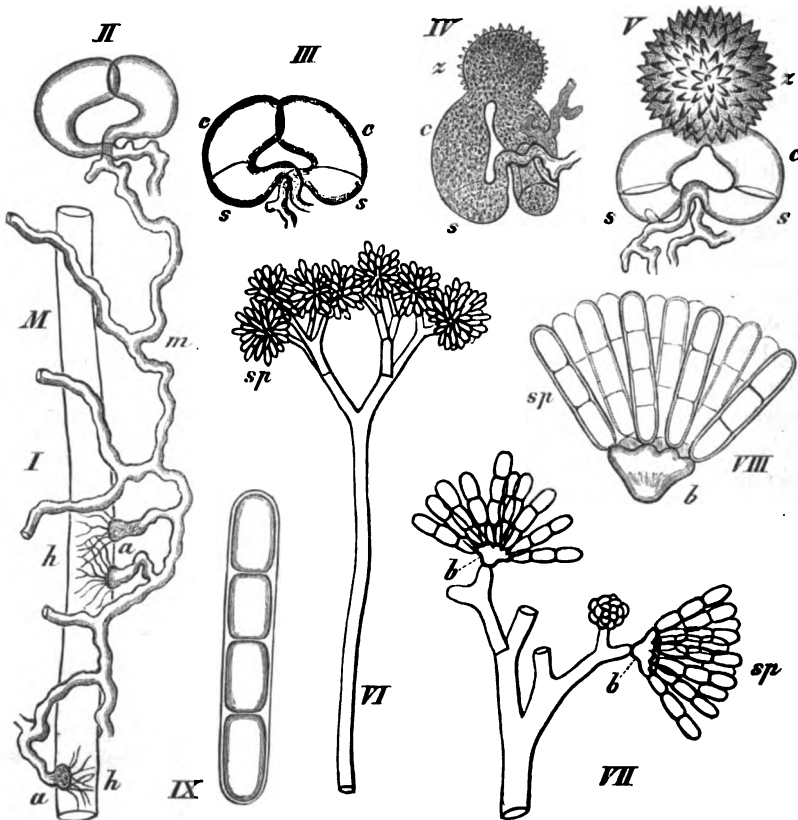
<sup>1)</sup> VON TIEGHEM, Rech. sur les Mucorinées. Dasselbst Sér. V, tom 17. Taf. 24.—BREFELD, Schimmelpilze IV. t. 5.

<sup>2)</sup> Nouvelles recherches etc. Taf. 3 und 4.

<sup>3)</sup> Schimmelpilze Heft IV, pag. 112, Taf. 9, Fig. 11, 15.

<sup>4)</sup> Morphologie, pag. 22, vergl. auch Bot. Zeit. 1886, pag. 410.

ders gestaltet als bei den saprophytischen Kletterpilzen erscheinen die Haftorgane bei den streng parasitischen. Hier tritt auch, soweit bekannt, stets eine Combination von Haftorganen mit Haustorien auf. Bei den *Piptocephalis*-Arten, welche auf den weiltumigen Schläuchen der *Mucor*-Mycelien und Sporangienträger schmarotzen, stellen die Appressorien Zweigenden dar, welche ohngefähr senkrecht auf den Mucorschlauch zu wachsen und mit ihrem zwiebelartig anschwellenden Ende der Wandung des letzteren sich fest anpressen (Fig. 7, Ia). Von der Appressorialfläche aus werden nun zahlreiche äusserst feine, sich ver-



(B. 616).

Fig. 7.

*Piptocephalis freseniana* DE BARY. I. Stück eines Mycelfadens von *Mucor* (M), auf welchem die Fäden m der *Piptocephalis* schmarotzen. Bei a die angeschwollenen Ansatzstellen des Mycels an dem Mucorfaden, bei h die zahlreichen feinfädigen Haustorien, die in das Innere des Mucormycels eingedrungen sind. II. Ein Paar keulig angeschwollener und zangenartig gekrümmter Endzweige, welche bereits mit ihren Polen sich an einander geschniegt haben; sie stellen einen jungen Zygosporen-Apparat dar. III. In jeder Keule ist eine Querwand entstanden, welche die Keule in die Copulationszelle c und in den Träger (Suspensor) s gliedert. IV. Die Copulationszellen haben sich, in Folge von Auflösung der sie trennenden Querwand zu einer Zelle vereinigt, welche am Scheitel eine bereits ziemlich vergrösserte bauchige Ausstülpung z, die Anlage der Zygospore darstellend, getrieben hat. V. Reifer Zygosporenapparat, bestehend aus der mit warzigem Episor versehenen Zygospore z, den zu einer Zelle vereinigten Copulationszellen c und den Suspensoren s. VI. Dichotom verzweigter Conidienträger mit kopfförmig angeordneten Conidienketten sp. VII. Fragmentchen eines solchen Fruchtstandes; einige Zweige sind weggeschnitten; b die die Conidienketten sp tragenden Basidien. VIII. Einzelne Basidie (b) mit zahlreichen cylindrischen Conidienketten sp. IX. Einzelne Conidienkette mit 4 Conidien. — Fig. I—V, VII nach BREFELD 630fach, Fig. VI 300fach, Fig. VIII 1000fach, Fig. IX noch stärker vergrössert.

zweigende Haustorialfäden büschelartig in das Lumen der Wirthszelle gesandt (Fig. 7, I $\dot{h}$ ).<sup>1)</sup>

Bei den gleichfalls auf Mucorschläuchen parasitirenden *Syncephalis*-Species sieht man die Enden der Stolonzweige zu keulenförmigen Appressorien aufschwellen (Fig. 8, Ia, IIa), welche sich der Wirthsmembran, im Gegensatz zu *Piptocephalis*, mit der Breitseite anschmiegen, entweder einfach bleibend, oder

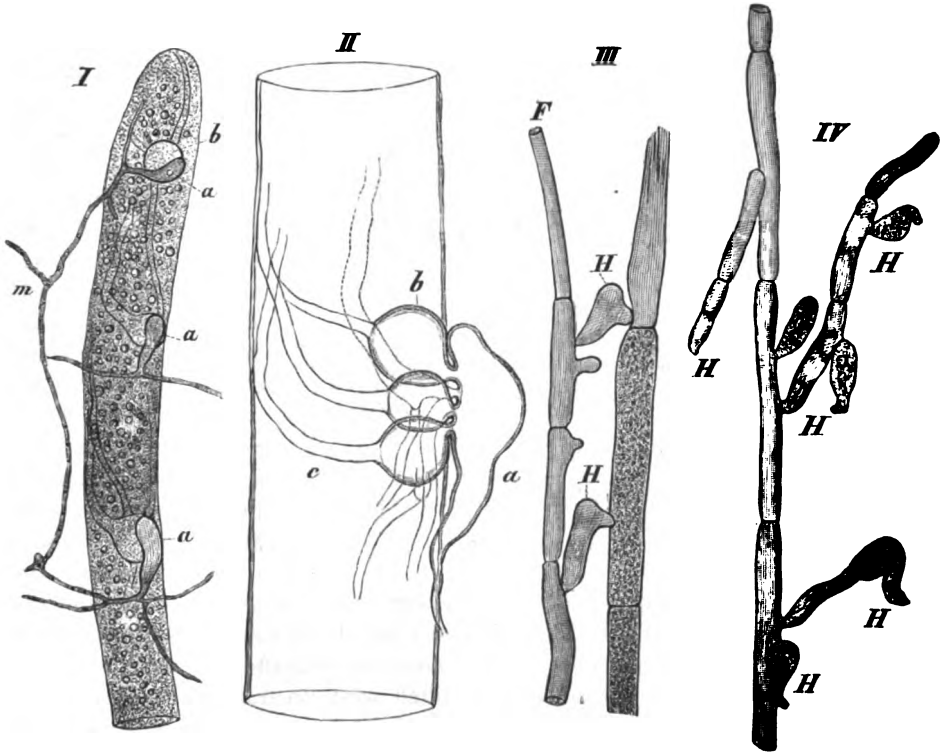


Fig. 8.

(B. 617.)

I 250fach. Klettermycel einer *Syncephalis*, auf einem jungen Fruchttträger von *Pilobolus crystallinus* schmarotzend. Die dünnen Stolonen *m* haben keulig-angeschwollene Zweige *a* getrieben, die als Haftorgane (Appressorien) fungiren. Jedes derselben treibt eine grosse Haustorialblase *b* und von ihr aus gehen ein bis mehrere Haustorialschläuche. II 900fach. Stück eines alten weiten *Pilobolus*-Trägers, an welchem ein grosses Haftorgan *a* der *Syncephalis* sitzt; dasselbe hat an 4 verschiedenen Stellen je 1 Haustorialblase *b* getrieben, von der aus man 1 bis 2 Haustorialschläuche gehen sieht. III 700fach. Fadenstück *F* der in den Bechern von *Humaria carneo-sanguinea* FKL. schmarotzenden *Melanospora Didymariae* ZOPF mit 2 hakenartigen Haftorganen *H*, welche sich an die Zellen der Paraphyse *P* angeheftet haben und gleichzeitig als Haustorien fungiren. IV 700fach. Stück eines Fadensystems der *Melanospora* mit 6 Haftorganen *H*, die bei der Präparation von den Paraphysen losrissen. Alle Fig. nach der Nat.

sich durch 1 bis mehrere Querwände theilend. Von Seiten dieser Appressorien werden nun ein bis mehrere Haustorialblasen (Fig. 8, I $\dot{b}$  und II $\dot{b}$ ) in den Mucorschlauch hinein getrieben, von welchen dann ein bis viele Haustorialschläuche abgehen, die den Wirthsschlauch auf längere oder kürzere Strecken durchziehen (Fig. 8, II $\dot{c}$ ).

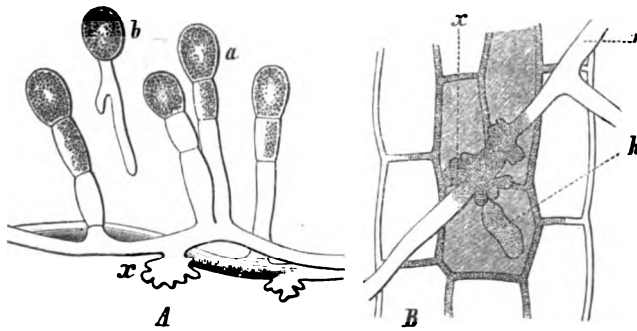
Es muss übrigens beachtet werden, dass bei den parasitischen *Piptocephalis*- und *Syncephalis*-Arten ausser den Appressorien, welche sich an die Wirthsschläuche

<sup>1)</sup> Schimmelpilze I, pag. 45.



(*Mucor*) anlegen, auch noch rosettenförmige nach Art der *Rhizopus*-Arten entstehen können, welche sich dem todtten Substrat anschmiegen.

An den Mycelien gewisser Vertreter der kletternden Mehlthauptpilze (*Erysipheen*) die bekanntlich auf der Oberhaut von Phanerogamen schmarotzen, finden wir Appressorien in Form buchtig erweiterter Fadenstellen (Fig. 9



(B. 618.)

Fig. 9.

Pilz der Traubenkrankheit (*Erysiphe Tuckeri* [BERK.] 400fach. *A* Conidienträger, die aus dem Mycelium entspringen und in basipetaler Folge Conidien abschnüren. *x* Haftorgane von gelappter Form. *B* Ein Stück Epidermis einer befallenen Weinbeere. *m* Mycelfaden, in der Mitte mit einem gelappten, der Epidermis fest angeschmiegt. Appressorium versehen *x*, von welchem aus ein säckchenförmiges Haustorium *h* ins Innere einer Epidermiszelle eingedrungen. Die Schraffurung bedeutet, dass die Epidermis an dieser Stelle durch die Einwirkung des Parasiten gebräunt ist. Aus FRANK's Lehrbuch, *A* nach SCHACHT, *B* nach DE BARY.

und *ABx*), von wo aus je ein dünn gestieltes zu einer relativ grossen Blase aufschwellendes Haustorium in die Epidermiszelle hineingesandt wird (Fig. 9, *Bh*).

Eigenthümliche Haftorgane wurden von mir an den Mycelfäden einer *Melanospora* (*M. Didymariae* ZOPF) aufgefunden, welche zwischen den Elementen der Schlauchschicht eines Becherpilzes (*Humaria carneo-sanguinea* FKL. schmarotzt. Das Mycel treibt nämlich

sonderbare, meist einzellige, mehr oder minder bauchige, an der Spitze gewöhnlich umgebogene Kurzweige (Fig. 8, III. IV., bei *H*, welche sich mit ihrem Ende an die Paraphysen (III, *P*) jenes Pilzes (niemals aber an die Schläuche festheften. Da die Nahrungsaufnahme nur durch diese Haftorgane vermittelt wird, so tragen sie zugleich den Charakter von Haustorien. Der Begriff des Haustoriums, unter dem man bisher nur intracelluläre Bildungen verstand, ist demnach auch auf die genannte extracelluläre Form auszudehnen.

Hier anzuschliessen sind wohl die von BREFELD<sup>1)</sup> entdeckten, noch sonderbareren, Haftorgan und Haustorium ebenfalls vereinigenden Organe an den Klettermycelien von *Chaetocladium*.

Die Stolonen dieser ebenfalls Mucorineen befallenden Schmarotzer wachsen auf einen Mucorfaden resp. Träger zu, setzen sich an dessen Wandung fest und treten nun in Folge von Auflösung der Wandungen mit ihm in offene Communication. In unmittelbarer Nachbarschaft dieser Stelle entstehen nun an dem *Chaetocladium*-Faden zahlreiche kurze sackartige Aussprossungen, welche ebenfalls mit dem Mucorschlauch in offene Verbindung treten und eine Art von Knäuel (Haustorienknäuel BREFELD's) darstellen. Von diesen Aussackungen entspringen dann neue Stolonen resp. sogleich Fruchttträger.

Ueberblicken wir die verschiedenen Formen der Haftorgane, so müssen wir sagen, dass unter ihnen eine gewisse Vielgestaltigkeit herrscht und manche von ihnen zugleich der Nahrungsaufnahme dienen, also als Haustorien fungiren.

<sup>1)</sup> Schimmelpilze I, pag. 33 und IV. Taf. II.

## 4. Schlingenmycelien.

Bildungen dieser Art kennt man bisher nur für einen mistbewohnenden Schimmelpilz: *Arthrobotrys oligospora* FRES., zuerst durch WORONIN.<sup>1)</sup> Die Mycelien dieses Pilzes treiben nämlich, vorzugsweise und besonders reichlich bei mangelhafter Ernährung, Kurzweige, welche starke Tendenz zu hakenförmiger Einkrümmung zeigen (Fig. 10, IV. V). Gewöhnlich krümmen sie sich nach ihrem Mycelfaden zu, um mit ihm zu verwachsen. So entsteht eine Schlinge oder Oese. Von dieser kann ein anderer Kurzweig entspringen, der sich wiederum dem Mycelfaden oder der ersten Oese oder auch einer benachbarten zu krümmt, um eventuell mit einem dieser Theile zu verwachsen oder zu anastomosiren. Setzt sich dieser Prozess fort, so kommen ganze Systeme von Schlingen zu Stande (Fig. 10, IV), die unter Umständen aus ein bis mehreren Dutzend Schlingen bestehen. Es sei hier gleich erwähnt, dass diese Bil-

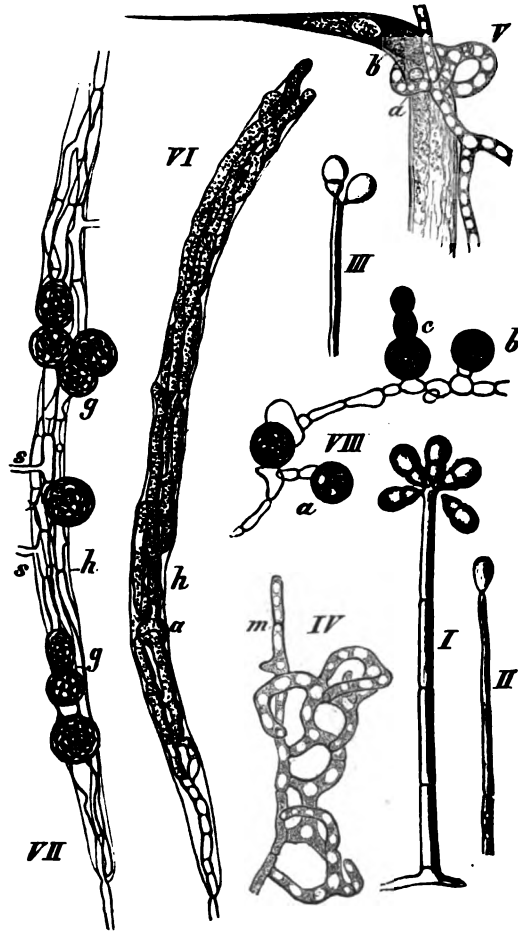


Fig. 10.

(B. 619.)

*Arthrobotrys oligospora* FRES. I. Conidienträger mit einer terminalen und mehreren seitlichen zweizelligen Conidien (eingie sind bereits abgefallen). II. Stück eines jungen Conidienträgers mit terminaler Conidie. III. Stück eines etwas älteren Trägers, unterhalb der terminalen Conidie ist eine laterale in Bildung begriffen. IV. Mycelfaden *m* mit einem Schlingensystem, bestehend aus 9 bogenförmig gekrümmten, theils mit dem Mycelfaden, theils unter sich verwachsenen oder anastomosirenden Kurzweigen. V. Kleines System dieser Art, in dessen einer Schlinge ich ein nur theilweis dargestelltes Mistälchen mit seinem Schwanzende gefangen. Es ist bereits ein kurzer von der Schlinge *a* aus in das lebende Thier getriebener Infectionsschlauch *b* zu sehen. VI. Ein Weizenälchen (*Tylenchus tritici*), durchzogen von einem System parallel gelagerter Mycelfäden *m* des Pilzes, welche von der Eindringstelle *a* ausgehend das Innere des Thieres vollständig aufgezehrt haben, so dass nur noch die leere Haut *h* übrig ist. VII. Ein ähnliches Bild, aber die Mycelzellen sind zum grossen Theil entleert, weil sie ihr Plasma abgegeben haben an einige wenige, die nun sehr fettreich, vergrössert, sowie mit dicker Membran versehen erscheinen und Gemmen *g* darstellen. Sie liegen zumeist im Verlaufe der Mycelfäden (intercalar). *h* Die entleerte Haut des Weizenälchens, *s* diese durchbrechende Zweige. VIII. Mycelstück aus einem bereits ausgefressenen Weizenälchen, mit Gemmen, welche bei *ab* und *c* an kurzen Seitenästen entstanden sind.

<sup>1)</sup> DE BARY und WORONIN, Beitr. z. Morphol. und Physiol. d. Pilze. III., p. 30, Taf. VI., Fig. 12—19.

dungen, wie ich kürzlich nachwies,<sup>1)</sup> als Fallen oder Schlingen dienen, in welchen sich Nematoden leicht und in grosser Anzahl fangen können, um dann von dem Pilze, der in das Innere der Thierchen eindringt und dasselbe vollständig aufzehrt, abgetödtet zu werden.

Es ist also eine ziemlich auffällige Anpassung zwischen den in Rede stehenden Schlingenmycelien und den Nematoden vorhanden, in deren Gesellschaft die *Arthrobotrys* auf Mist und anderen todtten Substanzen so häufig vorkommt.

### 5. Sclerotien.

Unter Sclerotien (Hartmycelien) versteht man feste, scharf begrenzte, beindete, mehr oder weniger dunkel gefärbte Körper von meist knöllchenartigem Habitus, welche aus dichter Verflechtung von Mycelfäden entstehen und der Speicherung von Reservestoffen dienen. Nach einer längeren oder kürzeren Ruheperiode keimen sie zu Fruchträgern oder Fruchtkörpern aus.

Man kann sich leicht eine Anschauung von solchen Gebilden verschaffen, wenn man Excremente (von Pferden, Schafen etc.) einige Zeit in einem Culturgefäss hält. In den Hohlräumen dieses Substrats entwickeln sich nach wenig Wochen kleine schwarze Knöllchen, welche zu gestielten Hüten auswachsen und der Basidiomyceten-Gattung *Coprinus* angehören. Im Frühjahr wird man aus zusammengehäuften faulenden Blättern von Weiden und Pappeln vielfach kleine kugelige, keulige oder herzförmige braune Körperchen von hornartiger Consistenz hervorsprossen sehen, welche ebenfalls Sclerotien von Basidiomyceten darstellen, aus denen später die zierlichen gestielten Fruchtkulen von *Pistillaria*- und *Typhula*-Arten hervorsprossen. Längst bekannt sind auch die von der gewöhnlichen Form abweichenden, in Form eines Hornes ausgebildeten Sclerotien des Mutterkorns (*Claviceps purpurea* TUL., Fig. 11, A, B und Fig. 12, A), welche sich in den Fruchtknoten der Gräser, speciell des Roggens, entwickeln.

Während die von mir aufgefundenen Sclerotien von *Septosporium bifurcum* FRES., eines auf abgestorbenem Laube etc. häufigen Schimmelpilzes, nur etwa mohnsamengrosse Körperchen darstellen, können die Hartmycelien gewisser grösserer Hutpilze die Dimensionen von Kartoffelknollen erreichen.

Bei massenhafter Entwicklung von Sclerotien auf engem Raum entstehen häufig, in Folge von Verwachsung mehr oder minder grosse, oft sonderbar ge-

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Infektionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. *Nova Acta*. Bd. 52, Heft 7.



Fig. 11.

(B. 620.) Mutterkornpilz (*Claviceps purpurea* TUL.), schwach vergrössert. A Roggenähre mit einem ausgebildeten Sclerotium c, dem noch ein vertrockneter Rest der Conidientragenden Region, das Mützchen s aufsitzt. B Ein Roggen-Fruchtknoten, in dessen unterem Theile c der Pilz bereits in Sclerotien-Bildung begriffen ist, während der obere s von dem conidientragenden Zustande des Pilzes, der sogenannten Sphacelia, occupirt ist. p Der einschrumpfende oberste Theil des kranken Fruchtknotens.

staltete Aggregate, wie dies BREFELD<sup>1)</sup> z. B. bei *Coprinus stercorarius* und *Peziza sclerotiorum* in künstlichen Culturen beobachtete.

Bezüglich der Entstehungsweise der Sclerotien lassen sich zwei Typen unterscheiden.

Bei Typus I (Fig. 13) entstehen die Sclerotien als meist eigenthümliche Seitensprosse des Mycels, welche reiche Verzweigung und ebenso reiche Septenbildung eingehen (Fig. 13, I). Indem die Zweige durch einander wachsen, entsteht ein lockeres Knäuel, das durch beständige Einschiebung von Aestchen höherer Ordnung in die noch vorhandenen Lücken allmählich dichter und dichter wird (Fig. 13, II). Endlich erhalten die Fadenelemente, indem sie noch zahlreicher werden und dabei mehr oder minder stark aufschwellen, so dichten Zusammenschluss, dass die Lücken mehr und mehr verschwinden, wie man besonders auch an dem Querschnitt constatiren kann (Fig. 13, III).

Dieser Typus wird eingehalten bei den Knöllchen-Sclerotien eines Schlauchpilzes, *Hypomyces ochraceus* TUL., wo ihn, so viel mir bekannt, TULASNE überhaupt zuerst gesehen und dargestellt hat,<sup>2)</sup> ferner bei den Knöllchen-Sclerotien.

Typus II kommt vor bei dem Mutterkorn-Sclerotium. Hier wird die Bildung dieses Körpers niemals auf einzelne, zu Kurzweig-Systemen sich entwickelnde Myceläste localisirt, sondern das ganze, den jungen Roggen-Fruchtknoten durchziehende und zerstörende Mycelsystem ist an dem Process betheiligte in der Weise, dass alle Fäden sich reich verzweigen und schliesslich in dichten Zusammenschluss treten.

Als ein weiteres Beispiel für diesen Typus ist meine *Sclerotinia Batschiana* anzuführen, ein Becherpilz, dessen Mycel in Eicheln lebt, die beiden Cotyledonen derselben völlig durchziehend und zerstörend und hornharte schwarze Sclerotien

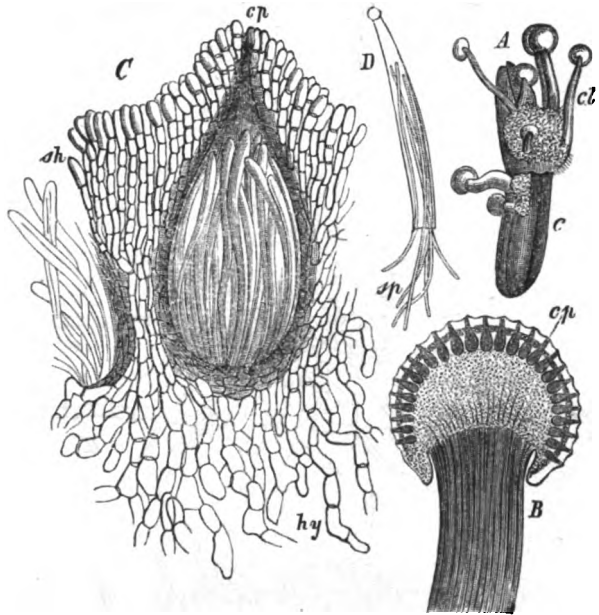


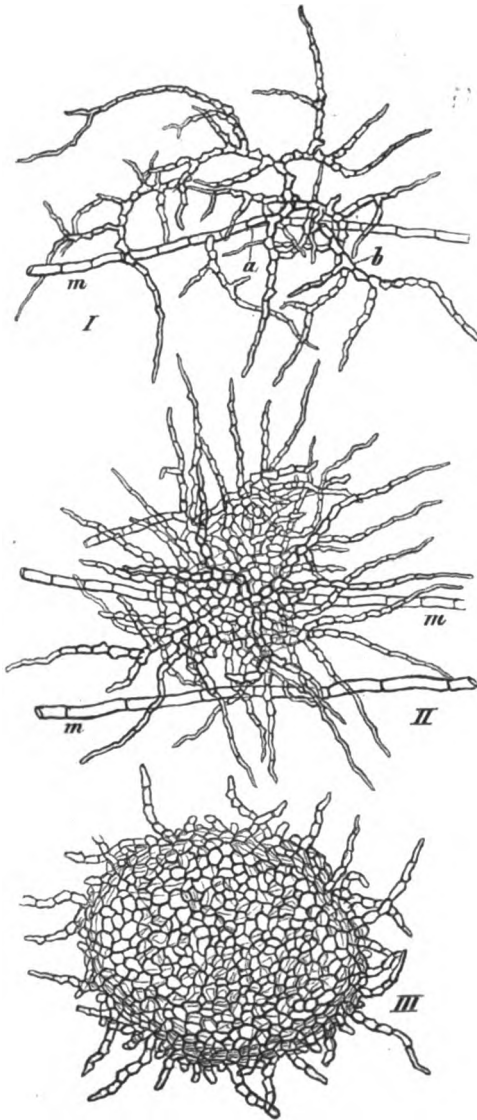
Fig. 12.

(B. 621.)

*Claviceps purpurea* TUL. (Mutterkorn). A ein schwach vergrössertes Sclerotium *c*, aus welchem mehrere keulige Fruchtlager, Stromata, *cl* herausgekeimt sind, bestehend aus einem kopfförmigen und einem stielförmigen Theile. B Oberes Stück eines solchen Fruchtlagers im Längsschnitt. In das peripherische Gewebe des kopfförmigen Theils sind zahlreiche flaschenförmige Schlauchfrüchtchen (Perithecia *cp*) eingesenkt. C Stark vergrössertes Sclerotium *c*, mit seinen keuligen Schläuchen im Inneren, zu beiden Seiten Theile des angrenzenden peripherischen dichten Fruchtlagergewebes *sh*; *hy* das innere lockere Gewebe des kopfförmigen Theils. D ein Schlauch mit einigen Sporen von Fadenform *sp*, sein unterer Theil ist weggeschnitten; stark vergrössert, nach TULASNE aus FRANK's Lehrbuch.

<sup>1)</sup> Schimmelpilze III., Taf. 8, Fig. 15 und IV., Taf. 9, Fig. 12.

<sup>2)</sup> *Selecta fungorum* carp. III. tab. VI.



(B. 622.)

Fig. 13.

Entwicklung der Sclerotien des auf faulenden Pflanzentheilen lebenden Schimmelpilzes *Septosporium bifurcum* FRES. I. Anlage eines Sclerotiums aus 2 eigenthümlich knorrig gestalteten kleinzelligen, sich verästelnden Mycelzweigen *a* und *b*. II. Etwas weiter vorgeschrittene Sclerotium-Anlage. Man kann nicht sicher erkennen, ob sie aus nur einem oder mehreren Mycelästen hervorgegangen; dagegen sieht man, wie die Verästelungen reicher und dichter geworden sind, namentlich im Centrum des Ganzen, wo infolgedessen bereits lockerer Zusammenschluss der Elemente erfolgt ist. III. In der Ausbildung begriffenes Sclerotium, im optischen Durchschnitt. Die Astbildung ist nicht bloss im Centrum, sondern auch in der peripherischen Region eine so reiche geworden, dass die Elemente lückenlosen und festen Zusammenschluss erlangt haben. Nur die peripherischen Enden sind noch frei. Alle Fig. nach d. Nat. 170fach vergr. *m* bedeutet Mycelfaden.

bildend; welche genau die Form der Cotyledonen beibehalten,<sup>1)</sup> eine »Pseudomorphose« derselben darstellend, wie ja auch das Mutterkorn eine Pseudomorphose des Getreidekorns ist.

Zwischen beiden Typen der Sclerotienentwicklung existiren Uebergänge. In dieser Beziehung zu erwähnen ist *Sclerotinia sclerotiorum* (Lb.), denn hier entstehen nach DE BARY<sup>2)</sup> und BREFELD<sup>3)</sup> die Sclerotien (Fig. 14 zeigt sie im ausgebildeten Zustand) an den verschiedensten Stellen des Mycelsystems in der Weise, dass ganze Büschel reich sich verzweigender und verflechtender Mycelhyphen in die Luft wachsen. Die weitere Ausbildung erfolgt wie gewöhnlich.

An ausgebildeten Sclerotien wird man nur selten eine Differenzirung in zwei Gewebsschichten, eine periphere,

<sup>1)</sup> Man findet dieses Sclerotium alljährlich häufig im Thiergarten bei Berlin und in den Königlichen Gärten zu Potsdam, auch im Harz, in Thüringen (Tautenburg) und um Halle habe ich es gesammelt.

<sup>2)</sup> Morphol. u. Physiol. der Pilze. 1866. pag. 35.

<sup>3)</sup> Schimmelpilze, Hft. IV., pag. 115, Fig. 11.

Rinde genannt (Fig. 14, IV *R*), und eine centrale, das Mark (Fig. 14, III, IV *M*) vermissen. Erstere dient als schützende Hülle, letztere als Ablagerungsstätte für Reservestoffe. Während am Gefüge des Markes der Hyphencharakter, wie es scheint, stets gewahrt bleibt (Fig. 14, IV *M*), tritt er an der Rinde meist gänzlich zurück (Fig. 14, IV *R*). Eine weitere Differenz liegt darin, dass die Membranen der Rinde meistens färbende Substanzen einlagern, so dass dieses Gewebe gelb, braun, blau, violett und vielfach ganz schwarz erscheint, während das Mark farblos (weiss) bleibt.

Die Rinde besteht entweder nur aus einer Zelllage (*Clavaria*, *Typhula*) oder aus mehreren (*Sclerotinia sclerotiorum*, Fig. 14, IV *R*). Bei *Coprinus stercorearius* ist sie nach BREFELD selbst wieder in 2 Schichten differenziert: eine äussere grosszellige und eine innere kleinzellige, beide scharf gegeneinander abgesetzt. Wo die Rinde nur einzellig erscheint, erfährt sie gewöhnlich durch auffällige Verdickung der äusseren Wände ihrer Zellen die nöthige mechanische Verstärkung.

Wie BREFELD's interessante Experimente an *Coprinus* zeigten, kann die Rinde nach künstlicher Abschälung vom Marke aus regeneriert werden.

Die Speicherung von Reservestoffen im Mark kann in zweifacher Weise vor sich gehen, entweder so, dass dieselben im Inhalt aufgehäuft werden, sei es als Plasma (*Coprinus*) sei es als fettes Oel (Mutterkorn) oder als Glycogen; oder aber in der Art, dass die Zellmembranen starke, gallertige Verdickungen erhalten, wie es z. B. bei den Knorpelsclerotien von *Typhula placorrhiza* und von *Sclerotinia Fuckeliana* der Fall. Die Speicherung kann endlich sowohl Membranstoff als Inhaltsstoff-Speicherung sein. z. B. bei *Typhula graminum* nach DE BARY.<sup>1)</sup>

Die Auskeimung der Sclerotien zu Fruchtkörpern oder Fruchthyphen

<sup>1)</sup> Specialangaben über den Bau der verschiedensten Sclerotien würden hier zu weit führen. Reiche Angaben findet man bei DE BARY. Morphol. pag. 32—35.

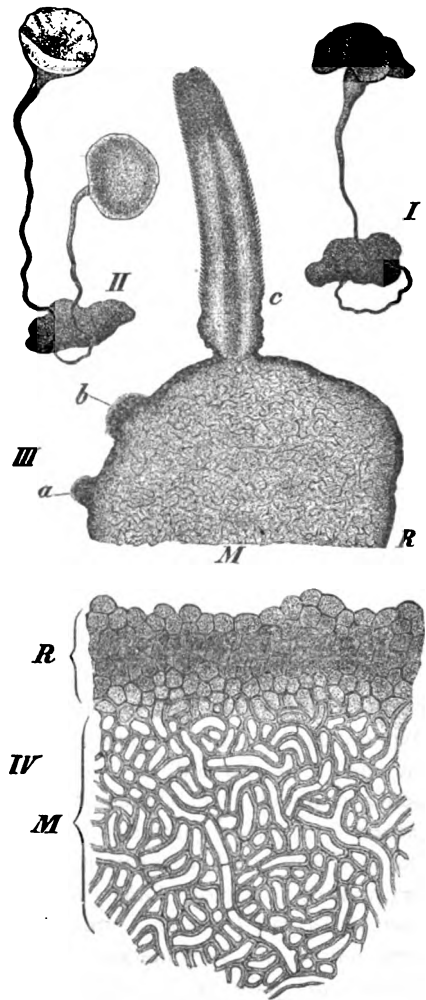


Fig. 14.

(B. 623.)

I und II. Knollenförmige Sclerotien von *Pesina* (*Sclerotinia*) *sclerotiorum*, welche zu Becherfrüchten ausgesprosst sind (nat. Grösse). III. 25 fach. Theil eines solchen Sclerotiums im Querschnitt. *R* Rinde, *M* Mark. Bei *ab* und *c* Aussprossungen zu Fruchtkörpern in verschiedenen Altersstadien. IV. 250 fach. Stück eines Querschnitts durch das Sclerotium. *R* Die aus mehreren Schichten von isodiametrischen Zellen bestehende, in einer mittleren Zone dunkler gefärbte Rinde, *M* das Mark, dem man im Gegensatz zur Rinde die ursprüngliche Entstehungsweise (Verflechtung von Mycelfäden) auf den ersten Blick ansieht und dessen Zellhäute im Vergleich zur Rinde dicker und ungefärbt sind. Alle Fig. nach BREFELD,

geht in der Regel vom Mark aus (Fig. 14, IIIc), wobei die Rinde durchbrochen wird. Doch ist nach BREFELD<sup>1)</sup> bei *Coprinus* auch die Rinde zur Fruchtbildung befähigt. Der erste, der die Auskeimung von Sclerotien zu Fruchtkörpern beobachtete und damit nachwies, dass das alte Genus *Sclerotium* ein blosses Form-genus sei, war TULASNE (1853).<sup>2)</sup>

Eigenthümlicherweise mangelt die Sclerotienbildung der grossen Gruppe der Algenpilze, soweit bekannt, vollständig. Aber auch in gewissen Familien der Eumyceten wird sie vermisst. Hierher gehören z. B. die Rostpilze, Brandpilze und Entomophthoreen. Dagegen tritt sie häufig auf bei Schlauchpilzen und Basidiomyceten.

Man hat den Begriff des Sclerotiums gelegentlich auch weiter als in vorstehendem Sinne aufgefasst, nämlich auch noch nicht ausgereifte sclerotienähnliche feste Fruchtkörper, wie die des Brotschimmels und der *Aspergillus*-Arten, darunter begriffen.

### 6. Mycelstränge und Mycelhäute.

So wie diejenigen höheren Pflanzen, welche kräftige Stämme entwickeln, auch starker Wurzeln bedürfen, so produciren diejenigen Pilze, welche relativ grosse Fructificationsorgane erzeugen, z. B. Hutpilze, Becherpilze — falls solche Organe nicht schon anderweitig gestützt werden — relativ kräftige myceliale Gebilde, die dergleichen Fructificationen zu tragen und zu halten im Stande sind, nämlich strangförmige und hautartige Hyphencomplexe, zwischen denen es vielfach Uebergänge giebt.

Es darf indessen nicht übersehen werden, dass gewisse Pilze mit sehr einfachen, unscheinbaren Fructificationsorganen gleichwohl derartige Fadenverbindungen bilden können.

Was zunächst die mehr strangartigen Formen betrifft, so stellen sie im einfachsten Falle Zusammenlagerungen von durchaus gleichartigen wenigen Hyphen dar, welche im Ganzen parallel und dicht zusammengeschmiegt verlaufen; wie dies z. B. der Fall ist bei *Fumago*<sup>3)</sup> (Fig. 15, I). Dieselben entspringen entweder unmittelbar neben einander (Fig. 15, I) und bleiben dann meist in ihrem ganzen Verlaufe zusammen, oder sie entstehen an getrennten Mycel-Punkten, um sich erst nachher zu vereinigen (Fig. 15, II). Dabei sind die Stränge entweder bandartig (d. h. die Fäden in der Fläche nebeneinander gelagert (Fig. 15, II), oder seilartig (also im Durchschnitt rundlich). Die Verbindung der Hyphen kann durch sehr verschiedene Mittel bewerkstelligt werden: entweder durch Verklebung der gallertartig aufgequollenen Hyphenwandungen (Fig. 15, I) oder durch Ausscheidung von harzartigen klebrigen Substanzen (*Chaetomium*) oder durch Querverbindungen, Anastomosen (Fig. 15, IIan), die oft reichlich auftreten. Dabei findet häufig eine Combination solcher Verbindungsmittel statt.

Aehnliche einfache, dem blossen Auge meist nur als feine Fäden erscheinende Strangbildungen erzeugen z. B. Haarschopfpilze (*Chaetomien*), die mistbewohnenden *Coprini*, manche Becherpilze etc.

Andererseits giebt es ausgesprochen differenzirte Stränge von Bindfaden- bis Federkielstärke. Das bekannteste Beispiel liefert der Hallimasch (*Agaricus melleus*). Seine Stränge sind so charakteristisch gestaltet, dass man sie

<sup>1)</sup> Schimmelpilze, IV.

<sup>2)</sup> Ann. sc. nat. Sér. 3, tom. 20 und Sér. 4, tom. 13. — Selecta fungorum carpol. I., cap. VIII.

<sup>3)</sup> Die Conidienfrüchte von *Fumago*. *Nova acta*. Bd. 40, No. 7.

früher für selbständige Pilze hielt, die man wegen ihrer Aehnlichkeit mit Baumwurzeln als »Rhizomorphen« bezeichnete, bis R. HARTIG<sup>1)</sup> den Nachweis lieferte, dass sie in den Entwicklungsgang genannten Hutschwammes gehören.

Derselbe lebt besonders in Coniferenstämmen und sendet von deren Wurzeln aus drehrunde 1—3 Millim. dicke einfache oder verzweigte Stränge unterirdisch zu benachbarten Nährpflanzen hin, andererseits bildet er zwischen Rinde und Holz

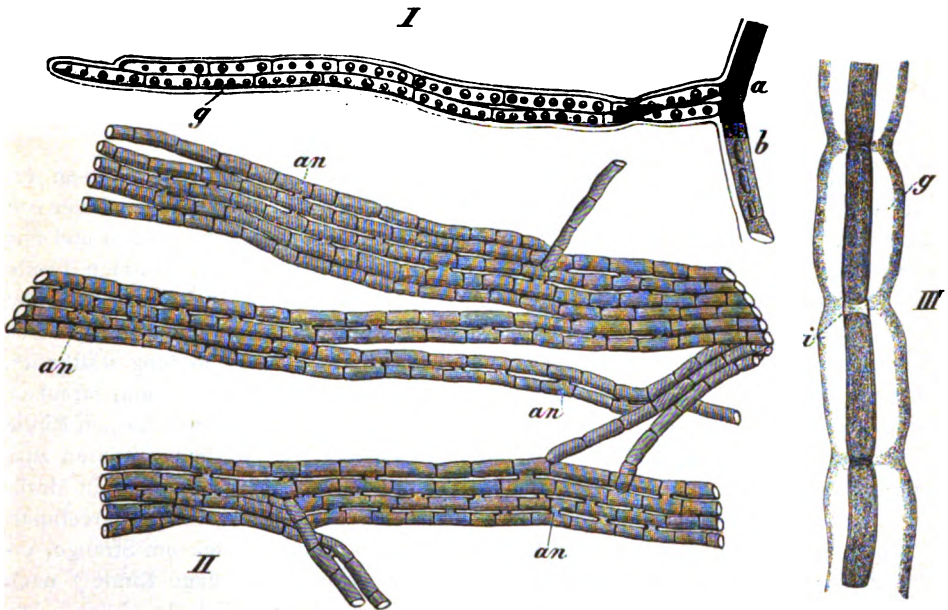


Fig. 15.

(B. 624.)

*Fumago salicina*. I. 540fach. Sehr einfacher Mycelstrang, noch jung und kurz, bestehend aus nur 2 Mycelästen, welche dicht nebeneinander von den Mycelzellen *a* und *b* entspringen und von der gallertigen Hülle *g* ihrer Membran zusammengehalten werden. II. 350fach. Bildung bandartiger, breiterer Mycelstränge, die Hyphen sind durch äusserst zahlreiche, sehr kurze Anastomosen *an* mit einander verbunden. III. 600fach. Stück eines Mycelfadens mit mächtiger Gallertscheide *g*, entstanden durch Quellung der äusseren Membranschichten in Wasser; *i* Lücke zwischen 2 Zellen.

mehr bandartig zusammengedrückte Strangformen, welche oft Anastomosen zeigen und flächenartige Erweiterung erfahren können. So lange die Stränge von Luft und Licht abgeschlossen sind, zeigen sie bleiches Ansehen, im anderen Falle braune bis schwarze Färbung.

Die Entwicklung der Stränge hat BREFELD<sup>2)</sup> ab ovo verfolgt. Er erzog das Hallimasch-Mycel aus einer Spore auf dem Objektträger (Fig. 16, I), sah, wie sich in der Mitte des Mycels ein bis mehrere sclerotienartige, braun werdende Körper entwickelten (Fig. 16, Ia) und zeigte, dass an solchen Körpern Vegetationspunkte entstehen, welche zur Bildung je eines kleinen cylindrischen Stranges führen, der später Bräunung annimmt (Fig. 16, Ib). Die weitere Cultur in Pflaumendecoct führte zur Bildung pfundschwerer Strang- und Hautmassen, wie sie in der Natur gewöhnlich nicht vorkommen.

<sup>1)</sup> Krankheiten der Waldbäume. Berlin 1874, pag. 22 ff.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze, Heft III, pag. 136 ff.



Den Bau und Aufbau der Stränge haben besonders JOS. SCHMITZ,<sup>1)</sup> DE BARY,<sup>2</sup> HARTIG<sup>3)</sup> und BREEELD<sup>4)</sup> genauer studirt mit folgenden Hauptergebnissen: Die Stränge zeigen eine ausgesprochene Differenzirung in eine an der Luft stets braun werdende derbe Rinde und in ein farbloses feinfilziges Mark.

Auf dem Querschnitt ausgebildeter Stränge ist die Rinde aus zahlreichen Reihen dicht an einander schliessender und mit verdickten sowie gebräunten Membranen versehener Zellen zusammengesetzt. Die Weite der letzteren nimmt von innen nach aussen hin ab, die Wandverdickung zu. Das Mark besteht im Vergleich zur Rinde aus weitlumigeren, wenig dickwandigen Zellen. Im Zentrum gewahrt man einen mehr oder minder grossen Hohlraum, der durch Zerreißen der Elemente entstanden ist. Auf dem Längsschnitt ausgebildeter Stränge sieht man alle Elemente etwas gestreckt.

Axile Längsschnitte durch eine junge noch farblose Strangspitze lassen erkennen, dass das äusserste Ende derselben aus locker verflochtenen dünnen Fäden von reichem Plasmagehalt besteht (Fig. 16, IV a). Während deren Spitzen fort und fort wachsen, sowie neue Zweige gebildet werden, schmiegen sich die hinteren Theile der Hyphen dicht zusammen, (Fig. 16, IV b), ein kleinzelliges lückenloses Gewebe bildend, also ein Pseudoparenchym. Dasselbe stellt den eigentlichen Vegetationskegel des Stranges dar (Fig. 16, IV c), in welchem lebhaft Zellteilung stattfindet. Etwas weiter nach rückwärts sieht man die Elemente sich weiten und strecken (Fig. 16, IV d, e). In dem peripherischen Gewebe (Fig. 16, IV f) welches zur Rinde wird, ist Streckung und Weitung minder bedeutend, als in dem mittleren zum Marke werdenden. Hier tritt auch bald in Folge davon, dass die centralen Markzellen aus einander weichen, die Markhöhlung auf, aus (Fig. 16, IV h) Intercellularräumen gebildet, die sich in der Folge, also noch weiter zurück am Strange, erheblich vergrössern. Wie die Vegetationsspitze ist auch die junge Rinde f nach aussen bedeckt von einer Schicht dünner Fäden, die parallel der Längsachse verlaufen und Seitenzweige nach aussen senden. Die Wandungen dieser Fäden vergallerten in so starker Weise, dass ein homogenes Gallertbett entsteht, in welches die Fäden eingelagert erscheinen, während die senkrecht nach aussen hin abgehenden, ebenfalls gallertigen Zweige dasselbe durchbrechen. Schliesslich verdicken und bräunen sich die Membranen der Rinde in der Richtung von aussen nach innen, während die Gallertschicht sammt den von ihr umschlossenen dünnen Hyphen allmähliche Eintrocknung erfährt und im Alter der Stränge gänzlich verschwindet.

Minder complicirt und gewissermassen die Mitte haltend zwischen *Fumago*- oder *Coprinus*-Strängen erscheinen diejenigen von *Phallus impudicus*, welche von DE BARY<sup>5)</sup> näher untersucht wurden. »Ein Querschnitt durch die stärkeren Aeste lässt eine dünne, feste, weisse äussere Lage oder Rinde und einen von dieser umschlossenen dicken Cylinder von bräunlicher Farbe und gallertartigem Aussehen (Mark) unterscheiden. Die mittlere grössere Partie der Marksubstanz besteht aus einem zähen Gallertfilz, dessen Hyphen longitudinal, leicht geschlängelt verlaufen und von ungleicher Dicke sind. Der äussere Theil der Marksubstanz wird ausschliesslich von dickeren Hyphen gebildet. Die Rinde besteht aus einigen wenigen Lagen dünnwandiger Hyphen, welche in engen Schraubenwindungen

<sup>1)</sup> Linnaea 1843, pag. 478: Ueber den Bau der *Rhizomorpha fragilis* ROTH.

<sup>2)</sup> Morphologie, pag. 23 ff.

<sup>3)</sup> l. c.

<sup>4)</sup> l. c.

<sup>5)</sup> Morphol., pag. 24.

fest um den Markcylinder gewickelt sind, wie der Draht einer umsponnenen Seite. Man erkennt leicht, dass diese Fäden von den peripherischen Elementen des Markes als Zweige entspringen, bogig nach aussen verlaufen und dann in das Geflecht der Rinde eintreten. Sie treiben an der Oberfläche kurze abstehende Zweiglein, welche dem Strauche ein kurzhaariges Ansehen verleihen.

Bei Basidiomyceten sind Mycelstränge vielfach mit oxalsaurem Kalk besetzt,

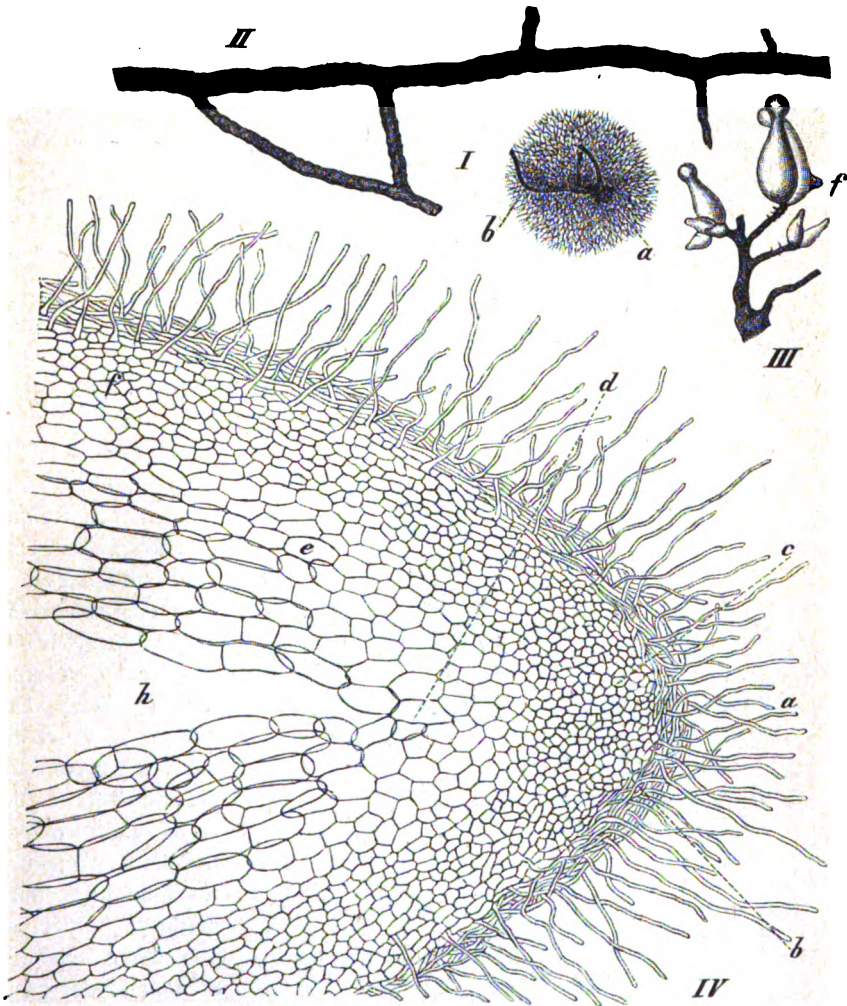


Fig. 16.

(B. 625.)

I. Ein auf dem Objectträger erzeugtes Mycel des Hallimasch (*Agaricus melleus*) in natürlicher Grösse. Etwa in der Mitte, bei *a*, ist ein sclerotienartiger Körper entstanden, der zu 3 kleinen Strängen ausgesprosst ist, *b* ist der längste derselben. II. Stück eines alten verzweigten Mycelstranges des Pilzes in mehr bandartiger Form, einem alten Baumstumpf entnommen, in natürlicher Grösse. III. Verzweigter Strang nach unten bandförmig, an den Enden der Aeste entspringen die jungen Fruchtkörper *f* des *Agaricus*; in natürlicher Grösse. IV. 300 fach. Längsschnitt durch die Spitze eines wachsenden Stranges; *a* abstehende peripherische Hyphen. *b* der Rinde dicht angeschmiegte locker verflochtene peripherische Hyphen. *c* Vegetationspunkt, aus sehr kleinzelligen, in lebhafter Theilung begriffenen Elementen bestehend. *d*, *e*, *h* Mark, *f* Rinde, *h* Hohlraum im Mark, durch Zerreissung desselben entstanden. Fig. I und IV nach BREFELD, III nach HARTIG, II nach der Natur.

so bei *Phallus impudicus*, vielen *Agaricus*-Arten nach DE BARY, *Sphaerobolus stellatus* nach FISCHER. Schön chromrothe Mycelstränge fand ich bei *Cortinarius Bulliardii*; sehr breite (bis 6 Millim.) bei *Peziza cerea*, wenn dieselbe auf faulendem Zimmerholz wuchs, sowie bei *Xylaria Tulasnei* NITSCHKE, die auf Kaninchenkoth vegetirte.

Mycelhäute sind bloss sehr verbreiterte Stränge und weisen daher, im Wesentlichen denselben Bau wie diese auf. Sehr entwickelt sind sie beim Hallimasch und verschiedenen anderen Basidiomyceten, namentlich solchen, die faulendes Holz bewohnen. *Sphaerobolus stellatus* fand ich Hasenkothstücke mit seinen Mycelhäuten oft völlig überkleidend.

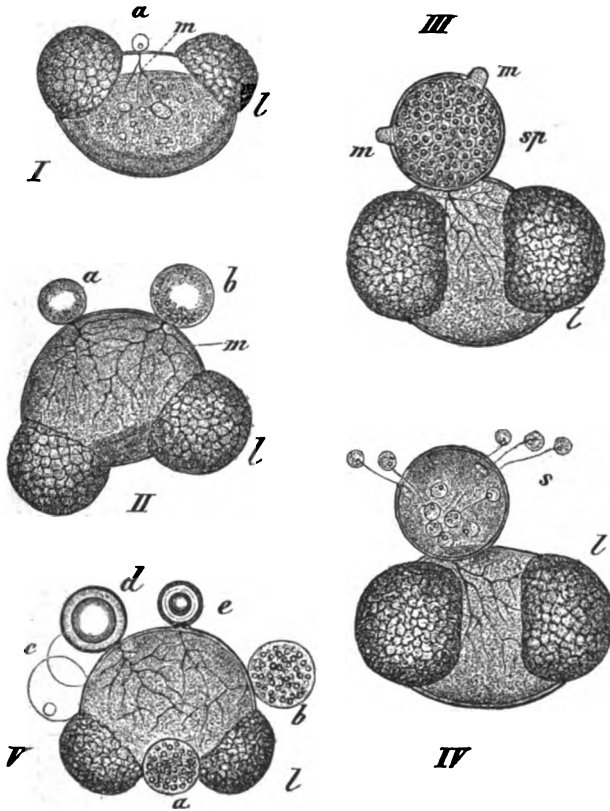


Fig. 17.

(B. 626.)

*Rhizophiaium pollinis* (A. BRAUN) ZOPF, in Pollenkörnern von Kiefern. I Pollenkorn mit einem noch sehr jungen Parasiten, der eben erst aus einem Schwärmer entstanden ist; *a* die der Pollenhaut äusserlich auf sitzende, mit stark lichtbrechendem kleinem Kern versehene Zelle, die sich später zu einem Schwärmsporangium ausbildet. Sie hat bereits einen feinen sich verzweigenden Mycelschlauch in das Pollenkorn hineingetrieben. II Pollenkorn mit zwei Individuen des Pilzes *ab*; das Mycel *m* und ebenso die beiden jungen Sporangien in der Entwicklung weiter vorgeschritten. III Pollenkorn mit einem entwickelten Parasiten, dessen grosses reifes Sporangium *sp* zahlreiche Schwärmer enthält. *m* Mündungen des Sporangiums, welche vorläufig noch durch Gallertpfropfe verschlossen sind. IV Dasselbe Object. Die Schwärmsporen *s* im Ausschlüpfen aus den Mündungen begriffen, die feine Cilie nachziehend, jede mit einem stark lichtbrechenden Kern versehen. V Pollenkorn mit 4 Schwärmsporangien tragenden Pflänzchen *abc* (bei *c* sind dieselben bereits entleert) und mit 2 Dauersporen tragenden Individuen; *de* Dauersporen mit dicker Wandung und grossem Fetttröpfchen. Alle Figuren 350fach vergr., *l* die Luftsäcke der Pollenkörner.

### 7. Reducirte Mycelien.

Sie sind relativ selten, nur bei strengen Parasiten zu finden und zwar solchen, welche eine einzige Wirthszelle (Pflanzen- oder Thierzelle) bewohnen, ohne jemals über diesen Rahmen hinauszugehen. Demnach wird ein Hauptcharacter solcher Mycelienseinrelativ sehr geringe Grösse (Fig. 17, II *m*). Dazu kommt in vielen Fällen noch wenig ausgiebige Verzweigung, ja es giebt manche Beispiele, wo jegliche Zweigbildung unterbleibt, das Mycel also nur einen einfachen Schlauch oder Faden darstellt, in manchen Fällen selbst eine nicht einmal mehr gestreckte, sondern vielmehr rundliche Zelle. Beispiele für solche reducirten Mycelien bieten fast sämtliche Repräsentanten der Familie der Chytri-

diaceen und alle bis jetzt bekannten Formen der Ancylisteen-Familie. Unter den Chytridiaceen finden wir theils solche, welche zwar zwerghafte, aber dabei doch noch nach gewöhnlicher Mycelart verzweigte vegetative Systeme besitzen, z. B. das in den einzelligen Pollenkörnern unserer Kiefer sich entwickelnde *Rhizophidium pollinis* A. BR. (Fig. 17) theils solche, welche einen völlig unverzweigten Mycelschlauch entwickeln (*Chytridium Olla* A. BR.); theils endlich solche, wo das vegetative Organ eine nicht mehr gestreckte, sondern bloss rundliche Zelle darstellt (gewisse Olpidien).

Aehnliche Verhältnisse treffen wir bei den Ancylisteen, einer Gruppe, die sich den Saprolegnieen, resp. den Peronosporaceen anschliesst. Hier finden wir Formen, die noch ein Mycel mit gering entwickelter Zweigbildung besitzen (*Lagenidium Rabenhorstii* ZOPF, *L. entophytum* PRINGSHEIM), während *L. pygmaeum* ZOPF, das ebenfalls in Pollenkörnern sich ansiedelt, im günstigsten Falle stumpfe Aussackungen bildet, die als Zweigbildung eben noch gedeutet werden können, in vielen Fällen aber auch diese nicht aufweisen.

Man hat offenbar solche Reductionerscheinungen als Anpassung an den Wirth aufzufassen. Für die Pollenparasiten oder die Parasiten der Algensporen ist es gewiss ohne weiteres klar, dass die Kleinheit und das geringe Nährmaterial der Wirthszelle eine ausgiebigere Mycelentwicklung nicht gestatten.

## Abschnitt II.

### Fructificationsorgane.

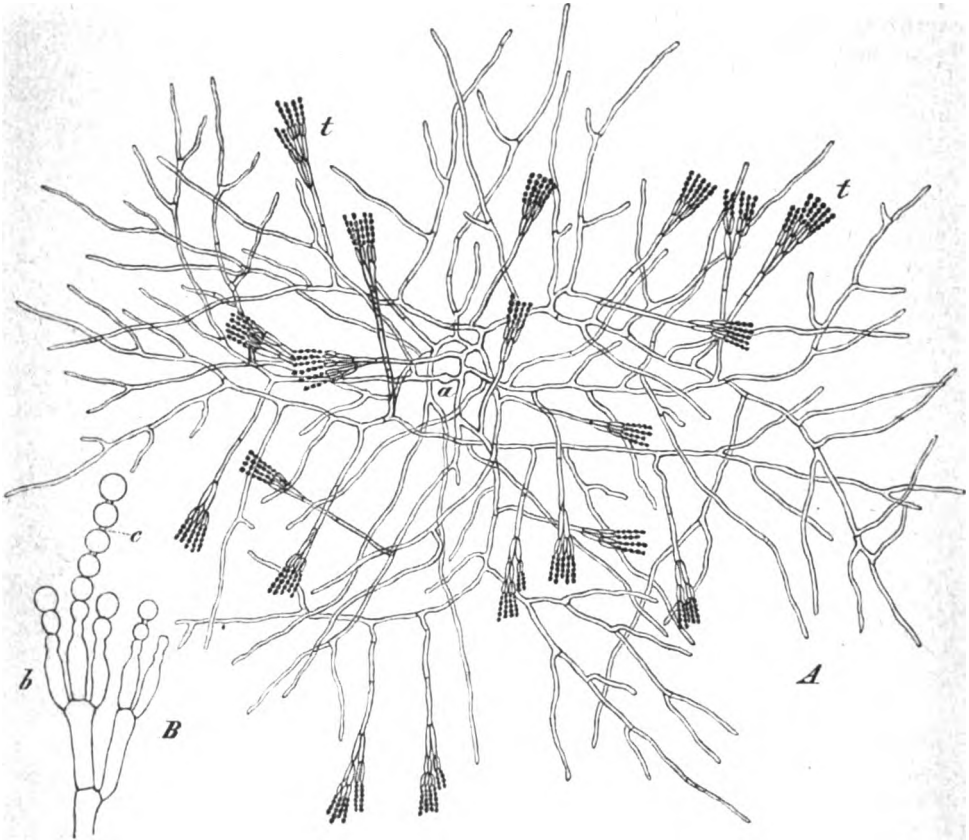
Sobald das Mycelsystem eine gewisse Grösse und Ausbildung erlangt und genügende Mengen plastischer Stoffe aufgespeichert hat — Momente, die gewöhnlich mit beginnender Erschöpfung des Substrats coincidiren — erfolgt an den Mycelfäden die Anlage und Ausbildung von Fructificationsorganen.

Letztere bestehen der Regel nach aus Hyphen, welche morphologisch den Werth von Mycelästen besitzen, aber, ihrer Function und dem umgebenden Medium angepasst, in der Regel durch mehrere wichtige Eigenschaften von gewöhnlichen Mycelfäden differiren, nämlich durch:

1. Orientirung vertical zur Mycelebene.
2. Begrenztes Spitzenwachstum (die Mycelfäden haben in gewissem Sinne unbegrenztes.)
3. Abänderung im Bau (andere Gestalt, andere Zellformen, andere Verzweigungsmodi etc.)
4. Eigenartige Bildung von Fortpflanzungszellen (Sporen).

Zur Erläuterung des Gesagten will ich 2 Beispiele herausgreifen: In Fig. 2 ist das Mycel eines Kopfschimmels (*Mucor Mucedo*) dargestellt mit 3 Fruchthyphen. Sie sind, wie man sieht, Zweige des Mycels, die aber senkrecht zur Mycelebene liegen und im Gegensatz zu den dünnen, reich verzweigten Mycelfäden dick erscheinen und jegliche Zweigbildung vermissen lassen. Während die Mycelhyphen weiter und weiter wachsen, ist das Spitzenwachsthum der Mycelhyphen *a* und *b* bereits definitiv abgeschlossen, bei *c* dem Abschluss nahe. In dem kopfförmig angeschwollenen Endtheil erfolgt die Bildung von Fortpflanzungszellen; in den Mycelzellen dagegen findet dergleichen nicht statt.

Fig. 18 veranschaulicht das Mycel des gemeinen Brotschimmels (*Penicillium glaucum*). Die zahlreichen Fruchtzweige desselben erheben sich ebenfalls vom Mycel in die Luft. Im Gegensatz zu den Mycelfäden ist ihr Spitzenwachstum bereits sistirt und ihre, übrigens nur in der Endregion aufgetretenen Verzweigungen in Bezug auf Form und Anordnung von den mycelialen Verzweigungen durchaus abweichend. An jenen Verzweigungen findet bereits die dem Mycel mangelnde Sporenbildung statt.



(B. 627.)

Fig. 18.

Brotschimmel (*Penicillium glaucum*). A 120fach. Kleines Mycelium aus der Spore *a* hervorgegangen, mit zahlreichen Conidienträgern *t*, die sich senkrecht von der Mycelebene erheben (was in der Zeichnung natürlich nicht gehörig zum Ausdruck zu bringen ist). B 730fach. Oberer Theil eines lebenden Conidienträgers, *b* die flaschenförmigen Basidien, an denen die Conidien in Ketten abgeschnürt werden. Es ist bei der Präparation nur eine der Ketten erhalten geblieben. Zwischen den oberen Conidien dieser Kette bei *c* ist deutlich ein »Isthmus« zu sehen. (A nach BREFELD, B nach d. Nat.)

Sämmtliche Fructificationsorgane lassen sich unter folgende 4 Kategorien bringen:

- A. Exosporen- oder Conidienfructification.
- B. Endosporen- oder Sporangienfructification.
- C. Zygosporenfructification.
- D. Chlamydosporen- oder Gemmenfructification.

Ausserdem sind noch zu betrachten:

- E. Monomorphie, Dimorphie und Pleomorphie der Fructification.
- F. Mechanische Einrichtungen zur Befreiung der Sporen.

### A. Exosporen- oder Conidienfructification.

Gegenüber der Endosporen- oder Sporangienfructification ist dieselbe dadurch charakterisirt, dass ihre Sporen nicht im Innern, sondern an der Oberfläche der fructificirenden Zellen erzeugt werden, also exogen entstehen.

#### I. Modi der Exosporen- oder Conidienbildung und Beschaffenheit der Conidien.

Die Exosporen oder Conidien entstehen der Regel nach an besonderen Tragzellen oder Tragfäden, entweder an deren Spitze (terminale Conidienbildung), oder seitlich (laterale Conidienbildung); vielfach treten sie auch unmittelbar am Mycel auf.

Es lassen sich drei verschiedene Typen der Conidienbildung an Trägern unterscheiden:

Typus I. Der Träger (Fig. 19, Ia) streckt sich etwas (Fig. 19, Ib) und inserirt alsbald unweit seiner Spitze eine Querwand. Diese differenzirt sich in 2 Lamellen, welche sich hierauf mehr oder minder stark gegen einander abrunden (Fig. 19, Ic).<sup>1)</sup> Man bezeichnet diesen Vorgang als Einschnürrung oder Abschnürrung und die abgeschnürte Zelle als Exospore oder Conidie. (Da der letztere Ausdruck der am meisten eingebürgerte ist, so soll er im folgenden ausschliesslich gebraucht werden.) Hierauf streckt sich der Träger wiederum etwas, um auf dieselbe Weise dicht unterhalb der ersten Conidie eine zweite (Fig. 19, Id) dann eine dritte (Fig. 19, Ifg), vierte (Fig. 19, Ih) u. s. w. (Fig. 20, I) zu bilden. Er kann also einige Zeit in seiner sporenabschnürenden

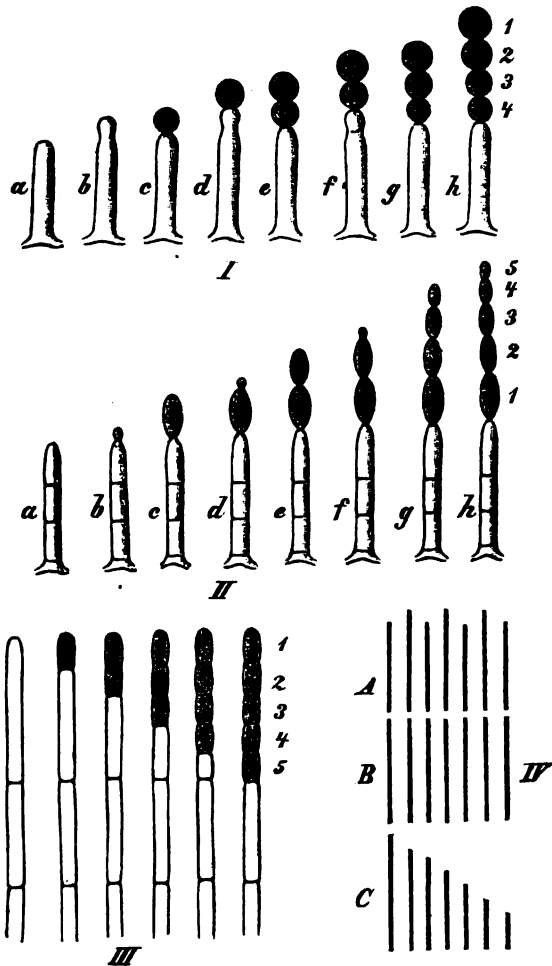
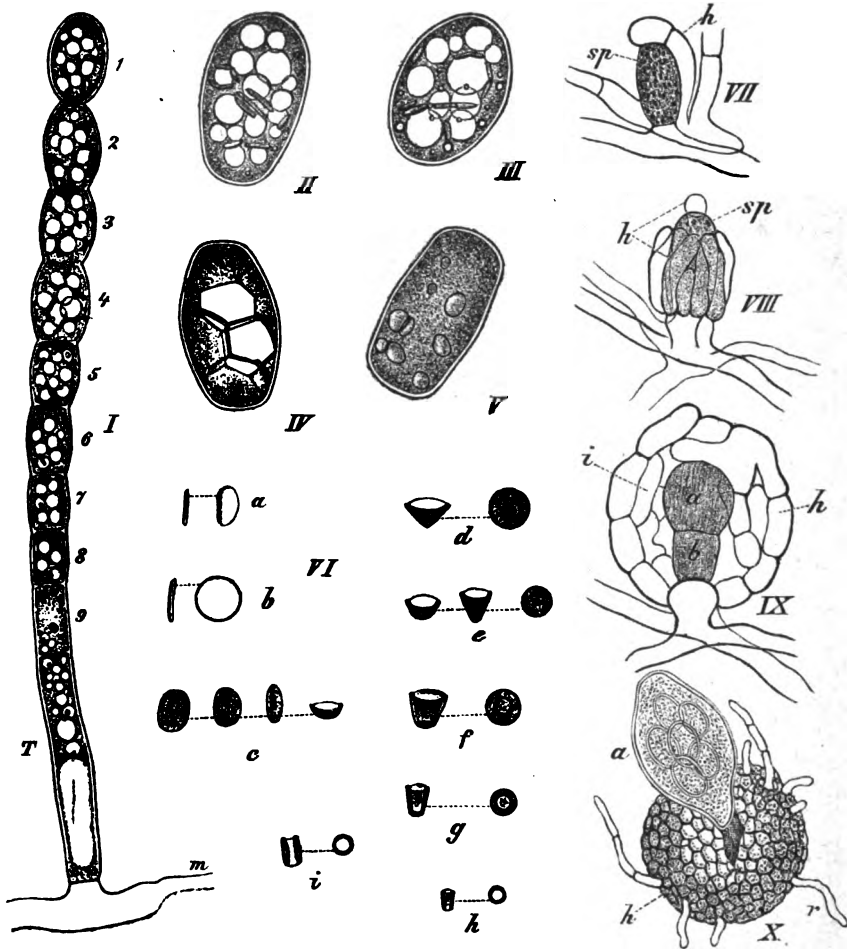


Fig. 19.

(B. 628.)

I Schematische Darstellung der allmählichen Bildung einer Conidienkette in basipetaler Folge (Typus I.). 1 bezeichnet die älteste, 4 die jüngste Conidie. II Schematische Darstellung der allmählichen Bildung einer Conidienkette durch terminale Sprossung (Typus II.). Die Zahlen 1—5 bedeuten die Altersfolge der Conidien. III Bildung einer Conidienkette von Typus III. Man sieht, wie mit Abgliederung jeder neuen Conidie der Träger kürzer wird. Die Zahlen 1—5 bedeuten die Altersfolge der Conidien. IV Graphische Darstellung des Verhaltens der Träger bezüglich ihrer Länge. A dem Typus I. entsprechend: der Träger zeigt abwechselnde Verlängerung und Verkürzung. B dem Typus II. entsprechend: Trägerlänge constant bleibend. C dem Typus III entsprechend: Trägerlänge kontinuierlich abnehmend.

<sup>1)</sup> Wir werden später sehen, dass dieser Ausdruck für viele Fälle nicht ganz korrekt ist.



(B. 629.)

Fig. 20.

Weissdorn-Mehlthau (*Podospheera Oxyacanthae*). I 450 fach. Ein von dem Mycel-faden *m* entspringender Conidienträger *T*, der an seinem Ende bereits 8 Conidien in basipetaler Folge abgeschnürt hat und die neunte zu bilden im Begriff ist. Die beiden ältesten Conidien 1 und 2 beginnen sich bereits gegen einander abzurunden. Im Inhalt der obersten reifsten Conidien bemerkt man ausser zahlreichen rundlichen Vacuolen dunkle, stäbchenartig aussehende Körperchen: es sind von der hohen Kante gesehene Fibrosinkörper. II—IV Abgefallene Conidien 690fach vergr., jede mit Vacuolen und Fibrosinkörpern, letztere von der hohen Kante gesehen und bei IV auf der Grenze der Vacuolen liegend. V 690fach. In Wasser erhitzte Conidie mit etwas gequollenen Fibrosinkörpern. VI 1000fach. Verschiedene Formen der Fibrosinkörper, in je 2—4, durch punktierte Linien verbundenen Ansichten dargestellt; *a b* flächenförmige, *c* flach schüsselförmige, *d e* hohlkegelförmige Gestalten, bei *f g* abgestutzte Hohlkegel, bei *h i* Hohlzylinderformen. VII—IX Die ersten Stadien der Schlauchfrucht-Entwicklung von *Podospheera Castagnei* 600 fach. VII Jüngste Anlage, bestehend aus dem Ascogon *sp* und dem ersten Hüllschlauch *h*. Beide entspringen an dicht neben einander liegenden Mycel-fäden. VIII Etwas weiter entwickelter Zustand, das Ascogon *sp* ist bereits von mehreren Hüllhyphen *h* umhüllt. IX Noch etwas älterer Zustand im optischen Längsschnitt. Das hier wie in den beiden vorigen Figuren etwas dunkel gehaltene Ascogon hat sich in eine Tragzelle *b* und in das junge Sporangium (Ascus) bei *a* gegliedert. *h* Hülle, *i* Füllschicht. X Reife Schlauchfrucht von *Sphaerotheca pannosa* nach TULASNE, stark vergr. *h* Hülle, *r* Rhizoiden. Aus der durch Druck gesprengten Fruchtwand ragt der einzige Schlauch *a* mit seinen 6 Sporen hervor. (Fig. I—VI nach der Natur, Fig. VII—IX nach DE BARY, X nach TULASNE.)



Thätigkeit bleiben. In der so gebildeten Kette ist die oberste Conidie demnach die älteste, zuerst erzeugte, unter ihr liegt die nächstjüngste, unter dieser die drittjüngste etc. Die Conidienfolge ist mithin eine von oben nach unten gehende (basipetale), was in Fig. 19, I durch die Zahlen 1—4 angedeutet wird und in Fig. 20, I durch die Zahlen 1—9. Dabei nimmt die Grösse der Conidien in eben derselben Richtung ab (Fig. 20, I, 1—9, Fig. 18, B).

Dieser Typus ist ausserordentlich verbreitet, fast in allen Gruppen zu finden. Als be-

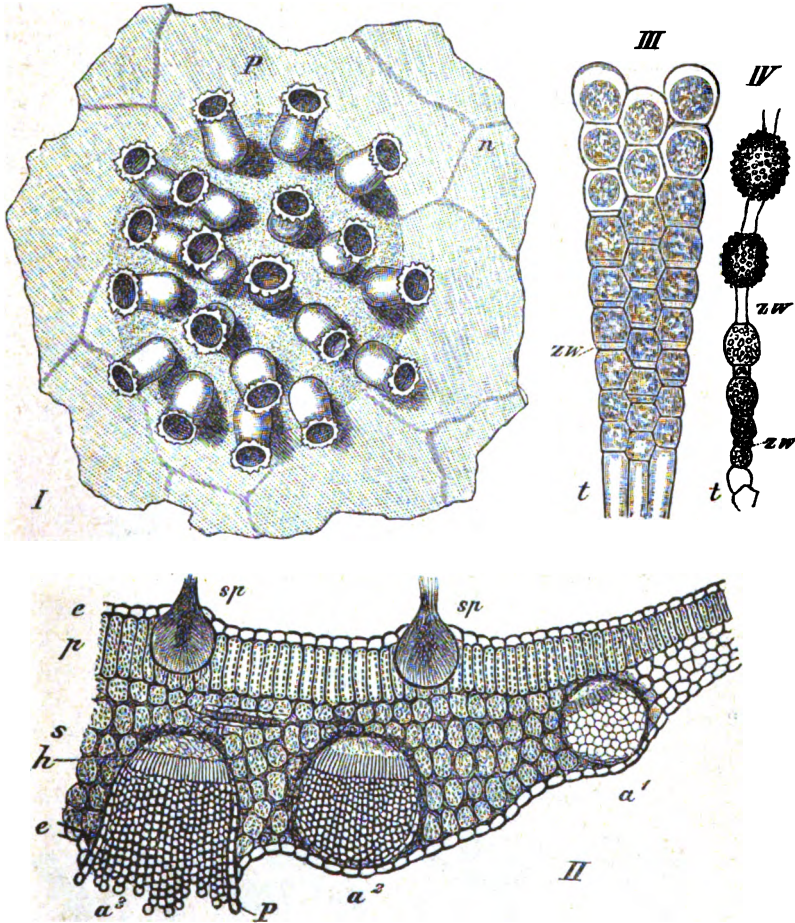


Fig. 21.

(B. 630)

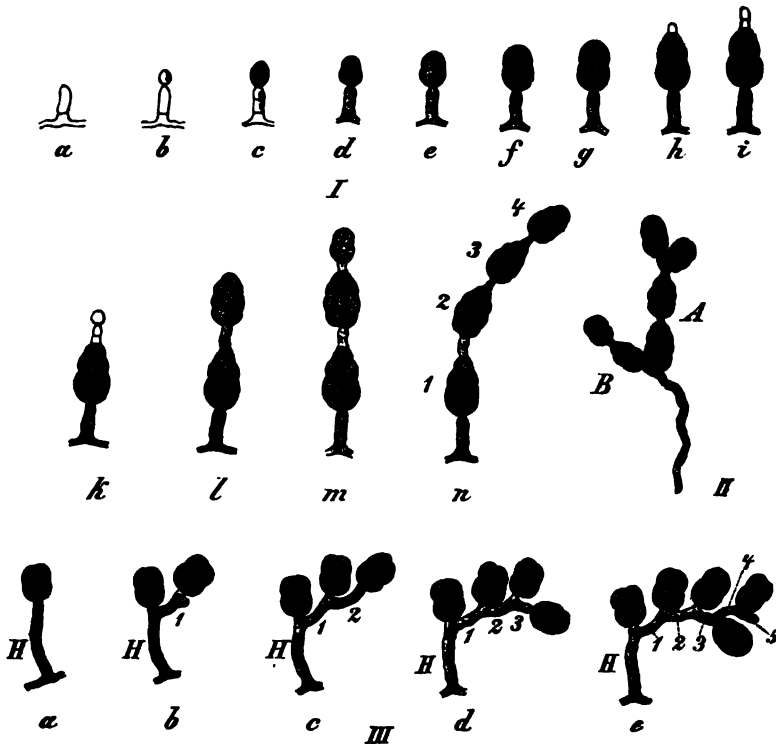
I—III Getreiderost (*Puccinia graminis*). I ca. 15fach. Fragmentchen eines Berberitzen-Blattes von der Unterseite, mit einer flach polsterförmigen Gewebswucherung *P*, in welcher die zierlichen, weit hervorragenden, reifen und daher geöffneten und becherförmig erscheinenden Conidienfrüchte (Aecidien genannt) sitzen. Die Sporen sind zum Theil schon heraus gefallen. *n* Blattnerven. II 40fach. Stück eines Querschnittes vom Berberitzen-Blatt, geführt durch eine vom Pilz verursachte Gewebswucherung, in welcher man die Spermatogonien *sp* und drei Aecidiumfrüchte, *a*<sup>1</sup> noch jugendlich, *a*<sup>2</sup> nahezu reif, *a*<sup>3</sup> reif und bereits geöffnet bemerkt. *P* bedeutet die aus einer Zellschicht bestehende Hülle (*Peridie*) der Aecidiumfrucht. *ee* Die obere und untere von 2 Spermatogonien und der einen Aecidiumfrucht durchbrochene Epidermis, *p* die in Folge der Pilzwirkung hypertrophirten Pallisadenzellen, *s* das ebenfalls hypertrophirte Schwammgewebe, zwischen dessen Zellen die Mycelfäden verlaufen. III Zwei Conidienketten aus der Aecidiumfrucht mit ihren Trägern *t*; *zw* die schmalen Zwischenzellen (stark vergrößert); IV 420 fach, Conidienkette aus der Aecidiumfrucht vom Preisselbeerrost *Calyptospora Göppertiana*, *zw* die hier verlängerten Zwischenzellen stark vergr. Fig. III nach KNY, IV nach HARTIG, das Uebrige nach der Natur.



kannteste Beispiele seien der Brotschimmel (*Penicillium*, Fig. 18, B), die Mehlthauptpilze (*Erysiphe*, Fig. 20, I) und der weisse Rost (*Cystopus*) angeführt.

Bemerkenswerth ist, dass bei manchen Pilzen, die ihre Conidien nach Typus I bilden, diese sich durch nachträgliche Insertion einer Querwand in eine obere grössere und in eine untere kleinere Zelle theilen (Fig. 21, III. IV). Von diesen beiden Zellen bildet sich nun die oberste zur eigentlichen Conidie aus, während die andere zunächst als Zwischenstück (Fig. 21, III. IV *zw*) zwischen zwei aufeinander folgenden Conidien verbleibt, um später, nachdem sie inhaltsleer geworden, aufgelöst zu werden. Man spricht in solchen Fällen von basipetaler Conidienbildung mit Zwischenzellbildung. Sehr ausgeprägt ist diese letztere bei den Aecidienfrüchten der Rostpilze (Fig. 21, III *zw*), besonders bei dem Aecidium des Preisselbeer-Rostes (Fig. 21, IV *zw*).

Typus II. Der Träger schliesst im Gegensatz zu dem eben besprochenen Modus zunächst sein Scheitelwachsthum definitiv ab (Fig. 19, II *a*). Sodann treibt er an seiner Spitze eine winzige kugelige Ausstülpung (Fig. 19, II *b*), die alsbald zu einer Conidie heranwächst und sich durch eine Querwand gegen den Träger abgrenzt



(B. 631.)

Fig. 22.

Ein gewöhnlicher Kräuterschimmel (*Septosporium bifurcum* FRES.). 180fach vergr. I Continuirliche Entwicklungsreihe, die Entstehung und Ausbildung einer Conidie *a*—*i*, sowie die Bildung einer Conidienkette durch Sprossung (*k*—*n*) veranschaulichend. *a* der kleine Conidienträger, zunächst noch einzellig, später von *c* an mehrzellig, *n* die braune Conidienkette, die Conidien in der Reihenfolge 1—4 entstanden. II Ein Conidienträger, der zuerst an seiner Spitze eine Conidienkette *A* in acropetaler Folge bildete, dann unterhalb derselben einen Seitenzweig trieb, an dessen Spitze die kleine Conidienkette *B* sitzt. An der Conidienkette *A* sieht man überdies eine durch seitliche Sprossung entstandene Conidie. III. Continuirliche Entwicklungsreihe, die Entstehung eines Sympodiums veranschaulichend, speciell einer Schraubel, die bei *e* schliesslich noch in die Wickel übergeht. *H* Hauptaxe. Die Zahlen 1, 2, 3, 4, 5 bedeuten die aufeinanderfolgenden Nebenaxen.

(Fig. 19, II *c*). Die weitere Bildung von Conidien geschieht nun auf dem Wege, dass die zuerst entstandene an ihrer Spitze zu einer zweiten (Fig. 19, II *d* *e*), diese zu einer dritten (Fig. 19, *f*) diese zu einer vierten u. s. f. (Fig. 19, II *g* *h*) aussprosst.

Wir haben hier also eine Conidienbildung durch Sprossung. Sie geht, wie die Zahlen in Fig. 19, II *h* und Fig. 22, I *n* andeuten, im Gegensatz zu Modus I von unten nach oben, also in basifugaler oder acropetaler Folge vor sich. In gleicher Richtung nimmt auch die Grösse der Conidien ab (Fig. 19, II *h*; Fig. 22, I *n*).

Während die Conidienketten von Typus I nat. urgemäss nur einfach erscheinen können, gehen die von Typus II häufig Verzweigungen ein, indem die einzelnen Conidien seitlich Conidien treiben, welche durch terminale Sprossung neue bilden. So entstehen Seitenketten erster Ordnung, welche wieder Seitenketten zweiter Ordnung bilden können u. s. f. Auf diese Weise kommen verzweigte Conidienverbände zu Stande, welche im Habitus lebhaft an myceliale Sprossverbände der Hefe- und Kahmhautpilze etc. erinnern (Fig. 23, I—VIII).

Beispiele: *Cladosporium herbarum*, *Hormodendron cladosporioides* FRES. (früher unter *Penicillium*).

Typus III. Der Conidien tragende Faden schliesst zunächst sein Spitzenwachsthum ab. Hierauf wird unter seiner Spitze eine Querwand inserirt, dann

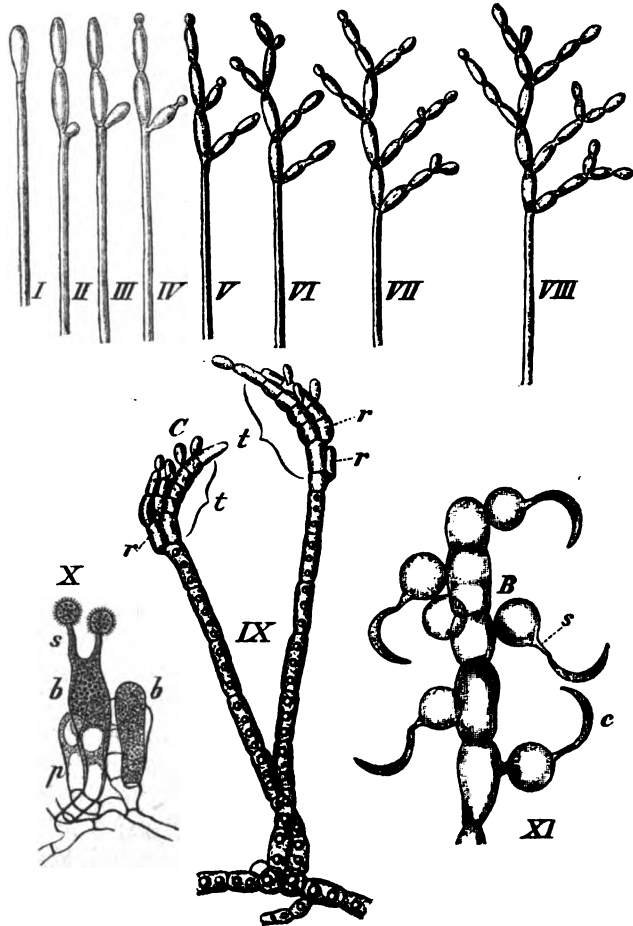


Fig. 23.

(B. 632.)

I—VIII 300 fach. *Hormodendron cladosporioides* (FRES.). Ein Conidienträger in der successiven Ausbildung seines Sprossconidien-Standes. Continuirliche Beobachtung von E. Löw. IX 540 fach. Conidienträger von *Fumago salicina*, welche in der Conidien tragenden Region *t* deutliche Dorsiventralität zeigen, die sich ausprägt in der ausschliesslichen Zweigbildung *r* und Conidienbildung *c* auf der oberen (convexen) Seite und in etwas stärkerer Verdickung der Zellen der Region *t* auf der concaven Seite. X Stückchen aus dem Hymenium eines Gastromyceten (*Octaviania carnea* CORDA) nach DE BARY. *b* keulige Basidien, die eine mit 2 Sterigmen *s*, an deren Spitzen kleinstachelige Conidien stehen. *p* Paraphysen. XI 1000 fach. Conidienträger des Anguillulen bewohnenden Hyphomyceten *Harposporium Anguillulae* mit 5 kugeligen Basidien *B*, von denen je ein Sterigma *s* entspringt, das die sichelförmigen Conidien *c* abschnürt.

in basipetaler Folge eine zweite, eventuell eine dritte, vierte etc. (Fig. 19, III). Hier haben wir also ebenfalls eine basipetale Conidienbildung wie beim ersten Typus; aber der Träger streckt sich nicht vor jeder Abschnürung, sondern bleibt vollkommen unthätig, so dass durch die vorschreitende Abgliederung immer ein Stück nach dem andern von ihm abgeschnitten und er dementsprechend immer kürzer wird (Fig. 19, III) eventuell bis zum Verschwinden.

Beispiele: Milchschiimmel (*Oidium lactis*), Schimmel der Schwämmchenkrankheit (*Oidium albicans*), gewisse *Oidium*-artige Conidienfructificationen bei Hutpilzen (BREFELD, Schimmelpilze VIII) und Becherpilzen (Ascoboleen). Im Allgemeinen ist dieser Typus im Vergleich zu I und II minder häufig.

Die den drei besprochenen Typen entsprechenden Verschiedenheiten im Verhalten des Trägers prägen sich am schärfsten in graphischer Darstellung aus (Fig. 19, IV.)

Bei gewissen Pilzen kommt keine Kettenbildung zu Stande, sei es, dass die Conidie jedesmal sofort nach der Bildung vom Träger abfällt, sei es, dass überhaupt nur eine einzige Conidie erzeugt wird. Unbestreitbar findet Letzteres statt bei *Pestalotia truncatula* (Fig. 24, II. III), sowie bei den als Wintersporen (Teleutosporen) bezeichneten Conidien der Rostpilze (*Uromyces*, *Puccinia* etc.), besonders auch bei dem Fliegenschimmel (*Empusa Muscae*) und anderen Entomophthoreen. In beiden Fällen handelt es sich um terminal gebildete Conidien. Aber auch gewisse Arten, welche ihre Conidien lateral abschnüren, produciren an jeder Abschnürungsstelle immer nur eine einzige Conidie, so z. B. *Arthrinium*-Vertreter (Fig. 26, VI. VII).<sup>1)</sup>

Form und Bau der Conidien. Genau terminal entstehende Conidien mit genau senkrecht stehender Achse sind im Allgemeinen actinomorph gebaut, d. h. es lassen sich durch die Achse mindestens zwei Ebenen legen, deren jede die Conidie in spiegelbildliche Hälften theilt (z. B. Fig. 24, I. V).

Zygomorphe (symmetrische, bilaterale) Ausbildung treffen wir im Allgemeinen bei Conidien mit lateraler Stellung. Ob etwa alle lateralen Zygomorphie zeigen, ist wohl nur sehr schwierig festzustellen, da die meisten Formen zu geringe Grösse besitzen. Zygomorph sind ferner alle terminalen Conidien mit gekrümmter Achse (Fig. 24, IV. VI—VIII). Ausgeprägte Zygomorphie zeigen z. B. die stets lateral entstehenden Conidien von *Arthrinium caricicola* (Fig. 26, VI. VII). Ausser in der Form spricht sich die Bilateralität der Conidien häufig aus in einseitiger Verdickung und Färbung der Membran (*Arthrinium caricicola*, Fig. 26, VII a), oder in der Insertion von eigenthümlichen seitlichen Anhängseln wie sie z. B. bei *Discosia* auftreten, hier in Form feinsten Fäden (Fig. 24, VI).

Es giebt manche Pilze, die an gleich- oder verschiedenartigen Trägern ziemlich kleine und ziemlich grosse Conidien erzeugen. Man hat dann die einen mit Tulasne als Microconidien die andern als Macroconidien, in der Grösse dazwischen liegende auch wohl als Megaloonidien bezeichnet.

Alle Conidien sind anfangs einzellig; viele, selbst relativ sehr grosse, bleiben es auch später. In zahlreichen Fällen indessen werden sie durch Bildung von Scheidewänden zwei- oder mehrzellig bis vielzellig (z. B. *Septosporium bi-*

<sup>1)</sup> Literatur über Conidienbildung: CORDA, Icones fungorum. — BONORDEN, Allgemeine Mycologie. FRESSENIUS, Beiträge zur Mycologie, Frankfurt 1850—63. TULASNE, Selecta fungorum Carpologia. DE BARY, Morphologie, pag. 48—50. — ZALEWSKY, Sporenabschnürung und Sporenabfallen bei den Pilzen. Flora 1883. LÖW, E., Zur Entwicklungsgeschichte von Penicillium. PRINGS. Jahrb. VII. 1870. — BREFELD, Schimmelpilze I—VIII.

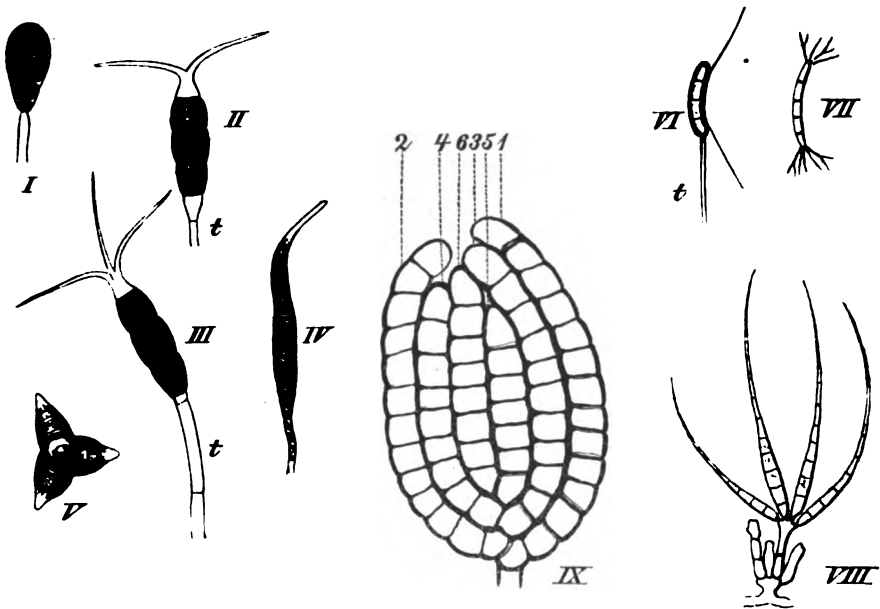


Fig. 24.

(B. 633.)

Verschiedene Conidienformen. I 380fach. Mehrzellige Conidie aus einer Conidienfrucht von *Massaria loricata* TUL., aus ungleich-grossen Zellen gebildet, am grössten die Terminalzelle. Nach TULASNE. II u. III 730fach. Conidien von *Pestalozzia truncatula*, jede aus 5 Zellen gebildet, von denen die Terminalzelle mit 2 resp. 3 pfriemlichen Ausstülpungen versehen, im Uebrigen wie die Basalzelle inhaltsleer, farblos und dickwandig erscheint, im Gegensatz zu den 3 verdickten, gebräunten, inhaltsreichen, mittleren Zellen. Die eine Conidie zeigt einen kürzeren die andere (ausnahmsweise) einen längeren Träger. IV Conidie von *Massaria loricata* TUL. mehrzellig, an beiden Enden verschmälert, die mittleren Zellen gebräunt, mit Fettropfen. — Nach TULASNE. V 500fach. Vierstrahlige Conidie von *Astrosporium Hoffmanni*, von oben gesehen. Von den 4 Strahlen ist einer dem Beschauer zu gerichtet (nach FRESSENIUS). VI Vierzellige Conidie von *Hendersonia Cynosbati* FCKL., mit seitlich entspringenden borstenartigen Anhängen: *t* Träger. Nach FÜCKEL. VII Conidie von *Mastigosporium album* RIESS, mit mehreren feinen, z. Th. verzweigten Anhängen an den beiden Endzellen. VIII 220fach. Gruppe von Conidienträgern der *Cercospora acerina* HARTIG, der eine mit 4 langen mehrzelligen pfriemförmig ausgezogenen Conidien. Nach HARTIG. IX 730fach. Zusammengesetzte Conidie von *Dictyosporium elegans* CORDA, aus Zellreihen aufgebaut, die nach Art eines Fächels (also nach dem Schema von Fig. 25, XII AB) angeordnet sind und den Zahlen 1—6 entsprechend auf einander folgen. Jede Zelle stellt eine Theilconidie dar.

*furcum*, Fig. 22.<sup>1)</sup> Die Insertion der Wände erfolgt entweder nur in der Quer- richtung (*Cephalothecium roseum*, Fig. 26, IV; *Massaria loricata* TUL., Fig. 24, I); *Sporidesmium*-formen, Fig. 24, IV), oder es werden auch Scheidewände nach einer zweiten, oft selbst nach einer dritten Richtung des Raumes eingefügt (*Septosporium*-, *Alternaria*-Arten etc.). Fig. 22, I zeigt in der Entwicklungsreihe *c* bis *i* diese successive Einfügung sehr deutlich, nur sind freilich die Theilungen nach der dritten Richtung des Raumes in der Zeichnung nicht darstellbar). Im letzteren Falle entstehen also kleine »Gewebekörper«, die man als packetförmige, *Sarcinula*- förmige (Fig. 22, III) oder mauerförmige (Fig. 22, I<sub>n</sub>) Conidien bezeichnet hat.

Wo die Conidien nur quer zur Längsachse gestellte (parallele) Wände zeigen, entstehen diese in der Regel successive, d. h. die Conidie wird erst durch eine in der Mitte auftretende Querwand zweizellig, worauf in jeder der beiden Tochterzellen wieder eine Querwand entsteht u. s. f. In den mehrzelligen Conidien gewisser Phycomyceten dagegen (*Piptocephalis*, Fig. 7, VII—IX *sp*,

<sup>1)</sup> Man spricht in solchen Fällen auch von zusammengesetzten Sporen.

*Syncephalis*) und einigen Mycomyceten (z. B. *Thielavia*, *Phragmidium*) werden alle Wände gleichzeitig angelegt (simultane Scheidewandbildung).

Mehrzellige, zumal gestreckte Conidien zeigen oft die terminale (oder auch die basale) Zelle anders ausgebildet als die übrigen: entweder von anderer Form, z. B. auffällig dick bei *Massaria loricata* (Fig. 24, I), oder lang ausgezogen (Fig. 24, IV. VIII) oder mit zwei bis mehreren Ausstülpungen versehen (*Pestalozzia truncatula*, Fig. 24, II. III) oder dünnwandig und ungefärbt, während die übrigen Zellen dickwandig und gebräunt erscheinen (*Pestalozzia*, Fig. 24, II, III).

Sehr eigenthümliche Gestaltung zeigen nach FRESenius die mehrzelligen Conidien von *Asterosporium Hoffmanni*. Sie sind nämlich aus 4 kegeligen, im Centrum zusammenstossenden, mehrzelligen Strahlen gebildet (Fig. 24, V). Ueber die Entstehungsweise dieser Conidienform fehlen noch Untersuchungen. Hieran schliesst sich *Trinacrium subtile*, wo die Conidie aus nur 3 Strahlen besteht. Conidien ganz eigener Art producirt ein von CORDA als *Dictyosporium elegans* bezeichneter Hyphomycet. Die Conidie erscheint hier als ein flächenförmiges Gebilde, bestehend aus Zellreihen, die in Form eines Fächels angeordnet sind (vergl. den folgenden Abschnitt unter »Fächer«) und dabei seitlich meist in fester Verbindung stehen (Fig. 24, IX, zeigt die Flächenansicht).<sup>1)</sup>

Manche Conidien sind mit eigenthümlichen, fein borstenartigen Anhängseln geziert, deren Natur noch nicht genauer festgestellt wurde. Bei der schon erwähnten *Discosia* sowie gewissen *Hendersonia*-Arten sind sie einfach und lateral inserirt (Fig. 24, VI), bei *Mastigosporium album* RIESS nach FÜCKEL an beiden Enden vorhanden und zum Theil verzweigt (Fig. 24, VII). Mit den später zu betrachtenden Endosporen kommen die Conidien darin überein, dass ihre Membran vielfach besondere Sculptur zeigt in Form von Wärrchen (Fig. 21, IV, Fig. 23, X, Fig. 27, Fig. 28, II), Stacheln (Fig. 37, V f), Netzleisten, Hörnern etc., auf die bei der systematischen Unterscheidung der Genera und Species mit Recht ein gewisser Werth gelegt wird, weil dergleichen Eigenschaften im Allgemeinen sehr constant sind.

Conidien mit dicker gebräunter Membran und reichem Inhalt in Form von Fett sind im Stande, ungünstige äussere Verhältnisse länger zu überdauern als dünnwandige und inhaltsarme und werden daher als Dauerconidien bezeichnet.

## II. Formen der conidienbildenden Organe.

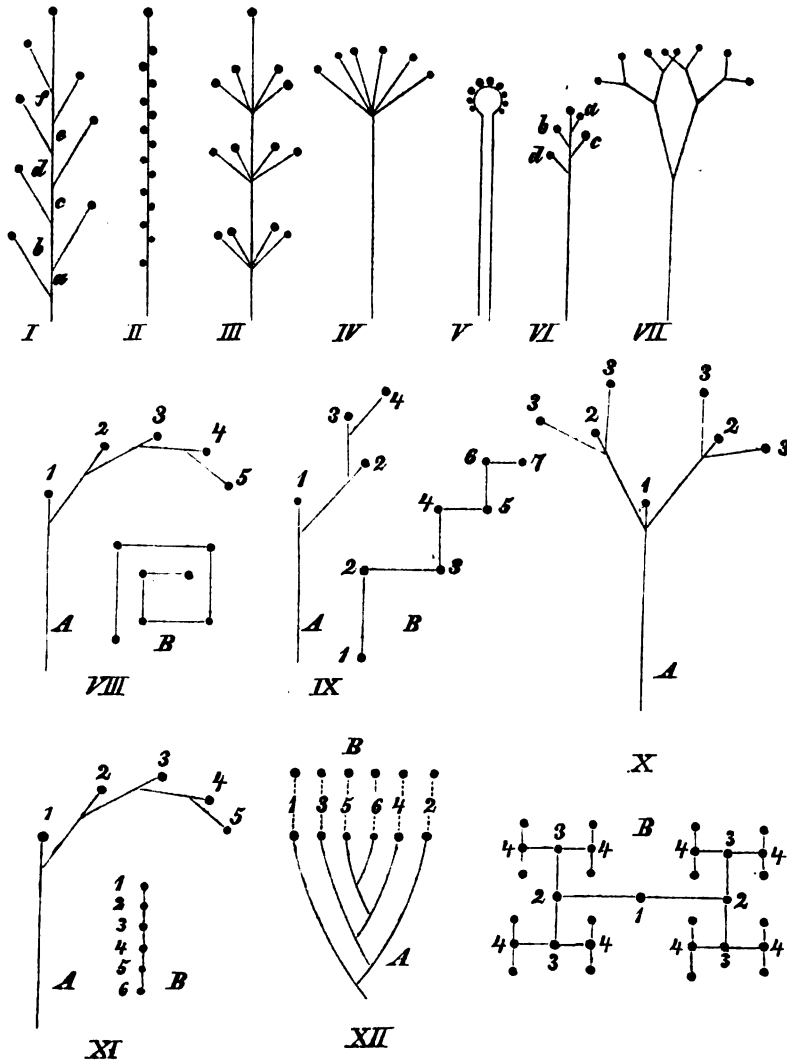
Die als Conidienerzeuger fungirenden Organe bieten bezüglich ihrer Gestaltung und ihres Aufbaues eine ausserordentliche Mannigfaltigkeit dar, die eine scharfe Gruppierung unmöglich erscheinen lässt. Doch kann man die verschiedenen Formen immerhin in vier Kategorien bringen, indem man zwischen fädigen Conidienträgern, Conidienbündeln, Conidienlagern und Conidienfrüchten unterscheidet.

### 1. Der fädige Conidienträger.

Er repräsentirt nicht bloss das einfachste conidientragende Organ, sondern übertrifft zugleich auch alle übrigen Conidien producirenden Organe durch seine ausserordentliche Vielgestaltigkeit. Sein Hauptcharakter ist der der einzelligen oder mehrzelligen Hyphe. Dieselbe erscheint entweder einfach (unverzweigt) oder verzweigt — in Haupt- und Nebenachsen gegliedert.

<sup>1)</sup> Ich vermute, dass *Spira toruloides* CORDA ihre Conidien auf die nämliche Weise bildet, wenn sie nicht gar mit dem *Dictyosporium* identisch ist.

In ähnlichem Sinne nun, wie man das System der blüthentragenden Achsen als »Blüthenstand« bezeichnet, könnte man das System conidientragender Achsen als »Conidienstand« bezeichnen. Die Conidienstände der Pilze bauen



(B. 694.)

Fig. 25.

Schematische Darstellungen einfacher Conidienstände. I—V Monopodiale Conidienstände mit acropetaler Folge der Seitenachsen: I Traube. II Aehre. III wirteliger Conidienstand (unterbrochene Traube). IV Dolde. V Köpfchen (im Durchschnitt). VI Monopodium mit basipetaler, durch die Zahlen angedeuteter Folge. VII Dichotomer Conidienstand. VIII—XII. Sympodiale Conidienstände (A bezeichnet immer die Ansicht von der Seite, B den Grundriss). VIII Schraubel. IX Wickel. X Dichasium. XI Sichel. XII Fächer.

sich nämlich im Wesentlichen nach denselben morphologischen Gesetzen auf, wie die Blüthenstände der Phanerogamen. Und zwar lassen sich bei den Pilzen drei Typen dieses Aufbaues unterscheiden: der monopodiale Typus, der sympodiale Typus und der dichotome Typus.

Die beiden ersteren Typen gehören insofern zusammen, als die Verzweigung

bei beiden eine seitliche ist, während sie bei dem dichotomen Typus gabeligen (dichotomen) Character trägt.

a) Monopodialer Typus. Hier ist eine Hauptachse (podium) vorhanden, von welcher Nebenachsen (Seitenachsen) in meist nicht bestimmter Zahl entspringen. Dieselben entwickeln sich theils in acropetaler (centripetaler) Folge, also ähnlich wie die Zweige am typischen Mycel; theils in basipetaler oder centrifugaler Folge; also von oben nach unten. Während die monopodialen Blütenstände der Phanerogamen unbegrenzt sind, d. h. nicht mit einer Terminalblüthe abschliessen (eine Regel, von der es nur selten Ausnahmen giebt), erscheinen die monopodialen Conidienstände der Pilze begrenzt, d. h. mit einer terminalen Conidie abschliessend (Fig. 26, I II) oder in Ermangelung derselben mit einer sterilen Zelle, wofür z. B. *Arthrimum caricicola* (Fig. 26, VI a VII) ein schönes Beispiel bietet.

Betrachten wir zunächst diejenigen Monopodien, bei denen die Nebenachsen in acropetaler Folge entstehen. Befinden sich die Ansatzstellen der Seitenachsen an der Hauptachse auf verschiedener Höhe, so erhält man: eine Traube (Fig. 23, I, 24, I) wenn die Seitenachsen verlängert sind (z. B. *Acremonium*-Arten, Fig. 26, I); eine Aehre (Fig. 25, II), wenn die Nebenachsen verkürzt (gestaucht) erscheinen (z. B. *Arthrimum*-Arten Fig. 26, VI VII.)

Sind eine Anzahl Nebenachsen auf gleicher Höhe eingefügt, so entstehen wirtelige Conidienstände (*Acrostagmus*, *Verticillium*, Fig. 25, III, 26, II). Je nach der Zahl der auf gleicher Höhe stehenden Nebenachsen unterscheidet man 2-, 3-, 4- oder mehrgliedrige Wirtel (Viergliedrige bei *Verticillium albo-atrum*, Fig. 26, II). Die Glieder eines Wirtels entstehen entweder nacheinander (succedan) oder gleichzeitig (simultan). Das Letztere scheint am häufigsten vorzukommen. Oefters sind die Nebenachsen wirteliger Conidienstände verkürzt (*Arthrobotrys oligospora*). Die wirteligen Stände lassen sich auffassen als unterbrochene Trauben oder, wenn die Nebenachsen verkürzt sind, als unterbrochene Aehren.

Die Theile der Hauptachse einer Traube, welche den Abständen je zweier benachbarter Seitenachsen entsprechen, heissen Glieder der Hauptachse (Fig. 25, I abc etc). Denken wir uns nun diese Achsenglieder möglichst verkürzt (gestaucht) und die Nebenachsen von etwa gleicher Länge, so erhalten wir eine Dolde (Fig. 25, IV), (*Aspergillus glaucus*, Fig. 26, III); *Peronospora* (*Basidiophora*) *entosporea* Cornu, Fig. 26, V). In der Region der Nebenachsen pflegt die Hauptachse oft kopfförmig erweitert zu werden (Fig. 26, III). Die acropetale Folge der Seitenachsen dürfte bei der Mehrzahl der hierher gehörigen Objekte schwer festzustellen sein, da sie sehr schnell auftritt; ja nach der Ansicht DE BARY's ist in Betreff des *Aspergillus glaucus* und anderer Pilze sogar eine simultane Entstehung anzunehmen.<sup>1)</sup>

Denken wir uns nun, dass die Nebenachsen der Dolde verkürzt werden, so erhalten wir ein Köpfchen (Fig. 25, V). Beispiele: *Cephalothecium roseum* (Fig. 26, IV) und *Haplotrichum fimetarium* RIESS, wo der Träger (Hauptachse) an der Spitze zugleich stark erweitert ist.

Was sodann die Monopodien mit basipetaler Folge der Seitenachsen (Fig. 25, VI) anbetrifft, so scheinen sie ebenfalls häufig vorzukommen. Als eines der ausge-

<sup>1)</sup> Es giebt Conidienstände, welche im fertigen Zustande einer ächten Dolde ähnlich sehen, aber entwicklungsgeschichtlich nicht dem monopodialen, sondern dem sympodialen Typus angehören (siehe diesen).

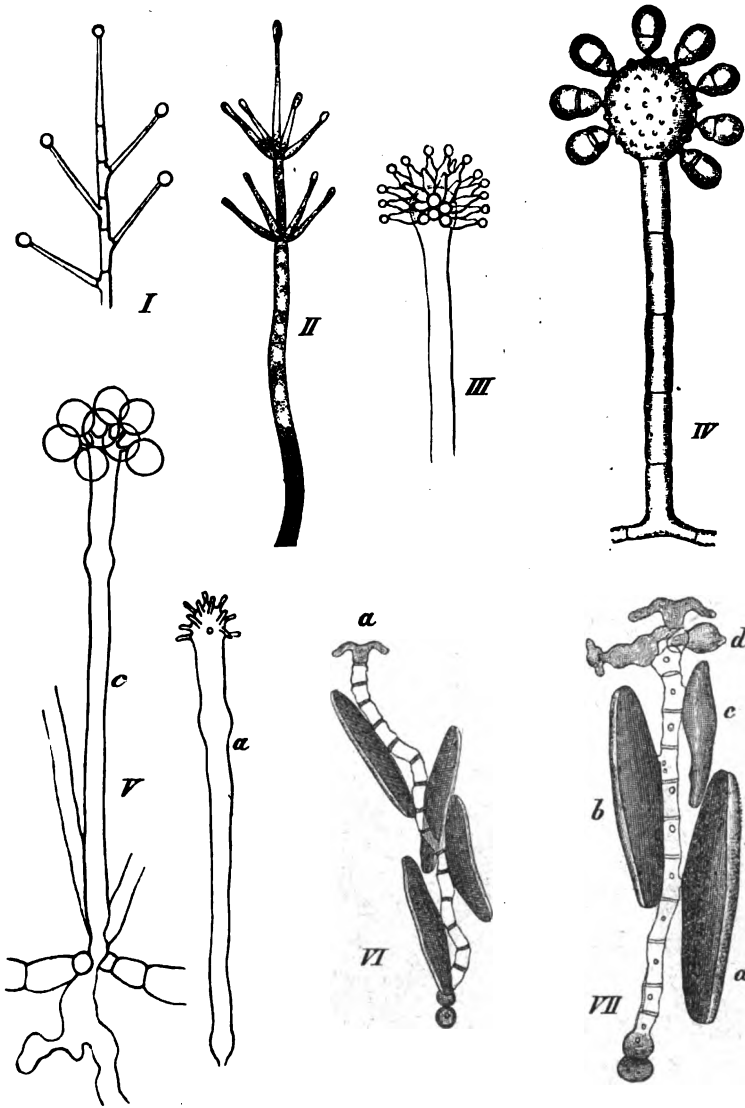


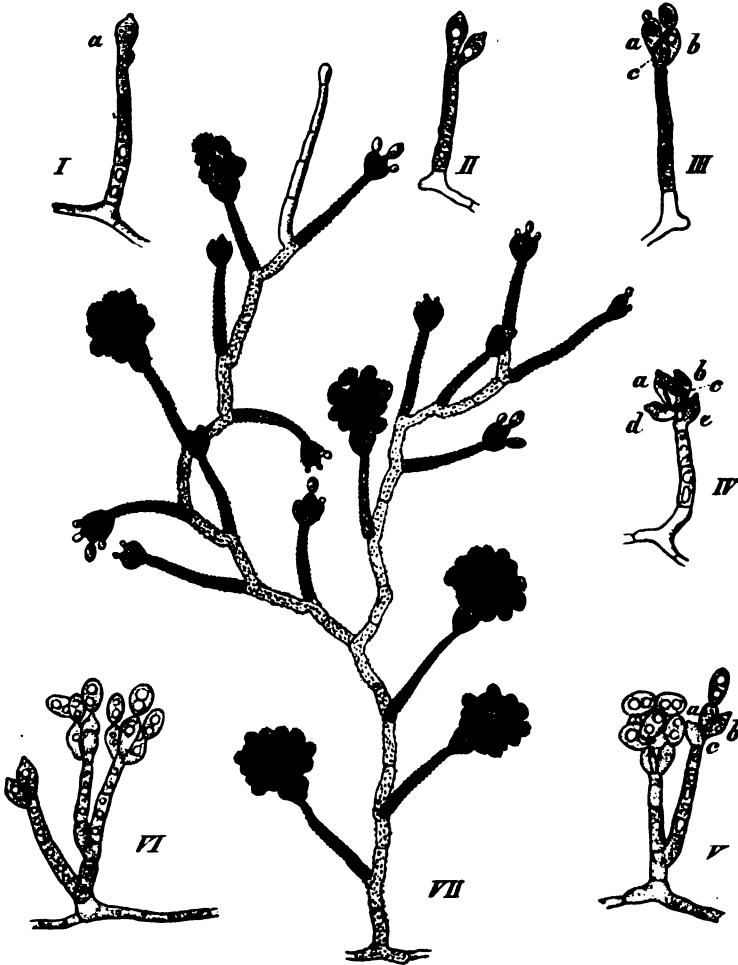
Fig. 26.

(B. 635.)

I 300 fach. Stück des traubigen Conidienstandes eines *Acremonium*-artigen Pilzes. II Wirteliger Conidienstand von *Verticillium albo-atrum*. Die Wirtel sind 4-gliedrig (nach REINKE). III 300 fach. Doldiger Conidienstand von *Aspergillus glaucus*. Die Strahlen der Dolde sind in Form von kegelförmigen an der Spitze etwas vorgezogenen Basidien ausgebildet. An einzelne sind Conidien gezeichnet (nach DE BARY). IV ca. 250 fach. Köpfchenförmiger Conidienstand von *Cephalothecium roseum*. Endzelle der Hauptachse sehr erweitert, fast kugelig, die zahlreich von ihr entspringenden Nebenachsen so stark verkürzt, dass sie nur wärzchenförmig erscheinen. Von den zahlreichen zweizelligen Conidien sind nur einige dargestellt. V 250 fach. Doldiger Conidienstand von *Peronospora (Basidiophora) entospora*, a Träger ohne die Conidien, b Träger mit seinen Conidien. Die Doldenstrahlen sind bei diesem Pilz nur kurz und bilden daher einen Uebergang zum köpfchenförmigen Conidienstand. VI 600 fach. Ährenförmiger Conidienstand von *Arthrinium caricolum*. Hauptachse durch zahlreiche dicke Querwände in kurze Glieder geteilt, an deren sehr verkürzten Seitenachsen die Conidien mit ihrer Rückenseite angeheftet sind und mehrere Längsreihen bilden, was jetzt, wo die meisten Conidien abgefallen, nicht mehr zu sehen ist. Die Hauptachse zeigt an der Spitze eine ankerförmige sterile Zelle. VII 700 fach. Ähre derselben Spezies. Die Conidien a und b normal, einen deutlichen Gegensatz von Rückenseite und Bauchseite zeigend, c abnorm, zwischen den normalen Conidien und den sonderbar gestalteten sterilen (?) bei d die Mitte haltend.



zeichneten Beispiele habe ich auf Grund einer besonderen Untersuchung die Conidienträger von *Stachybotrys atra*, CORDA kennen gelernt. Unterhalb der zu einer sporenabschnürenden birnförmigen Basidie sich ausbildenden terminalen Zelle



(B. 686.)

Fig. 27.

Entwicklung des Conidienstandes von *Stachybotrys atra* Cda. ca. 250 fach. I Conidienträger noch einfach, an der Spitze mit einer birnförmigen, zur Basidie werdenden Zelle abschliessend. II Ebensolcher Träger. Unterhalb der terminalen Zelle ist eine kurze, ebenfalls birnförmig gestaltete Nebenachse (Basidie) entstanden. III Ebensolcher Träger; dicht unter der terminalen, jetzt etwas seitlich gerückten Basidie *a* ist eine zweite *b*, etwas weiter unterhalb dieser eine dritte *c* entstanden. IV Hier sieht man in basipetaler Folge bereits 4 Seitenachsen (Basidien) *b c d e* entwickelt. Die bisherigen Figuren veranschaulichen also ein Monopodium mit basipetaler Folge der Seitenachsen. In Fig. V. VI und VII tritt nun sympodiale Verzweigung hinzu, bei V, VI in einfacher, bei VII in complicirter Form. (Zum Verständniss des complicirten Sympodiums bei VII dient das Schema, welches in Fig. 23, IV gegeben ist). Die köpfchenartig zusammengedrängten birnförmigen Basidien bei VII haben meist zahlreiche, zu Haufen vereinigte Conidien abgeschnürt.

der Hauptachse (Fig. 27, Ia) entsteht eine kurze ebenfalls birnförmige Nebenachse, etwas tiefer eine zweite, noch etwas tiefer eine dritte u. s. f. (Fig. 27, II—IV. V, Reihenfolge nach den Buchstaben.) Die Hauptachsenglieder sind aber meist so kurz, dass die Seitenachsen zu einem Köpfchen oder einem doldenähnlichen

Stände zusammengedrängt erscheinen. (Ob manchen köpfchenähnlichen Conidienständen eine ähnliche Entstehungsweise zu Grunde liegt, bleibt noch zu untersuchen.)

b) Sympodialer Typus (Fig. 25, VIII—XII). Von der Hauptachse, die ihr Spitzenwachstum durch Bildung einer terminalen Conidie frühzeitig zum Abschluss bringt, entspringen nicht, wie beim monopodialen Typus, unbestimmt viele Seitenachsen, sondern eine ganz bestimmte, beschränkte Zahl, entweder nur eine, oder zwei, selten drei oder mehrere. An diesen Nebenachsen erster Ordnung nehmen dann in derselben Weise Achsen zweiter Ordnung ihren Ursprung u. s. f. Die nach diesem Typus entstehenden Seitenachsen, sowie die an ihnen entstehenden Conidien zeigen mithin centrifugale Folge (in Fig. 25, VIII—XII durch die Reihenfolge der arabischen Zahlen ausgedrückt).

Man kann mit EICHLER unterscheiden:

a) Das Monochasium. Hier geht von der Hauptaxe nur eine Seitenaxe (erster Ordnung) ab, von dieser wieder nur eine (zweiter Ordnung) u. s. f. (Fig. 25, VIII. IX. XI. XII.)

b) Das Dichasium (Zweigabel, Fig. 25, X AB), bei welcher von der Hauptaxe zwei Seitenachsen entspringen, von jeder derselben eventuell wieder zwei etc. Ich habe diesen Conidienstand bei *Ascotricha chartarum* beobachtet.<sup>1)</sup> Das Monochasium tritt, wie bei den Blütenständen der Phanerogamen, so auch bei den Pilzen als Fächel, Schraubel und Wickel auf, während die Sichel noch nicht beobachtet wurde.

Fächel (*rhypidium*) und Sichel (*drepanum*) sind wie bekannt dadurch charakterisiert, dass sämtliche Achsen in ein und derselben Ebene liegen (Fig. 25, XI AB; XII AB). Den Fächel, der ein fächerähnliches Gebilde darstellt, habe ich gefunden bei *Dictyosporium elegans* CORDA, wenn es sich auch hier eigentlich nicht um ein System conidientragender Achsen, sondern vielmehr um ein System in Conidien gegliederter Fäden handelt, die überdies seitlich meist ganz eng zu einem einheitlichen Körper verbunden sind, den man als eine einheitliche vielzellige Conidie bezeichnen könnte (Fig. 24, IX).

Im Gegensatz zu Fächel und Sichel sind bei der Wickel und Schraubel die successiven Achsen nicht in ein und derselben Ebene gelegen. So scharf Fächel und Sichel zu unterscheiden sind, so wenig scharf getrennt sind Wickel und Schraubel, daher gehen beide vielfach in einander über (Fig. 22, III c). Sie unterscheiden sich dadurch, dass bei der Wickel die Seitenachsen abwechselnd rechts und links entspringen (Fig. 25, IX AB), während sie bei der Schraubel immer an derselben Seite ihren Ursprung nehmen (Fig. 25, VIII AB und Fig. 22, III a b c d.)

c) Dichotomer Typus (Gabeltypus) (Fig. 25, VII). Hier verzweigen sich Haupt- und Nebenachsen gabelig. Der genauere Vorgang ist der, dass die Achse ihr Spitzenwachstum einstellt und unmittelbar an der Spitze gleichzeitig zwei opponierte Vegetationspunkte entstehen, die zur Bildung neuer gleich langer Axen führen; an den Gabelzweigen erster Ordnung entstehen dann auf

<sup>1)</sup> Als *Pleiochasium* (Vielgabel) bezeichnet man eine bei Pilzen noch nicht gefundene Form des Sympodiums, bei welcher gleichzeitig 3 oder mehr Nebenachsen von der Hauptaxe abgehen, was sich an den Seitenachsen wiederholen kann.

die nämliche Weise solche zweiter Ordnung etc.<sup>1)</sup> Beispiele für diesen Typus sind bei Mycomyceten mit Sicherheit noch niemals nachgewiesen<sup>2)</sup>, wohl aber bei den (einzelligen) Phycomyceten und zwar *Piptocephalis*-artigen zu finden (z. B. *Piptocephalis Freseniana*, Fig. 7, VI).



(B. 637.)

Fig. 28.

Zusammengesetzte Conidienstände I 500fach von *Ascotricha chartarum*. Wie man sieht, ist im unteren Theile des Trägers die Verzweigung eine monopodiale, am Ende eine dichasiale. Seitenaxe A und B des Dichasiums ist zunächst wieder monopodial, dann wieder dichasial verzweigt, an dem obersten Theile tritt dann das Monachasium auf. II. 900fach. Ein Ast der unteren Partie mit einer Dolde gekrönt, bestehend aus Basidien B, die ihre Conidien theils terminal, theils seitlich abschnüren. III Schema des zusammengesetzt traubigen (genauer: wirteligen) Conidienstandes von *Acrostalagmus*-Arten. IV Schema des in Fig. 25, VII, abgebildeten sympodialen Conidienstandes von *Arthrobotrys*.

Von vorstehenden Formen der Conidienstände, die man als »einfache« bezeichnet, giebt es vielfach Combinationen, welche den zusammengesetzten Blütenständen der Phanerogamen entsprechen und daher »zusammengesetzte Conidienstände« heissen mögen; und zwar können sich nicht nur Formen eines Typus, sondern auch Formen zweier verschiedener Typen combiniren.

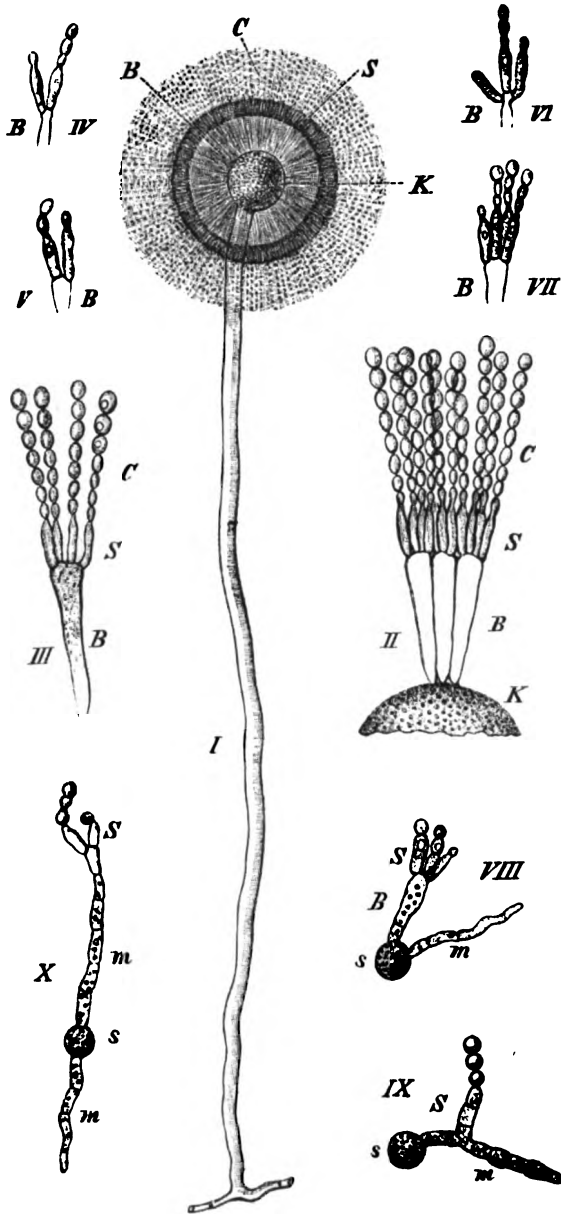
<sup>1)</sup> Manche Morphologen, wie z. B. HOFMEISTER (Allgemeine Morphol. pag. 9) fassen die Dichotomie als eine Form des Sympodiums auf.

<sup>2)</sup> Gegentheilige Angaben älterer Forscher beruhen auf ungenauer Untersuchung. Sie haben scheinbare, dem monopodialen Typus angehörende Dichotomien für ächte gehalten.

(B. 682.)

Fig. 29.

*Aspergillus (Sterigmatocystis) sulfureus* FRÉS. I 80 fach. Der einzellige an seinem Ende zu einem kugeligen Köpfchen *K* angeschwollene Träger. Die von dem Köpfchen entspringenden Conidien bildenden Achsen sind einerseits radiär zu diesem gestellt, andererseits in concentrische Zonen geordnet: *B* die Zone der Basidien, *S* die Sterigmenzone, *C* die Zone der Conidienketten. (Das Präparat war vorher mit einer Anilinfarbe schwach gefärbt.) II. 540 fach. *K* Fragment des Köpfchens mit 3 Basidien *B*. Auf jeder Basidie stehen 4 spielkegelförmige Sterigmen *S*, welche die Conidien *C* in basipetaler Folge abschnüren. Jede Basidie mit ihren 4 Sterigmen stellt eine kleine Scheindolde dar. III 540 fach. Eine einzelne Basidie mit ihren 4 Sterigmen *S* und den Conidienketten *C*. IV bis VII 540 fach, veranschaulichen die Thatsache, dass die Sterigmen auf der Basidie nicht gleichzeitig entstehen, sondern ein terminales Sterigma gebildet wird, unterhalb dessen die übrigen 2 bis 3 ihren Ursprung nehmen. VIII—X 540 fach zeigt höchst auffällige Reductionen des Conidienapparates, wie sie an winzigen Mycelien *m* bei sehr schlechter Ernährung auftreten. Im günstigsten Falle wird noch eine Basidie mit ihren Sterigmen erzeugt (VIII *BS*), im anderen werden bloss noch 1—2 Sterigmen gebildet (IX—X *S*. *s* bedeutet die aufgeschwollene keimende Conidie).



Eine Combination von wirteligem mit wirteligem Conidienstand findet man sehr häufig bei *Acrostalagmus*-Arten, indem hier die Glieder eines Wirtels wiederum zu einem Wirteltragenden Monopodium ausgebildet sind. Das Ganze zeigt Kegelform oder Rispenform (Fig. 28, III). *Stachybotrys atra* CORDA zeigt zunächst ein Monopodium mit basipetal entwickelten, eine Scheindolde bildenden Seitenachsen (Fig. 27, III, IV); später tritt das Sympodium in Form der Wickel hinzu (Fig. 27, VI, VII) (s. d. Schema in Fig. 28, IV). Bei *Ascotricha*

*chartarum* BERCK. traf ich nicht selten den Conidienstand im unteren Theil monopodial, im oberen sympodial entwickelt (Fig. 28, I) und zwar zunächst mit dem Dichasium beginnend und dann ins Monochasium übergehend in Form der Wickel oder Schraubel. Hier wie bei *Septosporium bifurcum* FRES. erfolgt auch das schon erwähnte Umspringen der Schraubel in die Wickel (Fig. 22, III e) und umgekehrt.

Die, wie man annimmt, simultan entstehenden Doldenstrahlen von *Aspergillus* (*Sterigmatocystis*) *sulfureus* scheinen auf den ersten Blick von je einem vierstrahligen Döldchen gekrönt zu sein (Fig. 29, II, III) allein die genauere entwicklungsgeschichtliche Beobachtung zeigt, dass die Zweige nicht in acropetaler, sondern vielmehr in basipetaler Folge entstehen, wie aus Fig. 29, IV—VII deutlich hervorgeht (s. Erklärung).

Combination des dichotomen Typus mit dem Köpfchen oder der Dolde tritt bei *Piptocephalis*-Arten auf (Fig. 7, VI. VII). Bei den vorstehend betrachteten Systemen handelt es sich immer um radiär gebaute Axen.

Dorsiventral ausgebildete fädige Conidienträger scheinen nur selten vorzukommen. Einen Fall von ziemlich stark ausgeprägter Dorsiventralität constatirte ich für *Fumago salicina*<sup>1)</sup>. Hier ist die Hauptaxe des Trägers in der oberen conidientragenden kurzzelligen Region (Fig. 23, IX t) mehr oder minder zurückgekrümmt und die Seitenaxen  $r$  entspringen sämmtlich nur auf der convexen Seite (Rückenseite); das Gleiche gilt von den Conidien. Die Rückenseite erscheint ausserdem mehr zartwandig, die Bauchseite mit mehr verdickter Wandung versehen (man vergleiche übrigens den nächsten Abschnitt).

In Anknüpfung an die Conidienstände möge der Begriff der Basidienbildung erläutert werden.

Als Basidien versteht man zunächst einzellige, conidienabschntürende Seitenaxen, wenn dieselben, statt der gewöhnlichen (cylindrischen) Zellform, aussergewöhnliche Gestaltung zeigen. So stellen z. B. die einzelligen Seitenaxen der traubenförmigen Conidienträger von *Harposporium Anguillulae* LOHDE kleine kugelige Basidien dar (Fig. 23, XI B). Die Strahlen der Scheindolde von *Stachybotrys atra* zeigen die Gestalt einer verlängerten Birne (Fig. 27, Ia, IV. V. VI), die von *Ascotricha chartarum* sind gerade- oder gebogen-keulenförmig (Fig. 28, II B). Die Wirtelglieder von *Verticillium alboatrum* dagegen zeigen Pfriemengestalt (Fig. 26, II).

Als Basidien hat man ferner bezeichnet conidienabschntürende Endglieder zwei- oder mehrzelliger Haupt- oder Seitenachsen, sofern sie ebenfalls (im Vergleich zu gewöhnlichen cylindrischen Trägerzellen) besondere Form darbieten.

Eine Basidie in diesem Sinne ist z. B. die polsterförmige Endzelle der End-Zweige von *Piptocephalis*-Arten (Fig. 7, VII b, VIII b), die keulenförmige oder birnförmige von Basidiomyceten (Fig. 23, X b), die etwa kugelige der Träger von *Cephalothecium*-Arten (Fig. 26, IV).

Meist bleiben Basidien in dem genannten Sinne einzellig, doch kommt es in einzelnen Gruppen vor, dass sie sich durch Querwände in 2 bis mehr Glieder theilen.

<sup>1)</sup> Conidienfrüchte von *Fumago*. *Nova acta* Bd. 40, Nr. 7, pag. 20.

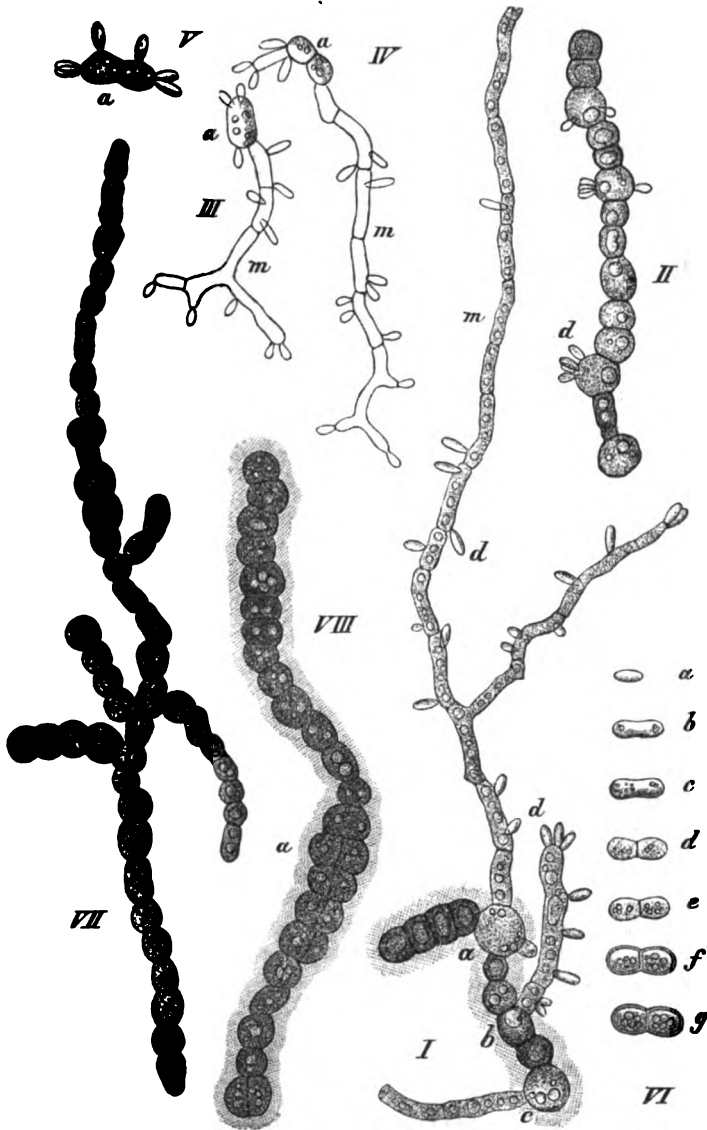


Fig. 30.

(B. 689.)

*Dematium pullulans* DE BARY 540fach. I eine 10zellige geknickte Gemmenkette. Drei Glieder derselben *abc* haben Mycelschläuche *m* getrieben, an denen Conidien (bei *d*) abgeschnürt werden. II eine 15gliedrige Gemmenkette unter ungünstigen Ernährungsverhältnissen und daher keine Mycelschläuche treibend, sondern (an 3 Stellen) unmittelbar Conidien abschnürend (bei *d*). III Eine solche Conidie (*a*) unter ungünstigen Ernährungsverhältnissen. Sie hat an einer Stelle einen kümmerlichen Mycelfaden *m* entwickelt, an welchem direct Conidien abgeschnürt werden, während sie an drei anderen Stellen selbst direct Conidien bildet. IV. Conidie in 2 Zellen geteilt, unter ähnlichen Verhältnissen. Die eine Zelle hat einen sehr kurzen, die andere einen etwas längeren Mycelfaden getrieben. An beiden sind kleine Conidien entstanden. V. Conidie, in 2 Zellen geteilt, unter sehr ungünstigen Nährbedingungen, daher direct Conidien treibend. VI. *a-g* Continuirliche Entwicklung ein und derselben Gemme in dünnster Wasserschicht bei reichlichem Luftzutritt zur zweizelligen, dickwandigen braunen und fettreichen Gemme. VII u. VIII Kümmerliche Mycelien, bei überreicher Nahrung in dünnster Schicht und reichem Luftzutritt, in lauter kurze, bauchig aufgeschwollene Glieder geteilt, die zu dickwandigen, meist stark gebräunten, mit grossen Oeltropfen ausgestatteten Gemmen geworden sind. Bei VIII *a* sieht man mehrere der Gemmen nochmals durch Wände geteilt, die gleichsinnig mit der Axe des Fadens verlaufen.

Manche Mycologen dehnten den Begriff der Basidie noch weiter aus, indem sie jeden einzelligen unverzweigten Träger darunter verstanden. In vorliegender Schrift soll von dieser Auffassung abgesehen werden, da man sonst dahin kommt — wie es thatsächlich schon geschehen ist — dass der in Rede stehende Begriff auf jeden beliebigen Conidienträger in Anwendung gebracht wird.

Die Conidien nehmen ihren Ursprung an den Basidien theils direct (*Stachybotrys atra* Fig. 27, III, IV,) *Ascotricha chartarum* Fig. 28, II B.), theils indirect, indem zwischen sie und die Basidie noch besondere, meist pfriemliche Gebilde eingeschoben werden, welche als Ausstülpungen der Basidien entstehen. Man hat diese Bildungen Sterigmen genannt (Fig. 23, X s, XI s). Man behielt auch den Begriff bei für solche Ausstülpungen der Basidien, die sich später durch eine Querwand gegen letztere abgrenzen (z. B. bei *Sterigmatocystis sulfurea* Fig. 29, II S, III S. Andererseits ist der Begriff des Sterigma's auch in noch anderem Sinne angewandt worden, nämlich für sehr kleine und feine (pfriemliche oder fläschchenförmige) Conidienträger, z. B. die von *Chaetomium*, *Sordaria*, *Sclerotinia sclerotiorum*, *Verticillium* (Fig. 26, II) etc., obwohl er hier ganz überflüssig erscheint.

Von der herrschenden Regel, nach welcher Conidien an besonderen, vom Mycel sich erhebenden »Trägern« abgeschnürt werden, giebt es übrigens Ausnahmen insofern, als Conidien direct am Mycel entstehen können (*Dematium pullulans*, Fig. 30, I bei d III. IV).

Das Studium der Conidienstands-Formen hat einen bedeutenden systematischen Werth, speciell in Rücksicht auf die sogenannten Fadenpilze (Hyphomyceten), was schon von CORDA<sup>1)</sup>, BONORDEN<sup>2)</sup> und anderen Mycologen erkannt wurde. Trotzdem fehlt es noch gänzlich an einer Durcharbeitung dieses Gebiets, die um so nöthiger erscheint, als die Beobachtungen der älteren Autoren vielfach ungenau sind, weil sie, dem Standpunkt ihrer Zeit entsprechend, im Wesentlichen nur die fertigen Formen studirten, das entwicklungsgeschichtliche Moment aber, das gerade hier von Bedeutung ist, unberücksichtigt liessen.

Wer sich mit dem Studium der Conidienstände beschäftigen will, hat von grösseren Werken namentlich die Bilderwerke CORDA's und TULASNE's<sup>3)</sup> in Betracht zu ziehen, sonst auch noch FRESENIUS's Untersuchungen<sup>4)</sup>, welche schon die Entwicklungsgeschichte betonen, ferner DE BARY's Beiträge zur Morphologie, BREFELD's Schimmelpilze u. Anderes. In DE BARY's Morphologie ist dieser Abschnitt leider nur in sehr dürftiger Weise behandelt. CORDA's Bilder sind vielfach schematisirt und daher mit grosser Vorsicht aufzunehmen; doch ist auch vieles Gute darunter.

## 2. Das Conidienbündel.

Unter Conidienbündeln versteht man bündelartige Vereinigungen fädiger Conidienträger<sup>5)</sup>.

Bezüglich ihrer Entstehung lassen sich 3 Modi unterscheiden.

Modus I. Die Conidienträger entstehen an verschiedenen Stellen (verschiedenen Fäden und Zellen) eines eng umschriebenen Mycelbezirks und legen sich garbenartig zusammen. Auf diese Weise kommen z. B. die Bündelbildungen zustande, die der

<sup>1)</sup> *Icones fungorum*.

<sup>2)</sup> Handbuch der Mycologie 1851.

<sup>3)</sup> *Selecta fungorum Carpologia*.

<sup>4)</sup> Beiträge zur Mycologie, Frankfurt 1850—1863.

<sup>5)</sup> Der Ausdruck Conidienbündel ist, meines Wissens, zuerst von mir (Conidienfrüchte von *Fumago*, *Nova acta* Bd. 40) gebraucht.

gemeine Brotschimmel (*Penicillium glaucum*) auf faulenden Früchten bildet und die man früher als besondere Gattung (*Coremium*) beschrieb.

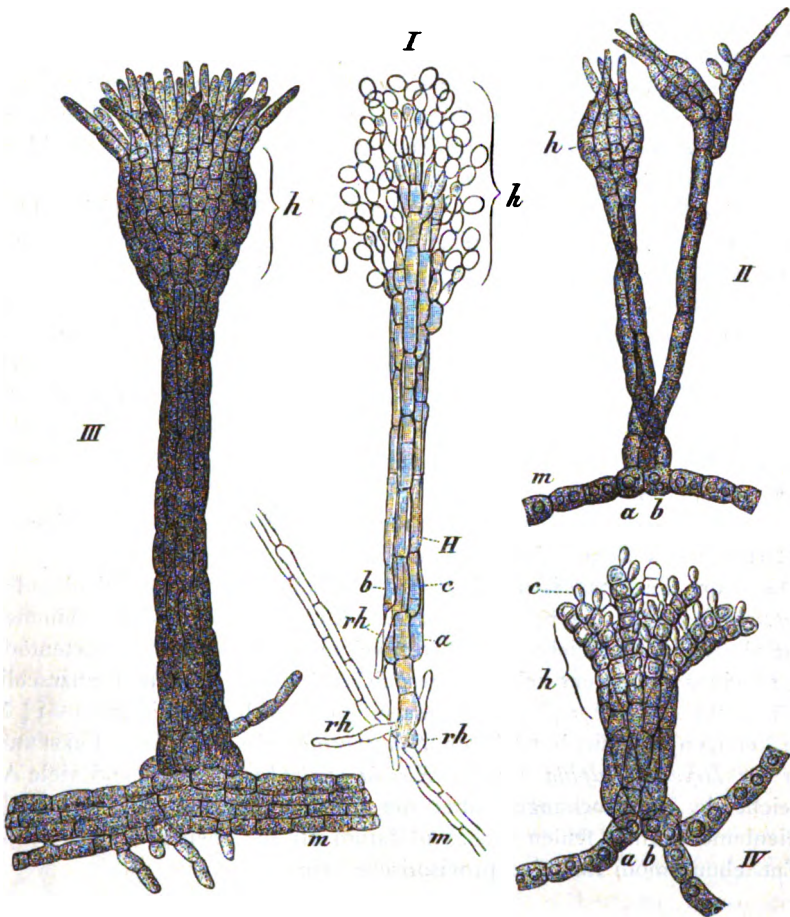


Fig. 31.

(B. 640.)

Formen von Conidienbündeln. I 300fach. *Stysanus Stemonitis*. Das Bündel besteht aus dem Hauptfaden *H* von welchem Seitenäste *abc* entspringen, die sich ihm dicht anschmiegen. *h* Conidien-producinge Region (Hymenium). *rh* Rhizoïden; *m* kleiner Mycelstrang, von welchem der Conidien-Apparat entspringt. II 540fach. Ein Mycelfaden von *Fumago salicina*, von welchem aus den Zellen *a* u. *b*, die durch Theilung einer Mycelzelle entstanden sind, ein kleines Conidienbündel und ein fädiger Conidienträger entspringt. *h* die kleinzellige Hymenial-region des Bündels. III 540fach. Ein grösseres, lang pinselförmiges Conidienbündel derselben Species, welches von mehreren Zellen eines Mycelfadens des Stranges *m* seinen Ursprung nimmt *h* die kelchförmige kleinzellige Hymenialregion. IV 540fach. Sehr kurzes Conidienbündel von *Fumago salicina* von den beiden Mycelzellen *ab* seinen Ursprung nehmend. Die Fäden resp. Zweige erscheinen in der hymenialen Region *h* kurzellig und dorsiventral ausgebildet; *c* die auf der Innenseite abgeschnürten Conidien.

Modus II. Die Bildung des Bündels geht von einem einzigen fädigen Träger (Fig. 31, I *H*) also auch von einer einzigen Mycelzelle aus. Derselbe bildet Verzweigungen Fig. 31, I *abc*), welche sich ihm ganz dicht anschmiegen. Ein schönes Beispiel bietet der auf toten Pflanzentheilen, Mist etc. häufige *Stysanus Stemonitis* (Fig. 31, I), dessen Bündelbildung von REINKE und BERTHOLD<sup>1)</sup> studirt wurde. Es

<sup>1)</sup> Die Zersetzung der Kartoffel durch Pilze.



ist klar, dass eine solche Fructification im Vergleich zu der *Coremium*-Form einen mehr geschlossenen, einheitlichen Charakter zeigen muss.

Modus III hält gewissermassen die Mitte zwischen I u. II. Hier geht die Bildung des Bündels entweder von nur einer Mycelzelle aus, die sich dann aber in 2 resp. 4 theilt oder von 2 bis wenigen (Fig. 31 II, III, IV). Die betreffenden Zellen entsenden Conidienträger, die sich seitlich dicht zusammenschmiegen, um im oberen Theile zu fructificiren (Fig. 31. II—IV *h*). Auch bei diesem Modus, den wir bei *Fumago salicina* antreffen, hat das Bündel einen geschlossenen, individualisirten Charakter (Fig. 31, II—IV).

Diejenige Region des Bündels, wo die Conidienbildung vor sich geht, pflegt Hymenium (Fig. 31, I—IV *h*) genannt zu werden. Die Fäden sind in dieser Region bei *Fumago* kurzellig (Fig. 31, II—IV *h*). Bemerkenswerth ist, dass die Fäden der Bündel von *Fumago* in der hymenialen Region ausgesprochene Dorsiventralität zeigen, insofern die Conidien der Regel nach nur auf der Innenseite der Fäden entstehen, (Fig. 31, IV *h*), die überdies nicht verdickt und nicht gebräunt wird wie es bei der Aussenseite der Fall ist. Wo wie bei grösseren Bündeln von *Fumago* die Elemente des Hymeniums dicht zusammenschliessen (Fig. 31, III *h*) sieht man in Folge dessen von den nach innen zu liegenden Abschnürungsstellen nichts.

Vom unteren Theile der Conidienbündel entspringen vielfach Zweige, welche als »Rhizoïden« dem Substrat zu wachsen (Fig. 31, I *r h*).

Die von FRESenius<sup>1)</sup> und FRANK<sup>2)</sup> beschriebenen Conidienbündel von *Isariopsis pusilla* FRES., eines auf *Cerastium*-Arten parasitirenden Schimmels, sowie die als »*Isaria*« bezeichneten oft verzweigten Bündelformen insectentödtender Pilze scheinen sich entwicklungsgeschichtlich dem Modus I anzuschliessen. Nach TULASNE's Abbildung<sup>3)</sup> zu schliessen, gilt dasselbe für die nur 1—1½ Millim. hohen keuligen Conidienbündel von *Sphaerostilbe flammea*, nach FRESenius' Angaben für *Heydenia alpina* FRES.<sup>4)</sup>, *Riessia semiophora* FRES.<sup>5)</sup> und viele Andere. Vergleichende Untersuchungen über die Entstehungsweise der verschiedensten Conidienbündelformen fehlen noch, und darum will die oben gegebene Gruppierung in 3 Entstehungsmodi nur eine provisorische sein.

### 3. Das Conidienlager.

Man kann zwei Formen desselben unterscheiden; die eine kommt dadurch zustande, dass Conidienträger, welche unmittelbar an den Fäden des Mycels entspringen, in grösserer Zahl (pallisadenartig) neben einander gruppiert werden, sodass eine flächen- oder kuchenförmige Vereinigung resultirt.

Solche Bildungen, die zugleich die einfachste Form des Lagers repräsentiren, finden wir z. B. bei den Rostpilzen (*Uredineen*), wo sie in Form der bekannten orangeröthen bis braunen Rosthäufchen oder Roststreifen auftreten (Getreiderost: Fig. 32, s. Erklärung; Fichtennadelrost: Fig. 33, s. Erklärung) sowie bei gewissen Basidiomyceten z. B. manchen Thelephoren im Jugendstadium, sowie *Exobasidium Vaccinii* und *Hypochnus*-Arten, wo es sich meist um ausgebreitetere Lager handelt; endlich bei Entomophthoreen (*Empusa Muscae* Fig. 53)

<sup>1)</sup> Beitr. z. Mycologie p. 87. Taf. 9, Fig. 18.

<sup>2)</sup> Bot. Zeit. 1878. Nr. 40.

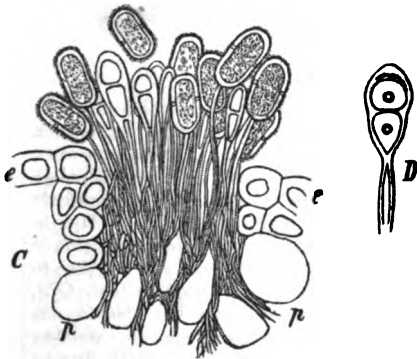
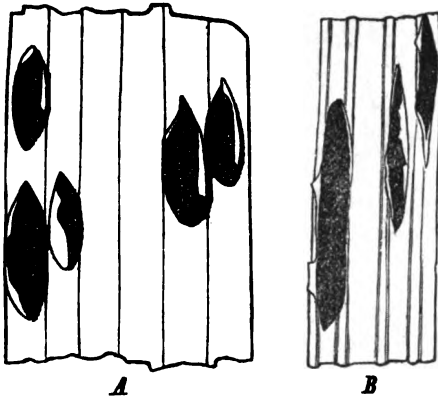
<sup>3)</sup> Carpologie III. tab. 13. Fig. 11.

<sup>4)</sup> l. c. p. 47.

<sup>5)</sup> p. 74.

und selbst bei Phycomyceten (*Cystopus*). Wo wie bei den Rostpilzgattungen *Melampsora* und *Calyptospora* die Gonidienträger starke Verkürzung zeigen, die Conidien (Teleutosporen) dagegen sehr gross und in so dichter Lagerung erscheinen, dass sie sich gegenseitig prismatisch abplatten und mit einander verwachsen, kommen ganz dicht geschlossene, kleine, kuchenförmige Lager zustande, die nur mit Gewalt in ihre einzelnen Elemente zerlegt werden können.

Bei der anderen Form des Conidienlagers, welche eine höhere Stufe der Ausbildung einnimmt, sitzen die Conidien abschnürenden Träger nicht unmittelbar dem Mycel auf, sondern es ist vielmehr sozusagen zwischen Mycel und der Region conidienerzeugender Träger ein meist compactes System dicht verflochtener Fäden eingeschaltet, welchem man den Namen



(B. 641.)

Fig. 32.

Der gemeine Getreiderost (*Puccinia graminis* Pers.) A Fragmentchen eines Roggenblattes mit mehreren durch die Epidermis hervorbrechenden orangeröthen Lagern von Sommersporen (*Uredo*) schwach vergr. B Stückchen einer Roggenblattscheide mit mehreren streifenartigen, durch die Oberhaut hervorbrechenden schwarzen Lagern von Wintersporen (Teleutosporen), schwach vergr. C Durchschnitt durch ein *Uredo*-Lager; auf den Trägern die *Uredo*-Sporen, zwischen ihnen einige junge Teleutosporen, welche später allein das Lager bilden. *ee* Epidermis p. p. Parenchymzellen des Grasblattes, zwischen denen die Fäden des Pilzmycels verlaufen; 200 fach. D Eine Teleutospore aus den schwarzen Lagern in B 300fach. Aus FRANK's Lehrbuch.

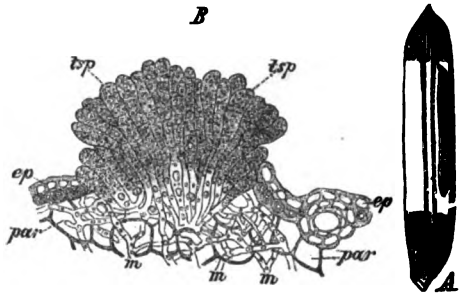


Fig. 33.

(B. 642.)

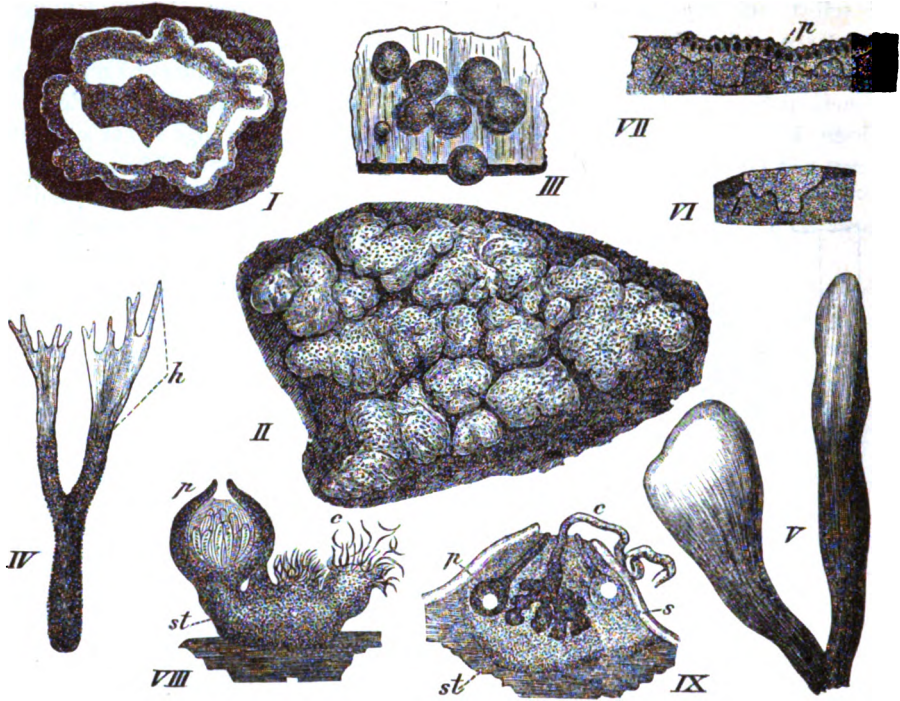
Der Fichtennadelrost (*Chrysomyxa abietis*) UNG. A Eine kranke Fichtennadel; auf der rechten Hälfte des gelben Fleckens mit einem hervorgebrochenen streifenförmigen Sporenlager schwach vergrössert. B Durchschnitt durch ein solches Sporenlager *tp*; *ep* Epidermis, Parenchym der Nadel; *m* Mycelfäden, welche zahlreich nach dem Sporenlager hin laufen. 200 fach vergr. Nach REES aus FRANK's Lehrbuch.

*Stroma* (= Boden, Polster) gegeben hat, während man die conidienbildende Region Hymenium nennt. (Denselben Ausdruck gebraucht man übrigens auch oft für die oben genannten einfachen Lager).

Die Beschaffenheit des Stromas, die in der Systematik mancher Ascomyceten-Familien (Xylarieen, Diatrypeen, Valseen, Nectriaceen etc.) eine gewisse Rolle spielt, ist sowohl rücksichtlich der äusseren Gestaltung als nach dem inneren Bau eine sehr verschiedene; doch fehlen in

letzterer Beziehung noch genauere vergleichende Untersuchungen.

Man findet das Stroma bald in Form hingegossener Krusten (*Ustulina* Fig. 34, I, *Valsa*-, *Diatrype*-Arten) bald als kreisrunde oder unregelmässige Scheiben (*Diatrypella*-Species), bald in Gestalt halbkugeliger Polster (*Hypoxylon*-,



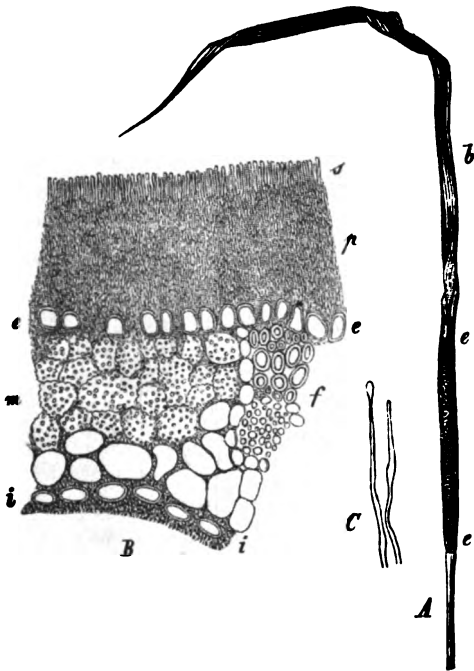
(B. 648.)

Fig. 34.

Verschiedene Formen des Stroma's, theils Conidien tragend, theils Schlauchfrüchte. I Conidien tragendes Stroma von *Ustulina vulgaris*, von oben gesehen, einem alten Borkestück aufsitzend, in nat. Gr. II Schlauchfrucht tragendes grösseres Stroma derselben Species von oben gesehen. Die Punkte deuten die Stellen an, wo die Schlauchfrüchte sitzen. III halbkugelige bis niedergedrückt-kugelige Stromata von *Hypoxyylon coccineum* Bull. einem Stück Buchenrinde aufsitzend, theils Conidien, theils Schlauchfrüchte tragend (nat. Gr.) nach TULASNE. IV Hirschgeweihförmiges Stroma von *Xylaria Hypoxylon* in natürl. Grösse. Die obere bleiche Region *h* ist mit dem Conidienlager überzogen. V Keulenförmige Stromata von *Xylaria polymorpha*, in der oberen hellen Region Conidien, in der unteren eingesenkte Perithezien tragend (nat. Gr.). VI Querschnitt durch ein conidientragendes Stroma von *Hypoxyylon udum* Fr. das in das Holz *h* eingesenkt erscheint. VII Querschnitt durch ein Stroma derselben Species, welches dicht unter der Oberfläche, die jetzt conidienfrei geworden, Perithezien *p* zeigt. VIII Stroma *st* von *Cucurbitaria macrospora*, einem Holzstückchen aufsitzend, im Vertikalschnitt, schwach vergrössert. Es trägt zwei Conidienlager *c* und ein Perithecium *p* (nach TULASNE). IX Vertikalschnitt durch ein Stroma von *Valsa nivea* TUL. Er hat ein in der Mitte liegendes Spermogonium *s* getroffen, das seine Spermatien eben in einer grossen Ranke *c* entleert, und rechts und links hiervon ein Schlauch-führendes Perithecium *p*. Hier sind also Schlauch- und Conidienfrüchte in dasselbe Stroma eingesenkt. Schwach vergr. nach TULASNE.

[Fig. 34, III] *Nummularia*, *Nectria*-Arten), bald als kurz gestielte oder sitzende Köpfchen (*Nectria*), bald als knollenförmige Gebilde (*Hypoxyylon*-Arten), bald als becherförmige Körper (*Poronia*), bald in Gestalt schlanker oder dicker, stattlicher, oft über  $\frac{1}{4}$  bis 2 Decimeter langer Cylinder und Keulen (*Xylarien*, Fig. 34, V), endlich als hirschgeweihartige Körper (*Xylaria Hypoxylon* Fig. 34, IV). Die in Fig. 35 abgebildete, auf Grashalmen schmarotzende *Epichloë typhina* besitzt ein polsterförmiges Stroma, das die Blattscheide als ein mehrere Centimeter langer cylindrischer Mantel umhüllt. (Fig. 35, *A c c*).

Seiner Consistenz nach ist das Stroma fleischig (*Nectria*, *Epichloë*), korkig (*Xylarien*), lederartig (*Xylarien*), holzig (*Hypoxyylon*-Arten), kohleartig (*Ustulina*), gallertartig (manche *Tremella*-artige Basidiomyceten).



(B. 644.) Fig. 35.

Stroma der *Epichloë typhina* auf der obersten Blattscheide von *Phleum pratense*. A der obere Theil des erstickten Halmes mit dem letzten entwickelten Blatte *b*, auf dessen Scheide das Stroma *ee* entstanden ist. B Stück eines Durchschnits durch ein solches Stroma von *Agrostis vulgaris*, *m* das vom Mycelium durchwucherte Blattgewebe, *f* Fibrovasalstrang, *ii* die Epidermis der Innenseite der Scheide, zwischen deren Zellen das Mycelium nach den inneren Theilen der Knospe dringt. *ee* Epidermis der Aussenseite der Scheide, zwischen den Zellen derselben wächst das Mycelium hervor, um sich zu dem Stroma *p* zu entwickeln, dessen Fäden an der Oberfläche ein Conidien abschnürendes Hymenium *s* bilden. 200fach. C Zwei conidienbildende Träger. 500fach. Alles nach FRANK.

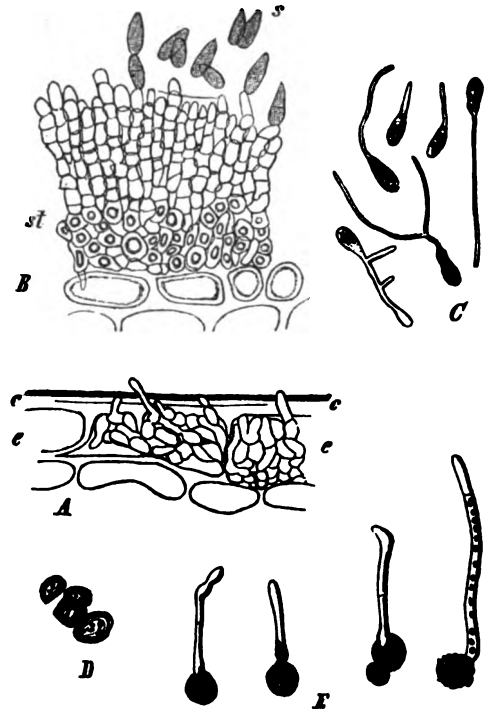


Fig. 36. (B. 645.)

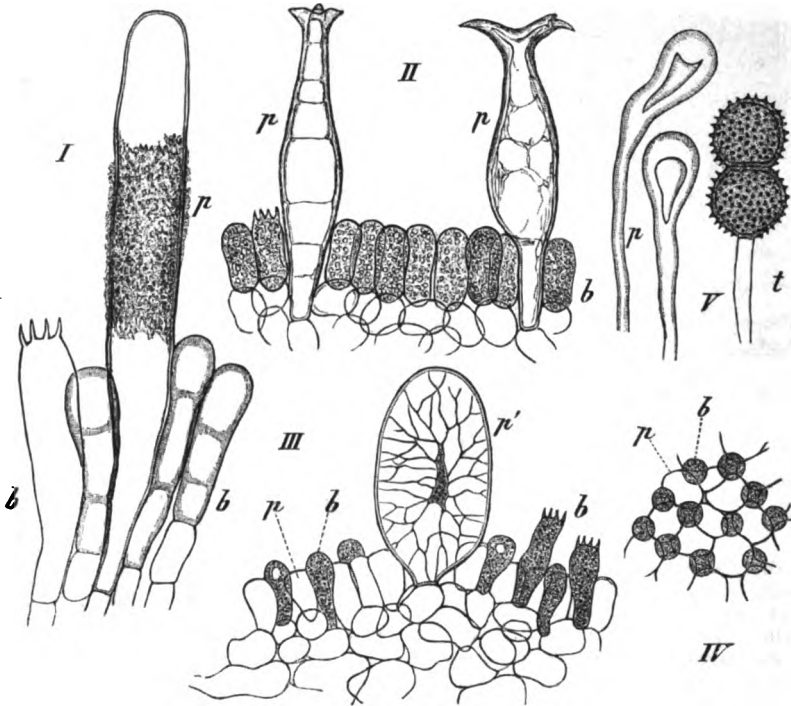
*Fusicladium dendriticum* FUECKEL. A Stück eines Durchschnits durch einen Rostfleck eines Apfels; *e* Epidermis mit dem Mycelium, *c* Cuticula. B Stück eines Querschnitts durch das stromatische Conidienlager; *st* Stroma darüber das Hymenium, aus mehrzelligem, palisadenartig nebeneinander geordneten Conidien *s* abschnürenden Trägern bestehend. C Keimende Conidien. D Isolierte Zellen des Stroma's. E Keimende Stromazellen. Nach FRANK.

Die Structur der Stromata trägt bald deutlich fädigen Charakter (z. B. *Xylaria*, *Epichloë typhina* Fig. 35, Bp), bald mehr pseudoparenchymatischen *Fusicladium dendriticum* FUECKEL nach FRANK Fig. 36, B, st). Am Stroma gewisser *Hypoxylon*-Species kann man auf dem Querschnitt eine concentrische Schichtung sehen.

Alle Conidienlager, welche eine Differenzirung in Hymenium und Stroma besitzen, pflegt man als »stromatische« zu bezeichnen.

Consequenterweise hat man auch die keulenförmigen oder strauchartigen Conidienlager der Clavarienartigen und — gestielt oder ungestielt — hutförmigen Conidienlager der Hymenomycetenartigen Basidiomyceten hierher zu ziehen. Bei den Ascomyceten und den Clavarienartigen Basidiomyceten überzieht das Hymenium, wenigstens anfangs, die ganze Oberfläche des Stromas. Bei den hutbildenden Hymenomyceten ist es auf die Unterseite des Hutes localisirt.

Das Hymenium besteht entweder ausschliesslich aus Conidien abschnürenden Trägern, oder aus zwei verschiedenen Elementen, von denen nur die einen als Conidienträger fungiren, die andern aber sterile Bildungen darstellen, die man als »Nebenfäden« oder »Nebenzellen« (Paraphysen) bezeichnet. Wie es scheint stets einzellig, sind sie vor den Conidienträgern der Regel nach durch



(B. 646.)

Fig. 37.

Fragmente von Hymenien dreier Basidiomyceten und eines Rostpilzes mit ihren Basidien  $\delta$  und Paraphysen  $p$ . I *Cortinarius cinnamomeus* Fr. Die Paraphysen bilden hier mächtige, cylindrisch-keulige Schläuche, z. Th. mit Ausscheidungen von Harz incrustirt. II 450fach. *Agaricus lividus* BULL. Paraphysen flaschenförmig am Ende mit Haken versehen und kräftig verdickt, im Vergleich zu den Basidien mächtig entwickelt. III 390fach. *Coprinus micaceus* Fr. Das Hymenium besitzt zweierlei Paraphysen, sehr grosse, vereinzelte, blasenförmige  $p$  (von LEVEILLE Cystiden genannt) und kleine, zahlreich zwischen den Basidien  $\delta$  vorhandene bei  $p$ . IV 390fach. Fragment eines ebensolchen Hymeniums, von oben gesehen, die zahlreichen bleichen Paraphysen  $p$  zwischen den dunklen inhaltsreichen Basidien  $\delta$  zeigend. V 300fach. *Puccinia Prunorum*, links zwei an der Spitze keulig angeschwollene, mit stark verdickter Wandung versehene Paraphysen  $p$ , rechts ein Conidienträger mit der zweizelligen Conidie  $t$  (Teleutospore). (III IV nach DE BARY, I II u. V nach d. Nat.)

besondere, meist auffällige Form und Grösse ausgezeichnet, überdies gewöhnlich noch mit anderem Plasmagehalt, sowie mit verdickter, hier und da gefärbter Membran versehen.

Sie kommen, wie zuerst TULASNE zeigte, bei verschiedenen Rostpilzen (z. B. *Puccinia Prunorum* und *Melampsora salicina*), ferner nach BREFELD bei Entomophthoreen (*Entomophthora radicans*), ebenso bei verschiedenen Basidiomyceten z. B. *Corticium*, *Stereum*, *Agaricus*, *Coprinus*, *Polyporus*-Arten, fehlen aber den *Exobasidium*-, *Tremellinen*-, *Clavarien*- und *Hydnen*-artigen Basidiomyceten.

Bei *Puccinia Prunorum* (Fig. 37, V) und *Melampsora salicina* erscheinen sie an der Spitze blasig erweitert, sowie stark verdickt, bei *Trametes Fini* nach HARTIG<sup>1)</sup>

<sup>1)</sup> Krankheiten der Waldbäume. Taf. III, Fig. 9.

an der Basis blasig erweitert, nach oben hin pfriemlich zugespitzt, bei *Cortinarius cinnamomeus* nach meinen Beobachtungen weite und lange Cylinder bildend, (Fig. 37, I) bei *Agaricus lividus* flaschenförmig mit zwei oder mehreren Häkchen an der Spitze (Fig. 37, II), bei *Corticium amorphum* nach HARTIG<sup>1)</sup> in Form schmäler, am Ende rosenkranzartig eingeschnürter, verzweigter Fäden. Gewisse *Coprinus*-Arten besitzen nach DE BARY<sup>2)</sup>, BREFELD<sup>3)</sup> und WETTSTEIN<sup>4)</sup> sogar zweierlei Paraphysen; kleine, kurze, sehr zahlreiche (Fig. 37, III  $\rho$ ) und grosse blasenförmige (Fig. 37, III  $\rho'$ ), die Cystiden LEVEILLE's. BREFELD deutet die Function der letzteren dahin, dass sie einen gegenseitigen Druck der Hutlamellen gegen einander und damit eine Störung in der Ausbildung der Basidien verhindern, demnach als Schutzvorrichtung für die Hymenien wirken. Es wäre nicht unmöglich, dass alle weiter über das Hymenium hervorragenden Paraphysen, besonders solche, welche starke Turgescenz oder kräftig verdickte Membranen aufweisen, oder solche, welche wie bei den Hutpilzen sich soweit verlängern, dass sie von einer Lamelle in die andere hineinwachsen, respective mit den Elementen der Nachbarlamelle verwachsen, was v. WETTSTEIN (unten citirt) bei Coprinen beobachtete, diese Aufgabe zu erfüllen vermögen. Doch werden erst noch ausgedehnte vergleichende Untersuchungen hierüber abzuwarten sein. Thatsächlich sind sie in vielen Fällen vorhanden, wo von einer solchen Function nicht die Rede sein kann (*Corticium*, *Polyporus*); andererseits fehlen sie da, wo man einen Schutz des Hymeniums durch sie erwarten sollte (vielen *Agarici* mit dicht gedrängten Lamellen).

Als Secretionsorgane dienen die grossen keuligen Paraphysen von *Cortinarius cinnamomeus*. Die ausgeschiedene Substanz, die harzartiger Natur ist, bildete an der Oberfläche der Wandungen breite meist gürtelartige Incrustationen (Fig. 37, I). Schon H. HOFFMANN (unten citirt) hat Beobachtungen ähnlicher Art gemacht.

Die Paraphysen<sup>5)</sup> erscheinen entweder über die ganze Hymenialfläche zerstreut und hier in meist sehr regelmässiger Anordnung (*Agaricus lividus*, *Cortinarius cinnamomeus* nach meinen Beobachtungen) bei vielen Arten aber in unregelmässigen Abständen; oder sie treten localisirt auf, bei zahlreichen *Agaricus*-artigen auf die Schneide der Lamellen beschränkt, bei *Phragmidium* auf den Rand der Conidienlager.

In der Systematik dienen charakteristische Paraphysen-Formen der Conidienlager mit zur Species-Unterscheidung, besonders auch bei den Basidiomyceten.

Zum Schluss möge noch hervorgehoben sein, dass eine scharfe Grenze zwischen Conidienbündeln und Conidienlagern nicht zu ziehen ist, da sich vielfach Uebergänge zwischen beiden finden.

<sup>1)</sup> l. c. Taf. V, Fig. 17.

<sup>2)</sup> Morphologie und Physiologie der Pilze. Fig. 139.

<sup>3)</sup> Schimmelpilze III.

<sup>4)</sup> Unten citirt.

<sup>5)</sup> Ueber Paraphysen bei Uredineen vergl. TULASNE, Mem. sur les Uredinées et les Ustilaginées. Ann. sc. nat. 3 Ser. t. 7, u. 4 Ser. t. 2. Ueber Paraphysen bei Basidiomyceten siehe: DE BARY. Morphol. p. 326—329. Ferner die Bilderwerke von CORDA (Icones fungorum), STURM (Flora Deutschlands, Pilze), H. HOFFMANN, Pollinarien und Spermatien bei Agaricus. Bot. Zeit. 1856. R. HARTIG's citirte Arbeit, sowie dessen Lehrbuch der Baumkrankheiten. BREFELD's citirte Schrift. v. WETTSTEIN, Zur Morphol. und Biol. der Cystiden. Sitzungsber. d. Wiener Akad. 1887. Angaben über Vorkommen der Paraphysen bei den verschiedenen Arten findet man auch in den systematischen Handbüchern von SCHRÖTER, WINTER, SACCARDO etc.

#### 4. Conidienfrüchte.

Die Conidienfrüchte (von TULASNE Pycniden [*pycnides*] genannt) repräsentiren die am höchsten entwickelte Form der Conidienfructification. Denn hier kommt zu dem Character, welchen die übrigen Fructificationen besitzen, noch das eine wichtige Moment hinzu, dass eine besondere, zellige Hülle gebildet wird, welche die Gesammtheit der conidienbildenden Elemente allseitig umschliesst. Die Pycniden zeigen meist die Gestalt einer Kugel, Birne oder Flasche und sind am Scheitel der Regel nach mit 1, selten 2 oder mehreren, meist porenförmigen Mündungen versehen. Den Algenpilzen (Phycomyceten) mangeln Conidienfrüchte gänzlich, dagegen sind sie bei den höheren Pilzen (Mycomyceten) eine verbreitete Erscheinung, wenn auch nur innerhalb gewisser Gruppen, wie z. B. der Ascomyceten, der Rostpilze (Uredineen) und Bauchpilze (Gastromyceten). In den zuerst genannten beiden Familien sind sie meistens sehr klein (dem blossen Auge in der Mehrzahl der Fälle als Pünktchen erscheinend), wogegen die trüffelartigen Conidienfrüchte der Bauchpilze sehr stattliche Körper von Erbsen- bis Kinderkopfgrosse und darüber repräsentiren.

1. Bau. An der Conidienfrucht unterscheidet man Fruchtwand und Hymenium.

Die Fruchtwand (Hülle, Peridie) besteht bei sehr einfach gebauten Conidienfrüchten entweder aus nur einer einzigen Zelllage (*Fumago salicina* TUL., Fig. 38, VII; *Cicinnobolus Cesatii* DE BARY, Fig. 38, IX, Fig. 41; den sogenannten Aecidienfrüchten z. B. von *Puccinia graminis*, Fig. 21, II p), oder aus höchstens 2—3 Zellschichten (einige von BAUKE beschriebene Conidienfrüchte Fig. 39, IX, Fig. 40, A). Manche dieser einfacheren Früchte weisen deutliche Hyphen-structur der Wandung auf, so *Cicinnobolus* nach DE BARY<sup>1)</sup>, *Fumago salicina* nach eigenen Untersuchungen<sup>2)</sup>; besonders bei letzterem Object ist der Aufbau aus Fäden sehr deutlich (Fig. 38, VII). An höher entwickelten Formen lässt sich stets eine mehr- bis vielschichtige Wandung nachweisen mit parenchymatischer Structur; so bei *Diplodia*-Arten nach BAUKE<sup>3)</sup>, Hendersonien, Cucurbitarien, *Dothidea melanops*, *Aglaospora* und vielen anderen Ascomyceten nach TULASNE<sup>4)</sup>, *Pycnis sclerotivora* nach BREFELD<sup>5)</sup>, vielen Bauchpilzen etc. Der Regel nach differenzirt sich das Wandungsgewebe in zwei Schichten, eine äussere, meist aus grösseren derbwandigeren, gewöhnlich gebräunten Zellen bestehende und eine innere, aus kleinzelligeren, zartwandigeren und farblosen Elementen aufgebaute. Sehr scharf tritt diese Differenzirung nach BAUKE<sup>6)</sup> hervor bei einer die Zweige von *Cornus sanguinea* bewohnenden *Diplodia* (Fig. 42, I II). Minder deutlich ausgesprochen erscheint sie z. B. bei *Pycnis sclerotivora* (Fig. 42, III) nach BREFELD's Untersuchungen<sup>7)</sup>. An der Aussenwandung gewisser Pycniden (und zwar frei sich entwickelnder) bemerkt man ein Auswachsen der oberflächlichen Zellen zu haarartigen Bildungen (Trichomen), die ein- oder mehrzellig erscheinen und entweder über die ganze Oberfläche zerstreut oder auf die Regionen in der Nähe des Scheitels resp. der Mündung localisirt auftreten.

Von den basalen Theilen solcher Pycniden, welche frei auf dem Mycel

<sup>1)</sup> Beitr. z. Morphol. u. Physiol. d. Pilze. III. Reihe, N. 14.

<sup>2)</sup> Conidienfrüchte von *Fumago*. Nova acta. Bd. 40, Nr. 7.

<sup>3)</sup> Beitr. z. Kenntniss der Pycniden. Nov. acta. Bd. 38, Nr. 5.

<sup>4)</sup> Selecta fungorum Carpologia. Bd. II.

<sup>5)</sup> Schimmelpilze. Heft 4.

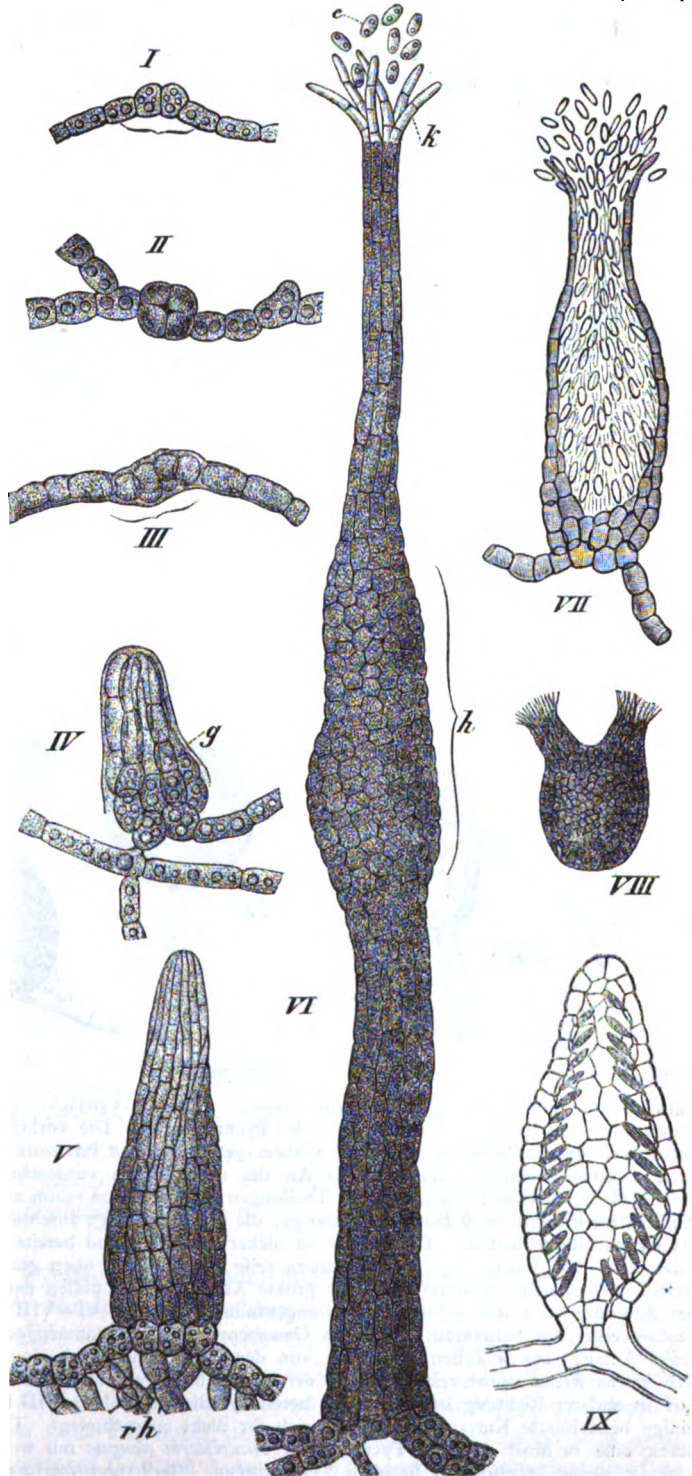
<sup>6)</sup> l. c. Taf. 5, Fig. 9 u. 10.

<sup>7)</sup> Schimmelpilze IV. Taf. 10, Fig. 3.



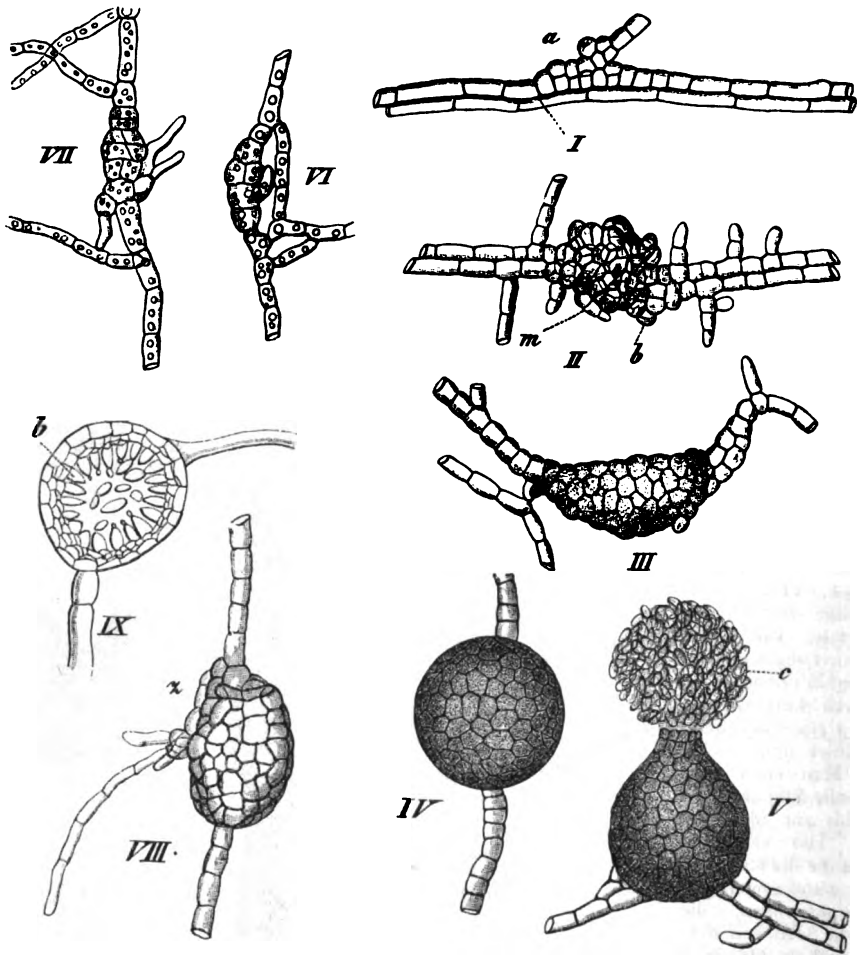
Fig. 38.

**E**ntwicklungsgang und **B**au von Hyphenpyniden. I—VII Entwicklung der Hyphenpyniden von *Fumago*. 540fach. I Ein Mycelfaden mit ganz junger, erst zweizelliger Anlage (von der Seite gesehen). II Durch Theilung der beiden Zellen ist die Anlage vierzellig geworden (Ansicht von oben). III 6 zellige Anlage, aus zwei Micelzellen hervorgegangen, welche sich durch eine Querwand zuerst in 4 theilten, worauf in den beiden mittleren je eine der Längsrichtung des Mycelfadens entsprechende Theilung auftrat (Ansicht von oben). IV Von der Anlage, die in dieser Seitenansicht nur 2 zellig erscheint, erheben sich septirte, theilweis verzweigte, dicht zusammenschliessende Hyphen (der Kegel ist mit einer Gallerthülle umgeben). V Die Hyphen der jungen Pynide sind unter dichtem Zusammenschluss weiter gewachsen. VI Eine reife Hyphenpynide mit langem Stiel und Hals. Die Klammer bezeichnet die Conidien bildende Region (*Hymenium*). Sie ist durch kurze in der Querrichtung etwas erweiterte Zellen kenntlich und bauchig erweitert. Man kann auch jetzt noch alle Hyphen von der Basis bis zur Mündung der Frucht klar verfolgen. *k* bezeichnet die die Mündung bildenden, auseinander gewichenen Hyphenenden, *c* die Conidien, die den von dem Hymenium nach der Mündung führenden Halskanal eben passiert haben. VII (optischer Durchschnitt) zeigt, dass die Conidien direct von den einschichtigen Wandungszellen der Pynide abgeschnürt werden (ungestielte und kurz-halsige Pynide). VIII 80fach. Fumagopynide mit 2 Mündungshälsen. IX 600fach. Fast reife, in dem Mycelast einer *Erysiphe* schmarotzende Pynide von *Cincinnobolus Cesatii* DE BARY. Von der auch hier einschichtigen, die Hyphenstruktur minder deutlich zeigenden Fruchtwand entspringen ebenfalls direct die Conidien.





sitzen, sieht man in der Regel mehr oder minder zahlreiche Hyphen ausgehen, welche auf dem Substrat hinwachsen, theilweis wohl auch in dasselbe eindringend (Fig. 38, V VI *r h*), und sich meistens spärlich verzweigend. Da diese »Rhizoïden« frühzeitig angelegt werden, dürften sie zunächst der jungen Pycnide plastische

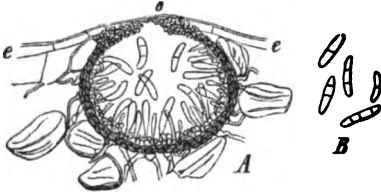


(B. 648.)

Fig. 39.

Entwicklung der Gewebepycnidien von *Fumago salicina*. 540fach. I Zwei Mycelfäden, von denen der eine bei *a* die erste Anlage der Pycnide zeigt. Die vorher gestreckten Mycelzellen haben sich durch Querwände in kurze Glieder geteilt, welche ihrerseits bereits Theilungen nach einer zweiten Richtung aufweisen. II An der schon etwas vorgeschrittenen Pycnidien-Anlage sind 2 Mycelfäden betheilig, und die Theilungen in der Anlage schon nach mehreren Richtungen des Raumes erfolgt. *m* 6 kurze Seitenzweige, die sich der Anlage anschmiegend, diese vergrößern. III Etwas älterer Zustand. Die Anlage ist dicker geworden und bereits von mehr geschlossenem Character. IV Völlig abgerundete, nahezu reife Pycnide von oben gesehen. V Reife Pycnide, welche sich bereits geöffnet und eine grosse Anzahl von Conidien entlassen hat, die sich vor der Mündung in einem grossen Ballen angesammelt haben. VI—VIII 540fach. Verschiedene Stadien einer auf Sauerkraut erhaltenen Gewebepycnide, in Pflaumendecoct gezüchtet. VI Sehr junge Anlage, aus 4 Zellen bestehend, von denen erst eine durch eine Längswand getheilt ist. VII Etwas weiter entwickelter Zustand der Pycnidienanlage; durch Theilungen quer zum Faden und in anderer Richtung ist die Anlage bereits 9zellig geworden. VIII Halbentwickelte Pycnide; einige benachbarte Kurzweige *z* haben sich ihr dicht angeschmiegt. IX Optischer Durchschnitt durch eine in Most erzogene Pycnide von *Cucurbitaria elongata* mit wenigsschichtiger Wandung, von der kleine kegelförmige Basidien *b* entspringen. Stark vergrößert nach BAUKE. Alle übrigen Fig. nach der Natur.

Stoffe für die Sporenbildung zuführen, um später vielleicht auch noch der Befestigung der fertigen Frucht auf dem Substrat zu dienen. Die Innenseite der Fruchtwand trägt das Hymenium, worunter wir auch hier (wie beim Conidienlager) die Gesamtheit der conidienabschnürenden Elemente verstehen. Letztere stellen fast durchweg einfache, einzellige (Fig. 39, IX b; 42, I) oder wenigzellige kurze Träger (bisweilen als Basidien bezeichnet) dar (Pycniden, welche als *Diplodia*-, *Hendersonia*-, *Cytispora*-, *Septoria*-, *Depazea*-, *Aecidium*-, *Spermogonien*-Formen etc. beschrieben sind) minder häufig sind die Conidienträger mit Auszweigungen versehen, wie bei *Sphaeria obducens* nach TULASNE.<sup>1)</sup>



(B. 649.)

Fig. 40.

Conidienfrucht von *Septoria Atriplicis* FÜCKEL. A Durchschnitt durch dieselbe und den durch den Pilz verursachten Blattfleck von *Atriplex latifolia*. Die Innenwand der Conidienfrucht ist mit dem Hymenium austapeziert, das kleine Conidien in verschiedenen Stadien der Entwicklung trägt, die auf winzigen Trägern entstehen; o die Stelle, wo die reife Conidienfrucht sich öffnet; e Epidermis, rings um die Conidienfrucht collabirte Zellen des Assimilationsparenchyms. B Einzelne reife Conidien, durch Querwände getheilt. 300fach vergrößert; aus FRANK's Handbuch.

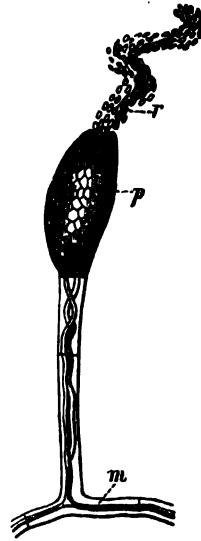


Fig. 41.

(B. 650.)

*Cicinnobolus Cesatii* DE BARY, schmarotzend in dem Mycel und einem Conidienträger des Mehlthaupilzes der Weintraube (*Erysiphe Tuckeri*). In einer Conidie der letzteren, die stark hypertrophirt ist, hat sich eine Pycnide des Parasiten entwickelt (bei p), die ihre Conidien mit Schleim gemengt in Form eines Cirrus (bei r) ausstösst. Mycel und Conidienträger der *Erysiphe* zeigt sich durchzogen von dem Mycel m des *Cicinnobolus*.

Das Hymenium tapeziert entweder die ganze Innenwand der Pycnide aus z. B. *Diplodien* Fig. 42, I, *Septoria Atriplicis* Fig. 40), oder es bleibt auf die Basis beschränkt (bei den Aecidienfrüchten der Rostpilze Fig. 21, II h). Es giebt Pycniden, wo das Gewebe der Fruchtwand sich faltenartig in die innere Höhlung der Frucht fortsetzt. In diesem Falle geht das Hymenium auch über diese Falten hinweg (z. B. *Valsa castanea*, *Hercospora Tiliae* nach TULASNE l. c.). Wenn Pycniden durch Gewebepalten in Kammern getheilt werden, so kleidet das Hymenium alle Kammerwände aus (manche *Diplodien*, manche bei TULASNE l. c. angeführte Ascomyceten, viele Bauchpilze).

Sehr einfachen Pycniden mit einschichtiger Wandung fehlt das Hymenium oft vollständig; hier werden die Conidien unmittelbar von den Zellen der Fruchtwand abgeschnürt; von DE BARY für *Cicinnobolus* (Fig. 38, IX und Fig. 41), von mir für die Pycniden von *Fumago* (Fig. 38, VII) gezeigt. Die meisten Pycniden sind stiellos (sitzend Fig. 39, V), auch wenn sie frei auf dem Mycel entstehen; die von *Fumago* dagegen fand ich unter normalen Verhältnissen meist lang gestielt (Fig. 38, VI). Bei letzterer Gattung kommen nach meinen Beobachtungen sogar

<sup>1)</sup> Carpol. II. Taf. 28, Fig. 9.

verzweigte Conidienfrüchte vor, indem aus der einen Frucht eine zweite, aus dieser eine dritte etc. hervorsprosst. Die successiven Sprosse sind dabei meist sympodial angeordnet.

Die Conidienfrüchte entstehen entweder unmittelbar auf den Fäden des Mycel (Fig. 39, V), oder auf besonderen stromatischen Bildungen von im Wesentlichen ganz demselben Character, welchen wir bei Besprechung der Conidienlager kennen lernten. Gewöhnlich sind die Pycniden diesen Stromata eingesenkt (Fig. 34, IX s), doch so, dass sie mit ihrer Mündung an die Oberfläche reichen.

Die Conidien der Conidienfrüchte nannte TULASNE *Stylosporen*, eine wie DE BARY treffend urtheilt unglücklich gewählte Bezeichnung, die, wenn man nun einmal einen besonderen Namen haben will, besser durch *Pycnoconidien*<sup>1)</sup> zu ersetzen ist. Bei manchen Pilzen giebt es dreierlei Pycniden: solche mit grossen, meist mehrzelligen, solche mit mittelgrossen ein- oder zweizelligen und solche mit sehr kleinen einzelligen Conidien. Es hat sich bei der Beschreibung das Bedürfnis herausgestellt, diese drei Formen durch besondere Namen zu unterscheiden, daher die Bezeichnung Macro-, Megalo-, und Microconidien<sup>2)</sup>. Letztere sah man früher als männliche, wie Spermatozoöden fungirende Zellen an und nannte sie daher Spermation, die betreffenden Conidienfrüchte Spermogonien (Fig. 21 II, Sp.). Es hat sich indessen eine solche sexuelle Funktion bisher nicht nachweisen lassen, und daher sind diese Namen im Grunde unberechtigt. Sie mögen indessen als längst eingebürgerte *termini technici* für Pycniden mit Mikroconidien beibehalten werden, bis verminderter Sprachgebrauch sie allmählich von selbst abstösst. Thatsache ist, dass viele dieser kleinsporigen Pycniden Conidien produciren, welche mit den seither üblichen Culturmethoden nicht oder nur schwer zur Keimung zu bringen sind, ein Moment, das man als ein gewichtiges Argument für die sexuelle Bedeutung dieser winzigen Organe ins Feld zu führen pflegte. Andererseits hat sich herausgestellt, dass manche Microconidien, die gerade »typische« Spermation darstellen sollten, bei näherer Untersuchung sich als mehr oder minder leicht keimend erwiesen. Nachweise dieser Art sind geliefert worden von mir<sup>3)</sup>, indem ich zeigte, dass das, was TULASNE bei *Fumago salicina* als Spermation ansah, gewöhnliche Conidien sind, die leicht zu sehr schönen fructificirenden Mycelien auswachsen, und neuerdings von MÖLLER, der aus Spermation von Flechten fructificirende Mycelien erzog.

2. Entwicklungsgeschichte. Rücksichtlich des Entwicklungsganges lassen sich 3 Typen unterscheiden.

A. Typus der Hyphenfrucht. Er ist am ausgesprochensten bei den Pycniden der *Fumago salicina* und hier in allen Stadien verfolgt<sup>3)</sup>. Im einfachsten Falle geht die Entwicklung von einer Mycelzelle aus, die sich zunächst durch eine Querwand in zwei Zellen (Fig. 38, I), und dann durch Wände, welche senkrecht auf der vorigen stehen, in 4 Quadranten theilt (Fig. 38, II). Unter Umständen gehen auch zwei bis drei nebeneinander liegende Zellen, sei es desselben Fadens, oder zweier zusammengelagerter Fäden, solche Theilungen ein (Fig. 38, III). Dieser durch Theilung von 1—3 Zellen entstandene Zellcomplex bildet die Anlage (*Primordium*) der Pycnide. Die weitere Entwicklung erfolgt nun in der Weise, dass jede Zelle zu einem vom Mycel sich erhebenden, gegliederten Faden auswächst. Die Fäden schmiegen sich gleich bei ihrer Entstehung dicht aneinander und wachsen durch Spitzenwachstum weiter, einen mehr oder minder gestreckt-kegelförmigen oder flaschenförmigen Körper bildend (Fig. 38, IV, V). Später baucht sich dann der Körper in dem Theile, welcher der conidienbildenden Region entspricht, mehr oder minder aus, als Folge davon, dass die Zellen sich hier lebhaft theilen und weiten. Die genannte Region wird

<sup>1)</sup> DE BARY (Morphol. p. 244) schreibt Pycnogonidien.

<sup>2)</sup> DE BARY l. c. p. 244.

<sup>3)</sup> Conidienfrüchte von *Fumago*. Halle 1878 und Nova acta Bd. 40. Nr. 7.

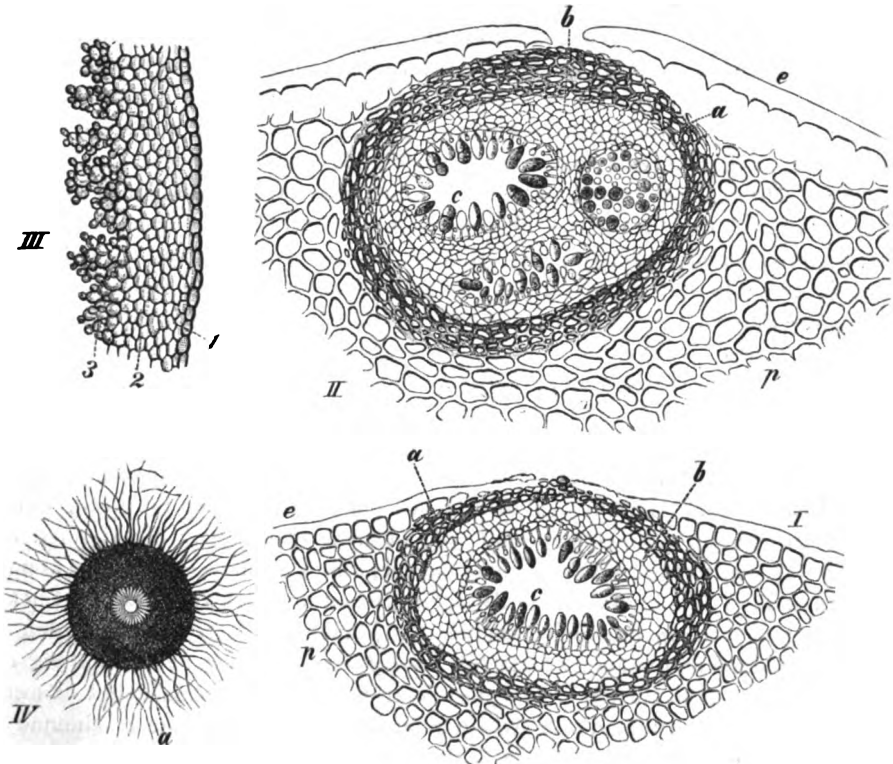


Fig. 42.

(B. 651.)

I u. II Querschnitte durch das Rindenparenchym  $p$  einer Zweiges von *Cornus sanguinea* mit je einer Pycnide von *Diplodia*;  $a$  äussere,  $b$  innere Wandungsschichten derselben. Bei I ist die Pycnide einkammerig, bei II sind drei Kammern durch den Schnitt getroffen;  $c$  Conidien,  $e$  Epidermiszellen. Nach BAUKE, stark vergr. III Querschnittsstück der Wandung von *Pycnis sclerotivora*. 1 äussere, 2 innere Wandungsschicht, 3 Hymenium. 300fach, nach BREFELD. IV Reife Conidienfrucht von *Pycnis sclerotivora*, die Wandung mit haarartigen Anhängen besetzt;  $a$  Mündungskranz, aus Hyphen gebildet; nach BREFELD, 80fach.

daher kurzzeitig, und die Zellen erscheinen quer zur Richtung der Längsachse mehr oder minder gestreckt (Fig. 38, VI bei  $h$ ). Bei diesem Vorgange entsteht in jener Region ein Hohlraum, in welchen hinein die Conidien von den Zellen der Wandung abgeschnürt werden, in ähnlicher Weise, wie in Fig. 38, VII u. IX.

Eine solche Pycnide entsteht und besteht also aus dicht aneinander geschmiegtten Hyphen, welche im Ganzen parallel verlaufen und daher meist in ihrer ganzen Länge klar zu verfolgen sind (Fig. 38, VI). Zu diesem Typus gehört nach DE BARY's Untersuchungen auch *Cicinnobolus Cesatii* (Fig. 38, IX. Fig. 41).

B. Typus der Gewebefrucht. Häufiger als die Hyphenfrucht scheint die Gewebefrucht vorzukommen. Ihre Entwicklung ist von GIBELLI und GRIFFINI<sup>1)</sup>, EIDAM<sup>2)</sup>, BAUKE<sup>3)</sup>, von mir<sup>4)</sup>, BREFELD<sup>5)</sup> und v. TAVEL<sup>6)</sup> bei *Pleospora herbarum*,

<sup>1)</sup> Sul polimorfismo della *Pleospora herbarum*. Arch. Lab. Bot. Crittog. Pavia I (1875).

<sup>2)</sup> Ueber Pycniden. Bot. Zeit. 1877.

<sup>3)</sup> Beiträge zur Kenntniss der Pycniden. Nov. act. 38. Nr. 5.

<sup>4)</sup> l. c.

<sup>5)</sup> Schimmelpilze. Heft IV.

<sup>6)</sup> Beitr. z. Entwicklungsgeschichte der Pyrenomyceten. Bot. Zeit. 1886.

*Cucurbitaria elongata*, *C. Platani*, *Leptosphaeria Doliolum*, *Fumago salicina*, *Pycnis sclerotivora* näher studirt worden mit im Wesentlichen übereinstimmenden Ergebnissen, die sich wie folgt darstellen: Die Entwicklung wird eingeleitet dadurch, dass benachbarte Zellen eines Mycelfadens oder auch zweier bis mehrerer zusammengelagerter Fäden sich in kurze Glieder theilen, zuerst durch Querwände, dann durch senkrecht auf diesen stehende Wände (Fig. 39, VI, VII), und endlich auch nach anderer Richtung. So entsteht ein junger Gewebekörper (Fig. 39, II), der, indem seine Zellen sich vergrössern und weiter theilen, wächst und sich mehr und mehr abrundet (Fig. 39, III, VII), bis er seine definitive Gestalt erhält (Fig. 39, IV). In der Regel betheiligen sich übrigens an dem Aufbau auch benachbarte kurze Hyphen, indem sie sich an den Gewebekörper dicht anlegen und mit diesem verwachsen (Fig. 39, II mb; III, VIII s). Schliesslich entsteht durch Auseinanderweichen der centralen Elemente ein Hohlraum, von dessen Wandung die Conidien entweder direkt oder (der Regel nach) auf besonderen Trägern (Basidien) abgeschnürt werden (Fig. 39, IX).

C. Typus der Knäuelfrucht. Bei der *Diplodia* auf *Cornus sanguinea*, von BAUKE<sup>1)</sup> untersucht. Die Anlage besteht aus ein oder mehreren Sprossen, welche sich meist spiralg umschlingen und sich vielfach verzweigen; die Hyphen und Zweige wachsen so durcheinander, dass ein zuerst lockeres Knäuel zustande kommt, welches dadurch, dass immer neue Zweige zwischen die noch vorhandenen Lücken eingeschoben werden, allmählich dichter und dichter wird (etwa ähnlich den zur Sclerotienbildung führenden Knäueln von *Septosporium bifurcum*, pag. 19 und Fig. 13). Schliesslich entsteht ein auf dem Querschnitt pseudoparenchymatisches Gewebe. In demselben treten nun durch Auseinanderweichen der Elemente Hohlräume zu ein bis mehreren auf, in die von den angrenzenden Zellen Basidien getrieben werden. — Dieser Typus vermittelt zwischen A. und B. insofern, als sich die Frucht bei A. aus Hyphen aufbaut, andererseits schliesslich, wie bei B., gewebeartigen Charakter annimmt.

Nach den Untersuchungen ED. FISHER's<sup>2)</sup> an den Pycniden von *Graphiola*-Arten ist die Möglichkeit nicht ausgeschlossen, dass diese Früchte, die in ihrem fertigen Bau von dem gewöhnlicher Pycnidenformen eigentümliche Abweichungen zeigen, auch einem anderen Entwicklungsmodus folgen. Die Conidienfrüchte sind anfangs (vielleicht mit Ausnahmen) geschlossen (Fig. 38 IX, u. 39 IV); später öffnen sie sich, zumeist am Scheitel (Fig. 38, VI—VIII, Fig. 39, V, Fig. 40), eine, selten zwei (Fig. 38, VIII) oder mehrere Mündungen erhaltend. Das Oeffnen geschieht in verschiedener Weise. Bei *Fumago* trennen sich die Fäden an der Spitze der Pycnide und biegen sich auseinander (Fig. 38, VI). Die Aecidienfrüchte der Uredineen reissen am Scheitel entweder sternförmig (Fig. 21, I), oder in weitgreifenden Längsrissen auf. Letzter ist der Fall bei *Gymnosporangium*. Bei *Diplodia* nach BAUKE (l. c.), sowie bei *Pycnis sclerotivora* nach BREFELD (l. c.) findet sich um den Scheitelpunkt ein Kranz von radiär angeordneten zarten Zellen oder Hyphen, die mit ihren Spitzen im Scheitel zusammenstossen (Fig. 42, IV a). Bei der Reife lösen sich diese Elemente vom Scheitel aus von einander. Mittlerweile müssen natürlich auch die unter dieser Stelle liegenden übrigen Theile der Wandung auseinander gewichen sein, um mit jenen eine Mündung zu bilden. Die Entstehungsweise der Mündung bei Conidienfrüchten mit mehrschichtiger Wandung ist übrigens noch nicht zum Gegenstand näheren vergleichenden Studiums gemacht worden.

<sup>1)</sup> l. c. p. 33.

<sup>2)</sup> Beitrag zur Kenntniss der Gattung *Graphiola*. Bot. Zeit. 1883.

## B. Endosporen- oder Sporangienfructification.

Von der Exosporen- oder Conidienfructification ist sie durch den wichtigen Umstand verschieden, dass ihre Sporen nicht an Trägern abgegliedert werden, sondern im Innern von Mutterzellen, also endogen, entstehen.

Man nennt solche Sporen daher Endosporen (oder Gonidien) und die Mutterzellen, in denen sie entstehen, Sporenbehälter oder Sporangien. Sind die Endosporen membranlos und mit Bewegungsorganen (Cilien) versehen, mittelst deren sie sich im Wasser fortbewegen, so spricht man von schwärmenden Endosporen (Schwärmosporen-Schwärmern, Planeten) (Fig. 45, VIII) und bezeichnet dann die Sporangien als

Schwärmsporangien oder Zoosporangien (Fig. 45, VIII). Mit Membran versehene Endosporen besitzen niemals

Bewegungsorgane (Cilien) und werden daher ruhende Endosporen genannt. Schwärmsporangien kommen nur bei den Phycomyceten vor, nicht aber bei den Mycomyceten.

Für die Sporangien der Ascomyceten hat man aus später zu erörternden Gründen die besondere Bezeichnung Schläuche (Asci) gewählt; die Sporen der letzteren heissen Schlauchsporen oder Ascosporen.

Diejenigen Sporangien der Saprolegnieen und Peronosporéen, welche grosse dickwandige ruhende Sporen (z. Thl. wie man annimmt, in Folge eines sexuellen Aktes) erzeugen, führen den Namen der Oogonien (Eibehälter) oder Oosporangien<sup>1)</sup> (Fig. 45, III, IV), ihre Sporen die Bezeichnung Oosporen.

Zoosporen, welche eine sexuelle Function haben und zwar als männliche Organe fungiren, heissen Spermatozoiden. Sie sind übrigens bisher nur bei einem einzigen Phycomyceten und zwar bei *Monoblepharis sphaerica* von CORNU nachgewiesen.

Die Sporangien entstehen entweder unmittelbar im Verlaufe des Mycels (z. B. *Protomyces*, Fig. 43 C), oder aber an besonderen Trägern (Fig. 45, VII). Meist werden sie hier terminal erzeugt, wie bei den *Mucor*-Arten (Fig. 2, 5, 6, I),

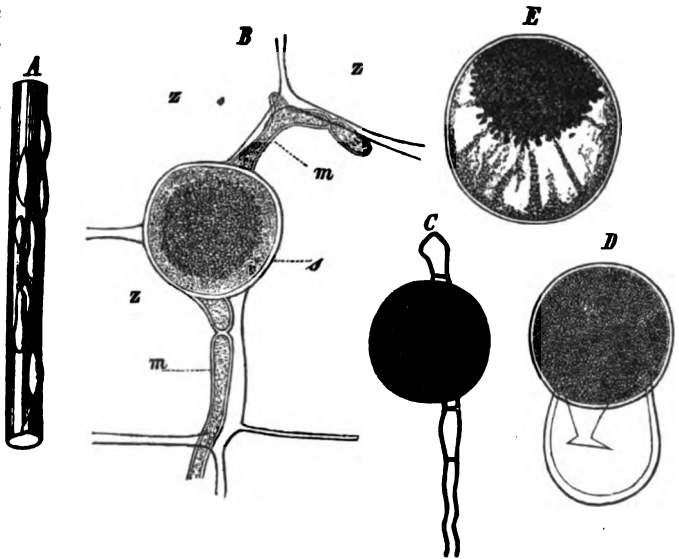


Fig. 43.

(B. 652.)

*Protomyces macrosporus*. A Stück eines Blattstiels von *Aegopodium Podagraria* mit zahlreichen, durch den Parasiten hervorgebrachten Schwellen, 2 fach vergr. B Fragment eines Durchchnitts durch eine solche Schwiele. sss Parenchymzellen, m m ein zwischen denselben hinwachsender Mycelfaden, an welchem intercalär eine später zum Sporangium werdende Spore s entstanden ist. C Stück eines Mycelfadens mit einer reifen Spore. D Spore zum Sporangium auskeimend, die Aussenhaut abstreifend. E Bildung der Endosporen in den Sporangien. B—E 390 fach vergr. nach DE BARY aus FRANK's Handbuch.

<sup>1)</sup> Mehr conform mit »Zoosporangium« würde der Ausdruck Oosporangium sein.

sonst vielfach auch intercalar, z. B. bei gewissen Saprolegnieen (*Saprolegnia*, *Dictyuchus*).

Hinsichtlich der Form herrscht unter den Sporangien keine besondere Mannigfaltigkeit; Kugel-, Ei-, Birn- und Keulenform sind vorherrschend, cylindrische und spindelige Formen seltener. Durch zahlreiche gleichartige Aus sackungen morgensternförmig configurirt erscheinen die Oosporangien von *Saprolegnia asterophora* DE BARY. Glatte kugelige Sporangien findet man bei den Kopfschimmeln (*Mucor*), Saprolegnieen und manchen Chytridiaceen, verkehrt-eiförmige bei manchen Saprolegniaceen, Zygomyceten und Ascomyceten, keulenförmige bei den meisten Ascomyceten und manchen Saprolegniaceen.<sup>1)</sup>

Zwischen Conidien und Sporangien giebt es keinen principiellen Unterschied. Das geht aus der wichtigen Thatsache hervor, nach welcher Conidien der Phycomyceten nachträglich den Charakter von Sporangien annehmen, wie DE BARY für gewisse parasitische Peronosporeen (*Cystopus*, *Peronospora*, *Phytophthora*-Arten) darlegte, und wie es auch die echten Hefen (*Saccharomyces*) lehren, wenn man die Sprosse als Conidien auffassen will. Die Sprosse werden hier bekanntlich zu Sporangien.

An dieser Stelle darf auch die von SADEBECK<sup>2)</sup> gemachte Beobachtung nicht unerwähnt bleiben, dass die Sporangien (Asci) von *Exoascus* unter gewissen Verhältnissen keine Endosporen bilden, wohl aber an ihrer Spitze Conidien abschnüren.

Die dem Luftleben, also einer höheren Lebensform angepassten Conidien der Phycomyceten (Piptocephalideen, Peronosporeen) sind offenbar aus Sporangien, einer an die offenbar niederere Form des Wasserlebens angepassten Fructification hervorgegangen. Wenn solche Conidien also unter gewissen Verhältnissen Endosporen erzeugen, so ist das als ein Rückschlag (Atavismus) aufzufassen. Die Sporangien (Asci) der Ascomyceten dagegen dürften als eine weiter entwickelte Form von Conidien (diese mithin als das Primäre, die Asci als das Secundäre) aufzufassen sein.

Es scheint mir dies insbesondere aus dem Umstande hervorzugehen, dass gerade bei den höchst-entwickelten Ascomyceten-Formen die Conidienformen entweder vom Schauplatze der Entwicklung zurückgetreten sind (Morcheln, Trüffeln) oder wie bei den *Sclerotinien* bereits keimungsunfähig geworden sind. Wenn demnach der Schlauch eines Ascomyceten unter ungewöhnlichen Verhältnissen einmal zum Conidien abschnürenden Träger wird, wie bei *Exoascus*, so dürfte hierin ebenfalls eine atavistische Erscheinung vorliegen.

Ausführlich über die phylogenetischen Beziehungen zwischen Sporangien und Conidien äusserte sich neuerdings BREFELD<sup>3)</sup> z. Thl. in anderem als dem hier vorgetragenen Sinne.

### 1. Der fädige Sporangienträger.

Er stellt das Gegenstück zu dem fädigen Conidienträger dar. Wie dieser erscheint er entweder einzellig oder mehrzellig, einfach oder mit Auszweigungen versehen. Da die Verzweigungssysteme des fädigen Sporangienträgers oder die »Sporangienstände«, durchaus denjenigen des fädigen Conidienträgers, also den »Conidienständen« entsprechen, so ist auf die ausführliche Darstellung

<sup>1)</sup> Ueber die Entstehung der Endosporen in den Sporangien s. Zellbildung.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Hamburg 1884, siehe d. Holzschnitt daselbst.

<sup>3)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgebiete der Mycologie. Heft VIII, pag. 246 u. f.

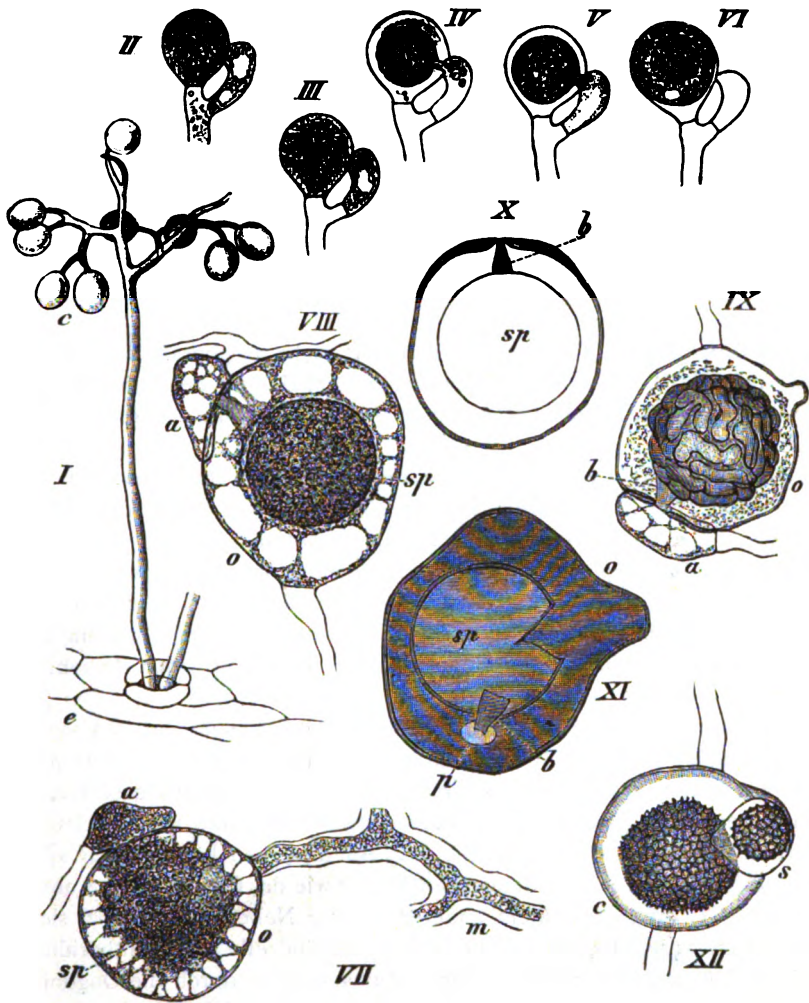


Fig. 44.

(B. 653.)

I 250fach. Conidienträger von *Peronospora parasitica* aus einer Spaltöffnung der Stengel-Epidermis von *Cardamine pratensis* hervortretend (der Träger rechts ist abgeschnitten). II—VI ca. 800fach. Oosporenbildung und Befruchtungsvorgang bei *Pythium gracile* in ihren successiven Stadien, nach DE BARY: II Oogon und Antheridienast zu definitiver Grösse gelangt. III Das Antheridium durch eine Querwand abgegrenzt. IV Im Oogon hat sich die Eiballung vollzogen, zwischen Ei und Oogoniumwand eine dünne Periplasmazone; das Antheridium hat einen Befruchtungsschlauch in das junge Ei hineingetrieben und bereits einen Theil seines Inhalts (Gonoplasma) an dasselbe abgegeben. V Der Uebertritt des Gonoplasmas ist nahezu beendet, die Eikugel bereits gerundet. VI Antheridium leer. Eikugel zur Oospore ausgebildet. VII—XI. 540fach. Befruchtung und Oosporenbildung bei *Cystopus candidus*. VII Oogon im Beginn der Eikugelbildung. Das Plasma hat sich in der Mitte zu einem mit einigen Vacuolen durchsetzten Ballen zusammengezogen, der durch zahlreiche, netzförmig verbundene Plasmastränge an der Oogoniumwand angeheftet ist. Das Antheridium *a* hat bereits seinen Befruchtungsschlauch getrieben. VIII. Etwas weiter vorgerücktes Stadium. Der Befruchtungsakt ist augenscheinlich vorüber, die Eikugel *sp* bereits mit Haut umgeben; aus den Periplasmamassen, welche sich auf der Oosporenhaut anlagern, werden die Verdickungen angelegt. Ein Theil der Periplasma ist immer noch in Form von Strängen vorhanden, die von der Oospore zur Oogoniumwand gehen. Befruchtungsschlauch des Antheridiums *a* dick, nach der Oospore *sp* zu erweitert. IX Reifes Oogon. Periplasma (bis auf Reste) zur Verdickung der Oosporenhaut verbraucht. *b* Breiter mit der Oospore verwachsener Befruchtungsschlauch. X Oogoniumwand im optischen Durchschnitt, an der einen Seite stark verdickt und mit Porus versehen, durch den der vom Antheridium abgerissene kegelige Befruchtungsschlauch geht; *sp* Oospore, nur durch einfache Linien angedeutet. XI Mit Chlorzinkjod behandeltes, stark gedrücktes Oogon. Der Porus *p* sehr deutlich, hell; der durch ihn hindurchgehende kegelige, der Oosporenhaut *sp* angewachsene Befruchtungsschlauch *b* ebenfalls sehr deutlich. XII 350fach. Oogon und Antheridium von *Peronospora calotheca*. In dem Antheridium *a* ist ausnahmsweise eine kleine Oospore entstanden, welche alle Charaktere der im Oogon entstandenen besitzt.



der letzteren (pag. 308) zu verweisen und hier nur eine Anführung von einigen Beispielen für die verschiedenen Formen des monopodialen, sympodialen und dichotomen Typus erforderlich.

1. Monopodialer Typus: a) Traube; bei *Mucor racemosus* nach FRESSENIUS, *Mortierella polycephala* nach VAN TIEGHEM, verschiedenen Saprolegniaceen (z. B. *Achlya racemosa*) nach HILDEBRANDT und DE BARY. b) wirteliger Stand; bei *Mortierella biramosa* nach VAN TIEGHEM. c) Dolde; bei *Basidiophora entospora* nach CORNU (Fig. 26, V, hier sind nämlich die Conidien zugleich Sporangien).

2. Sympodialer Typus: a) Wickel; sehr ausgeprägt bei *Phytophthora infestans* nach DE BARY, *Achlya polyandra* (Fig. 45, II) und bei *Leptomitius pyriferus* ZOPF. b) Schraubel; bei *Leptomitius pyriferus* (hier öfters in die Wickel übergehend).

3. Dichotomer Typus. Das bekannteste Beispiel seit HOFMEISTER: *Sporodinia grandis*. Bei *Thamnidium elegans* sind nach DE BARY die die kleinen Sporangien tragenden Seitenzweige ebenfalls dichotom.

An dem fädigen Sporangienträger, resp. seinen Auszweigungen entstehen die Sporangien zumeist terminal (*Mucor*, *Saprolegnia*), seltener intercalar (gewisse Saprolegnien). *Leptomitius lacteus* entwickelt seine Sporangien (Zoo-sporangien) stets in basipetaler Folge (Fig. 62, III, IV) in der Reihenfolge der Buchstaben a—e).

Fast sämtliche Saprolegnien, Pythien, Ancylisteen und gewisse Peronosporaceen erzeugen zweierlei Sporangien, von denen die einen Schwärmsporen, die anderen derbwandige, grosse, reich mit Reservestoffen ausgestattete, ruhende Sporen produciren. Sporangien letzterer Art nennt man, wie bereits erwähnt, Oosporangien (Oogonien PRINGSHEIM's). An dieselben können sich 1—2 Aeste anlegen, welche entweder von demselben Träger wie das Oosporangium entspringen (Fig. 44, II—VI) oder von einem anderen. Diese Nebenäste gliedern sich durch eine (selten mehrere) Querwände und bilden ihre Endzelle zum »Antheridium« aus. Dasselbe treibt ein oder mehrere dünne Aussackungen durch die Oogoniumwand hindurch, die sogen. Befruchtungsschläuche (Fig. 44, IV, IX b; Fig. 45, III, IV c). Nach PRINGSHEIM's Theorie tritt der Inhalt der Antheridien durch diese Befruchtungsschläuche ins Oogon über und befruchtet die jungen Sporen (Oosphaeren oder Eikugeln), die sich darauf zu Dauersporen (Oosporen genannt) ausbilden. Oosporangien und Antheridien kommen auch bei den *Lagenidium*-, *Peronospora*- und *Pythium*-artigen Algenpilzen vor. Bei den Vertretern dieser letzteren Familie, wo nur je eine Oospore gebildet wird, tritt nun nach DE BARY's Beobachtungen thatsächlich der Inhalt des Antheridiums in die Eizelle über. Hier würde man also wirklich von einer Befruchtung sprechen können. Bei den Saprolegniaceen konnte DE BARY von einem solchen Uebertritt nichts beobachten. Ja bei manchen Vertretern, wie z. B. *Saprolegnia Thuretii* DE BARY kommt es der Regel nach überhaupt nicht zur Bildung von Antheridien. Für solche Fälle ist also Geschlechtsverlust (Apogamie) anzunehmen.

Die Membran der Oosporangien ist in manchen Fällen verdickt, aber bei gewissen Saprolegniaceen und Peronosporaceen sind einzelne Stellen von Verdickungen frei geblieben, sodass dieselben als Poren erscheinen (früher fälschlich als Löcher angesehen). Während nun die Befruchtungsschläuche der Antheridien der Saprolegniaceen keineswegs immer diese Poren als Eindringstellen wählen, dringt nach meinen Beobachtungen der Befruchtungsschlauch von

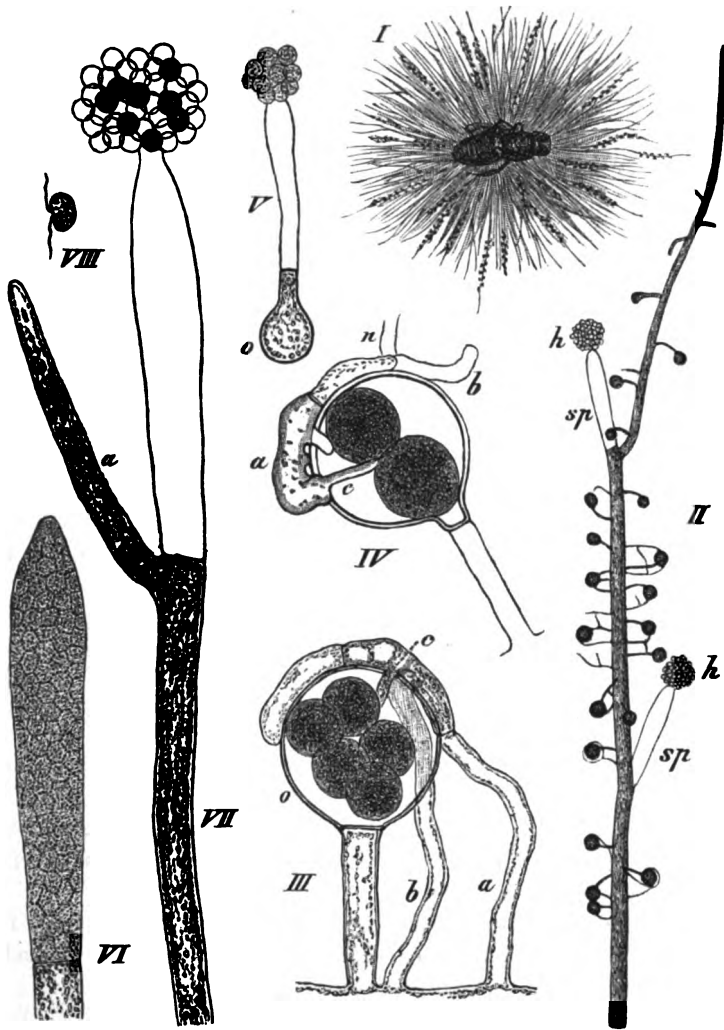


Fig. 45.

(B. 654.)

*Achlya polyandra* DE BARY. I Fliege mit einem 8 Tage alten Rasen des Pilzes, 3fach vergr. Die traubenartigen Oogonienstände sind an den die Oogonien darstellenden Punkten kenntlich. II Stück eines sympodial und zwar wickelartig ausgebildeten Zweiges von diesem Rasen, *sp* entleerte Sporangien mit dem Haufen der entleerten Zellen *h* an der Spitze. Gleichzeitig sind die traubig angeordneten Oogonien in allen Stadien der Entwicklung vorhanden und im mittleren und unteren Ende des Fadens mit Antheridien versehen, die an den obersten jüngsten Oogonien noch fehlen; 16fach vergr. III 305fach. Ein Oogonium *o* mit 2 Antheridien tragenden Nebenästen *a* u. *b*. Das eine Antheridium ist zweizellig und zeigt bei *c* einen Befruchtungsschlauch. IV 375fach. Kleines mit 2 jungen Oosporen (Eiern) versehenes Oogon, an welches ein Antheridium angeschmiegt ist, das sich auf dem Nebenast *n* entwickelt und 2 Befruchtungsschläuche getrieben hat, von denen sich der eine *c* an das untere, der andere an das obere Ei angelegt hat. V 225fach. Eine Oospore *o*, welche zu einem kleinen Sporangium ausgekeimt ist; seine Zellen sind bereits ausgetreten und bilden vor der Mündung ein Häufchen. VI 305fach. Ein Sporangium, dessen Plasmahalt in zahlreiche Endosporen zerklüftet ist. VII 305fach. Ein Sporangienträger, der an seinem Ende ein bereits entleertes Sporangium trägt. Die Sporen haben sich vor der Mündung zu einem maulbeerartigen Haufen angesammelt und jede hat sich mit einer Membran umgeben. Aus dieser Haut sind die meisten schon als Schwärmsporen ausgeschlüpft. Unterhalb des Sporangiums hat sich ein Seitenast *a* gebildet. VIII 450fach. Ein Schwärmer von der Seite gesehen mit seinen 2 Cilien. Fig. IV und V nach DE BARY, alles Uebrige nach der Natur,

*Cystopus candidus* stets durch die hier nur in der Einzahl vorhandenen (bisher nicht beobachteten) Poren ein (Fig. 44, IX b, X b).

Bemerken will ich noch, dass nach Beobachtungen, die ich an den Antheridien von der den Waldmeister bewohnenden *Peronospora calotheca* machte, hier in allerdings seltenen Fällen im Antheridium eine kleine Spore entsteht, die bis auf die Kleinheit alle Charaktere der Oospore zeigt (Fig. 44 XII S), während im Oogon eine gewöhnliche grosse Oospore sich ausbildet. Solche Erscheinungen zeigen mindestens, dass auch bei den Peronosporeen nicht immer Befruchtung stattfindet.

Durchwachsen der Sporangienträger. Man hat es bei gewissen Saprolegnien (z. B. *Saprolegnia Thuretii* DE BARY) beobachtet. Sobald das Schwärmsporangium entleert ist, wächst der Träger durch das Sporangium hindurch, um dann in seinem Endtheile wieder zum Zoosporangium oder auch zu einem Oogon zu werden. Mitunter wiederholt sich dieser Prozess sogar bis ein Dutzend und mehrere Male.

### 2. Sporangienlager.

Sie entstehen dadurch, dass von einem Mycel dicht neben einander in palissadenartiger Anordnung zahlreiche ungestielte oder auf kleinen Trägern stehende Sporangien entspringen. Die Sporangienlager entsprechen also den Conidienlagern, sind indessen seltener als diese. Die Conidienlager von *Cystopus* sind zugleich Sporangienlager, da jede Conidie zu einem Sporangium werden kann. Unter den Schlauchpilzen (Ascomyceten) bilden Sporangienlager nur die Repräsentanten der Gattung *Exoascus* im weiteren Sinne, sowie VAN TIEGHEM's<sup>1)</sup> *Ascodesmis nigricans*, bei welcher das Sporangienlager einer kleinen, fleischigen Scheibe aufgesetzt ist, die einem Stroma entspricht.

### 3. Sporangienfrüchte.

Sie bestehen aus Sporangien, welche umschlossen sind von einer besonderen Hülle. Nur in seltenen Fällen reducirt sich die Sporangienzahl auf 3—1; meistens sind zahlreiche Sporangien beisammen.

Die Sporangienfrucht kommt nur bei den Ascomyceten vor. Hier wird sie, da man, wie bereits erwähnt, die Sporangien dieser Pilze Schläuche (Asci) nennt, als Schlauchfrucht (Ascusfrucht) bezeichnet.

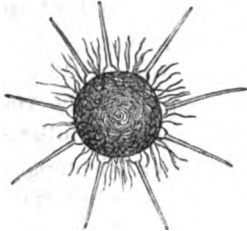
1. Bau der fertigen Schlauchfrucht. Sie ist entweder allseitig geschlossen (cleistocarp, Fig. 48, 49), was durchgängig in der Gruppe der Perisporiaceen, sowie bei manchen Hysteriaceen und wenigen Pyrenomyceten der Fall; oder aber mit enger, porenförmiger oder schmal-rissförmiger Mündung versehen (peronocarpisch)<sup>2)</sup> (Fig. 58), wie bei fast allen Pyrenomyceten; oder endlich breit geöffnet, becher- oder scheibenförmig (discocarp, Fig. 14; Fig. 49, V), wie bei den Scheiben- oder Becherpilzen (Discomyceten). Für die cleistocarpische Schlauchfrucht ist die Kugel- oder Ellipsoidform charakteristisch; für die peronocarpische die Birnform (Fig. 58) (doch erscheint der Mündungshals dieser Früchte oft länger oder kürzer ausgezogen); für die discocarpische die schon erwähnte Scheiben- oder Becherform (Fig. 59, V; Fig. 14). Dabei können alle die Schlauchfrucht-Formen völlig stiellos (Fig. 59, V) oder mit einem Stiel versehen sein (z. B. *Fumago salicina*, *Sclerotinia sclerotiorum* LIB. Fig. 14, I, II).

<sup>1)</sup> Bull. Soc. bot. de France 1876. ZUCKAL, Mycologische Untersuchungen. Taf. II, Fig. 5—10.

<sup>2)</sup> von *pereris* durchbohren.

Denjenigen Fruchtformen, welche Scheiben- oder Becherformen zeigen, hat man die Bezeichnung »Apothecien« beigelegt, während man sowohl die mit enger Mündung versehenen als die geschlossenen Schlauchfrüchte »Perithecienc« nannte.

Die Schlauchfrucht besteht aus der Hülle und dem Hymenium.



(B. 656.) Fig. 46.

Kleistocarpisches Perithecium des Mehlthaupilzes *Phyllactinia guttata* LÉV., von oben gesehen. Im äquatorialen Theile desselben sind 9 nadelförmige, an der Basis zwiebelig erweiterte einzellige Haargebilde vorhanden. Die feinen Fäden hinter dem Perithecium stellen Mycelfäden dar. Schwach vergr. nach FRANK.

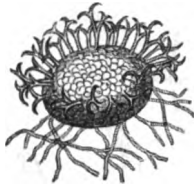


Fig. 47. (B. 656.)

Kleistocarpisches Perithecium des Mehlthaupilzes *Uncinula bicornis* LÉV., schräg vom Pole gesehen, auf Mycelfäden sitzend. Um den Scheitel herum stehen Haarbildungen mit gabeliger Verzweigung und zurückgebogenen Enden. Schwach vergr. nach FRANK.

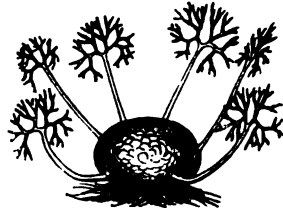


Fig. 48. (B. 657.)

Kleistocarpisches Perithecium des Mehlthaupilzes *Calocladia Grossulariae* LÉV. In der äquatorialen Region mehrere vielfach und zierlich dichotom verzweigte Haarbildungen. Schwach vergr. nach FRANK.

Die Hülle, auch Peridie (peridium) genannt, wird bei sehr einfach gebauten Schlauchfrüchten von nur einer Zellige repräsentiert (Microthyrium). Complicirter gebaute zeigen eine mehr bis vielschichtige Hülle, z. B. bei *Chaetomium* und den Trüffeln, wo diese Hülle eine mächtige Entwicklung erreicht. Von der Wandung entspringen bei letztgenannten Pilzen Gewebeplatten, welche das Innere der Schlauchfrucht durchsetzen und in Kammern theilen. Die gekammerten Schlauchfrüchte entsprechen den gekammerten Pycniden.

Anhänge der Fruchtwand. Die oberflächlichen Zellen der Hülle der Sporangienfrucht wachsen vielfach zu Anhängen aus, welche entweder sterile haarartige Bildungen darstellen oder aber zu Conidienträgern ausgebildet werden, die dann mit denjenigen übereinstimmen, welche der betreffende Pilz auf dem Mycel erzeugt.

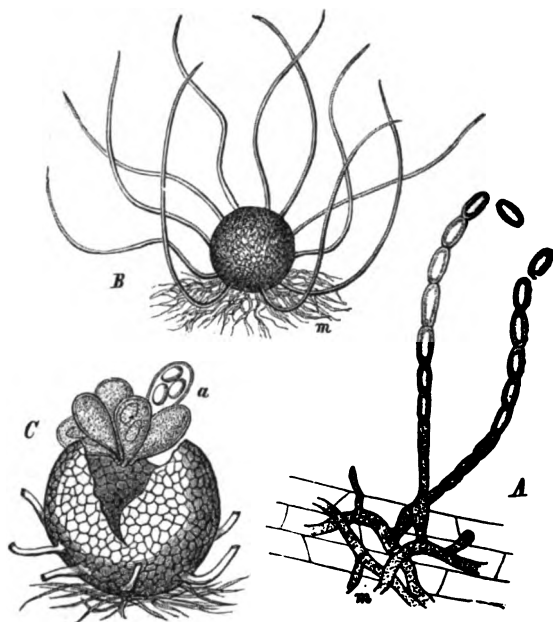
Was zunächst die sterilen haarartigen Anhänge (*Trichome*) anbetrifft, so stellen dieselben in der Regel einzellige oder mehrzellige einfache oder verzweigte »Haare« dar, seltener »Zotten«, d. h. bündelförmige konische Haarcomplexe, wie sie z. B. bei manchen *Sordaria*-Arten vorkommen.

In besonders charakteristischen Gestalten erscheinen die Haare an den Perithecienc der Mehlthaupilze (Erysipheen)<sup>1)</sup>, und zwar zeigen sie bei *Phyllactinia* die Form von an der Basis zwiebelartig verdickten Nadeln (Fig. 45), bei *Uncinula* sind sie hakenartig gekrümmt oder an der Spitze mit einfachen zurückgekrümmten Gabelästen versehen (Fig. 46), bei *Podosphaera*, *Calocladia* und *Microsphaera* wiederholt und zierlich dichotom verzweigt (Fig. 47), bei *Erysiphe* dagegen einfach fadenförmig (Fig. 48).

Nicht minder charakteristisch geformt sind die Trichome der Haarpilze

<sup>1)</sup> Vergl. TULASNE, Carpol. I.

(*Chaetomium*)<sup>1)</sup>, wo sie bald bischofstabförmig (*Ch. murorum*), bald höchst zierlich korkzieherartig (*Ch. spirale*, *bostrychodes*) bald mit Schleifenbildungen (*Ch. crispatum*), bald geschlängelt (*Ch. Kunzeanum*), bald vielfach verzweigt erscheinen (*Ch. pannosum*).



(B. 656.)

Fig. 49.

Mehlthau der Gräser (*Erysiphe graminis* LÉV.). A Conidioträger vom Mycel *m* entspringend mit in Ketten abgesechnürten Conidien. B Cleistocarpe Schlauchfrucht (Perithecium) mit langen haarartigen Anhängseln; *m* Rhizoidenartige Haarbildungen an der Basis der Frucht. C Ein Perithecium mit abgerissenen Haarbildungen, durch Druck gesprengt und die noch unreifen Schläuche (nur bei *a* ein reifer) herausgequetscht. A 100fach. B schwach vergr. C 200fach. Nach FRANKS Lehrbuch.

Verdickten Hyphen gewöhnlich an den beiden Polen, oder wenn die Frucht gerundet dreieckig erscheint, an den drei Ecken auftreten, entweder einzeln, oder in kleinen 2—6 zähligen Bündeln.

Bei den meisten *Chaetomium*-Species treten, von den Rhizoïden ganz abgesehen, zweierlei Haarbildungen auf, insofern die um die Mündung stehenden Haare wesentlich von den die übrige Wandung bekleidenden abweichen, sowohl in Bezug auf Form und Grösse, als in Bezug auf Verdickungen, Färbungen und Einlagerungen (Kalkoxalat) der Membranen. Dass die mächtigen terminalen Haarschöpfe gewisser *Chaetomien* (z. B. *Ch. pannosum*) ein wirksames Schutzmittel für die zarte Mündung und die ausgetretenen Sporenmassen gegen kleine Thiere repräsentiren, wird kaum zu leugnen sein. Dagegen scheinen die verdickten Haare von Erysipheen, von *Magnusia nitida* und die langen drahtartigen an der Fruchtbasis von *Chaetomium fimeti* durch ihre hygroscopischen Eigenschaften

Vielfach treten an der Wandung der Haare Auf- oder Einlagerungen von Kalkoxalat auf (*Chaetomium*).

Da die von der Basis der Frucht entspringenden Haare in Form, Farbe, Verdickung, sowie in ihrer Richtung (sie wenden sich dem Substrat zu) von den übrigen Haarbildungen abzuweichen pflegen, so hat man sie als Rhizoïden unterschieden (Fig. 49, B *m*).

Die Haare entwickeln sich entweder auf der ganzen Oberfläche der Fruchtwand (*Chaetomium*) oder sie sind auf besondere Regionen localisirt. Letzteres ist in ausgesprochener Weise der Fall bei den Mehlthaupilzen, wo sie wie bei *Phyllactinia* und *Calocladia* in einer äquatorialen Zone (Fig. 46 u. 48) oder wie bei *Podosphaera* in der Scheitelregion inserirt sind; und ferner bei *Magnusia nitida*, woselbst die drahtartigen, am freien Ende eingerollten, kräftig ver-

<sup>1)</sup> Vergl. W. ZOFF. Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. *Chaetomium*. Nova acta Bd. 42, 1881.

zur Sprengung der bei allen diesen Pilzen mündungslosen Wandungen mit beizutragen.

In Form von Conidienträgern werden die Anhänge der Fruchtwandung relativ selten angetroffen. Es handelt sich nur um wenige Pyrenomyceten, nämlich *Pleospora pellita* RABENH., *P. Clavariorum* (MAZ.), *P. polytricha* TUL., *Chaetosphaeria innumera* (BERK. u. BR.), wo TULASNE<sup>1)</sup> diesbezügliche Beobachtungen machte; sodann *Ascotricha chartarum* BERK., wo sie dem in Fig. 28, I gezeichneten Conidienstande entsprechend und ich selbst sie nachwies.<sup>2)</sup> Die von der Wand entspringenden Conidienträger haben hier alle Charaktere derjenigen, welche auf dem aus einer Ascospore erzeugten Mycel auftreten. Ob TULASNE's Angaben sämtlich einwandfrei sind, bleibt noch zu prüfen.

Es giebt verschiedene Fälle, wo von der Basis der Sporangienfrüchte, speciell der Ascomyceten, bündelartige Stränge nach der Unterlage ausgesandt werden, welche zur Festhaltung der Frucht dienen. In besonders auffälliger Entwicklung treten sie nach WORONIN<sup>3)</sup> am Grunde der Becherstiele von *Sclerotinia Vaccinii* auf (Fig. 52, I). Ich selbst fand ähnliche Bildungen bei *Anixia truncigena* HOFFM.

Das Hymenium kleidet die Innenwand der Fruchthülle aus. Es besteht gewöhnlich aus Schläuchen (Ascen, Fig. 58, I, II bei *ab*) und sterilen haarartigen Bildungen, welche sich entweder zwischen die Schläuche einschieben und dann als Paraphysen (Fig. 59, VI $\rho$ ) bezeichnet werden, oder den Theil der Innenwand überkleiden, der keine Schläuche trägt und in diesem Falle Periphysen (Füßting) heißen (Fig. 58, I, II $\rho$ ). Letztere bekleiden bei vielen peronocarpischen Früchten, z. B. *Chaetomium*, *Sordaria*, *Stictosphaera Hoffmanni*, den oberen Theil der Innenwand bis zur Mündung hinauf<sup>4)</sup> (Fig. 58, I, II). Bei den ejaculirenden Pyrenomyceten (s. Ejaculation) haben sie, wie ich für die Eusordarien gezeigt, eine besondere Funktion, nämlich den Hohlraum des Peritheciums soweit zu verengern, dass nur ein einziger Ascus ihn passieren kann (Fig. 58, I $f$ , II $g$ ), was für das Gelingen der Ejaculation von Wichtigkeit ist.

Im Hymenium von *Peziza benesuada* fand TULASNE zwischen den Schläuchen an Stelle der Paraphysen verzweigte, Conidien abschnürende Fäden! Eine ähnliche Beobachtung machte BREFELD<sup>5)</sup> bisweilen bei *Sclerotinia sclerotiorum* und LEHMANN<sup>6)</sup> bei 4 *Lophiostoma*-Arten. Die Schlauchfrucht ist also in diesem Falle gewissermassen zugleich Pycnide. Die Paraphysen bestehen zu meist aus mehreren Zellen und besitzen fast durchweg Auszweigungen, die entweder mehr im basalen Theile auftreten (viele Discomyceten), oder mehr auf den Endtheil beschränkt sind (viele Hysteriaceen nach REHM). Dabei erscheinen die Fäden und Zweige bald mehr von cylindrischer Gestalt (viele Pyrenomyceten nach TULASNE), bald an den Enden mehr oder minder keulig verdickt (die meisten Ascoboleen nach BOUDIER). Manche sind an den Enden spiralig gewunden oder krückenartig umgebogen (manche Hysteriaceen nach

<sup>1)</sup> Selecta fungorum Carpol. II, Tab. 29. 30. 31. 33.

<sup>2)</sup> Abbildung in Mycotheca marchica. Cent. I.

<sup>3)</sup> Die Sclerotienkrankheit der Vaccinien-Beeren. Mém. acad. imp. St. Petersburg. Sér. 6, t. 36. Taf. V.

<sup>4)</sup> Wenn ich hier die Periphysen mit zum Hymenium ziehe, so finde ich darin Berechtigung, dass die Periphysen vielfach (z. B. bei *Stictosphaera Hoffmanni*) allmählich in Paraphysen übergehen und meist blos der Länge und Dicke nach von diesen verschieden sind.

<sup>5)</sup> Schimmelpilze. Heft IV.

<sup>6)</sup> Systemat. Bearbeitung der Gattung *Lophiostoma*. Nov. acta Bd. 50, 1883, pag. 64.

REHM, Ascoboleen nach BOUDIER). Weit überragt werden die Schläuche von den Paraphysen bei zahlreichen Pyrenomyceten, verhältnismässig wenig ragen sie über die Scheitel der Schläuche bei Becherpilzen hinaus. Bei Hysterineen bilden die reich verzweigten Enden eine förmliche dichte Schicht über dem Scheitel der Achsen, die von den Systematikern als Epithecium bezeichnet wurde.<sup>1)</sup> In den Paraphysen-Zellen, namentlich den terminalen zahlreicher Discomyceten, besonders der Ascoboleen, kommen vielfach Ablagerungen von Farbstoffen zu Stande, welche dem Hymenium ein bestimmtes Colorit verleihen.

In dem Hymenium vieler Pyrenomyceten vermisst man die Paraphysen gänzlich (*Chaetomium*, *Sordaria*, *Erysiphe*, *Claviceps* etc.).

Wie die Conidienfrüchte, so sitzen auch die Schlauchfrüchte entweder unmittelbar dem Mycel auf oder aber einem stromaartigen Gewebe, in das sie gewöhnlich eingesenkt erscheinen, wie z. B. beim Mutterkorn (Fig. 12, *Bcp*).<sup>2)</sup> Da diese Stromata durchaus den Charakter derjenigen der bereits betrachteten Conidienlager resp. Conidienfrüchte haben, so sei auf die betreffenden Abschnitte pag. 306 und pag. 316, 318 verwiesen und hier nur bemerkt, dass die Schlauchfrüchte sich meist in dem oberflächlichen Theile des Stromas entwickeln. Wo sie tiefer entstehen, ragen sie mit langen Mündungshälsen bis an die Oberfläche oder noch über diese hinaus (Fig. 34). Ascomyceten, welche ein conidientragendes Stroma entwickeln, bilden ihre Perithechien entweder neben dem Conidienlager aus (*Nectria*, Fig. 34, VIII $\rho$ ) oder unterhalb desselben nach dessen Abblühen, wie es z. B. der Fall ist bei *Ustilina vulgaris*, wo die Conidienlager (Fig. 34, I) (um Halle wenigstens) im Frühjahr auftreten, während später (im Sommer und Herbst) nur die Schlauchfrüchte gefunden werden. Bei manchen Ascomyceten findet man Conidienfrüchte und Schlauchfrüchte ebenfalls nacheinander, bei anderen gleichzeitig entwickelt (Fig. 34, IX).

## 2. Entwicklungsgeschichte der Sporangienfrüchte.

Den Entwicklungsgang der Sporangienfrüchte (Schlauchfrüchte), insbesondere den Gang der Differenzirung von Sporangien- oder Schlauchsystem und Hüllsystem festgestellt zu haben, ist in erster Linie das Verdienst von DE BARY und seiner Schule.

Die in dieser Hinsicht unternommenen Untersuchungen stimmen fast sämmtlich in dem wesentlichen Punkte überein, dass das System der Sporangien (Asci) von einem oder mehreren einheitlichen Organen (Ascogon) seinen Ursprung nimmt, während die Fruchthülle von Sprossen ausgeht, welche in meist unmittelbarer Nähe (z. Thl. an der Basis) des Ascogons entstehen und Hüllerzeuger (Peridiogone) genannt werden könnten.

Ob aber die DE BARY'sche Ansicht, dass das Ascogon ein weibliches Organ sei und von einem besonderen, mit ihm in irgend eine Verbindung tretenden Hüllzweig oder durch sogenannte Spermatien befruchtet werde, richtig ist, kann zur Zeit nicht endgiltig entschieden werden, obwohl Analogieen mit den Algenpilzen einer- und gewissen Algen (Florideen) andererseits darauf hindeuten scheinen. Es ist daher bis auf Weiteres auch der anderen, namentlich von BREFELD vertretenen Auffassung Berechtigung zuzugestehen, wonach die jetzt

<sup>1)</sup> Vergl. REHM's Bearbeitung der Hysteriaceen in RABENHORST's Kryptogamenflora und die Abbildungen daselbst.

<sup>2)</sup> Selten entstehen sie als Seitensprosse von Pycniden, wie es nach TULASNE (Carpol. Taf. 34, Fig. 20) bei *Fumago salicina* der Fall.

lebenden Schlauchpilze keine Sexualität mehr besitzen. Dieses Zugeständniß darf vorläufig um so eher gemacht werden, als einerseits noch in keinem Falle der Nachweis eines wirklichen Befruchtungsvorganges auf exakt wissenschaftlichem Wege (Beobachtung der Kernverschmelzung des männlichen und weiblichen Elements) geliefert werden konnte, andererseits aber in der Neuzeit verschiedene Ascomyceten zur Untersuchung kamen, welche keinerlei Organe besitzen, die als männliche gedeutet werden könnten (z. B. *Chaetomium*, *Penicilliosis clavariaeformis* SOLMS).

Da ich im speciellen Theile die wichtigsten Typen der Schlauchfrucht-Entwicklung ohnehin zu besprechen haben werde und zwar ausführlicher, als es hier geschehen könnte, so verweise ich hiermit auf den speciellen Theil und zwar auf die Gattungen *Podosphaera*, *Erysiphe*, *Eurotium*, *Penicillium*, *Chaetomium*, *Ascobolus*, *Peziza* etc.

### C. Zygosporen-Fructifikation.

Der Zygosporen- oder Brückensporen-Apparat stellt eine sehr eigenartige Fructificationsform dar, die in typischer Ausbildung nur in der grossen Gruppe der Algenpilze (Phycomyceten) vorkommt und für die Familie der Brückenpilze (Zygomyceten) charakteristisch ist. (Entfernt ähnliche Bildungen findet man bei der Chytridiaceen-Gattung *Polyphagus*, sowie bei manchen Entomophthoreen.)

Die Entwicklung des in Rede stehenden Apparates spielt sich in folgender Weise ab: Zwei in mehr oder minder naher Nachbarschaft befindliche Mycelzweige wachsen auf einander zu und schwellen in Folge reichlicher Plasmazufuhr aus den benachbarten Fäden keulenförmig an (Fig. 50, I). Früher oder später berühren sich ihre Scheitel bis zur gegenseitigen Abplattung (Fig. 50, I; Fig. 7, II, III), worauf Verwachsung der abgeplatteten Membranen erfolgt. Darauf gliedert sich jede der beiden Keulen durch eine Querwand in eine Endzelle (Copulationszelle oder Gamete, Fig. 50, IIc) und in den Träger (Suspensor, Fig. 50, IIs und Fig. 7, IIIs). Sodann wird die die Copulationszellen trennende Wand allmählich aufgelöst und so entsteht aus beiden Zellen eine einzige (Fig. 50, IVs), ein Vorgang, der unter den Begriff der Fusion fällt.

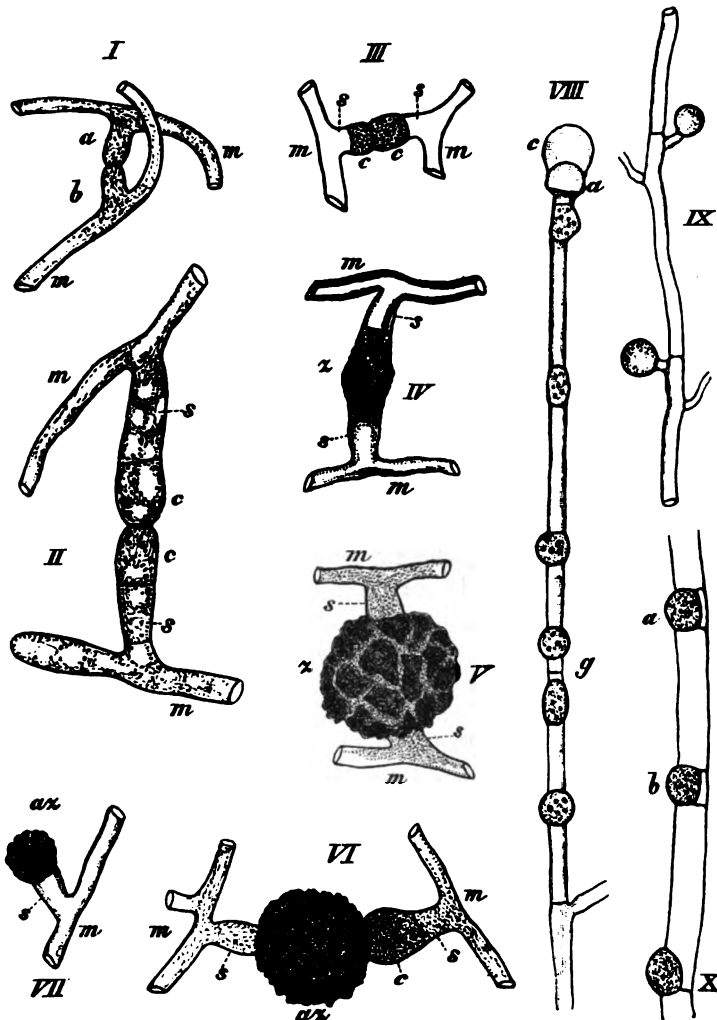
Der weitere Verlauf kann nun nach zwei verschiedenen Modi erfolgen: Entweder bildet sich das Produkt der Fusion unter starker Vergrößerung unmittelbar zur Zygospore aus (direkte Zygosporenbildung, Fig. 50, IV, V), oder aber es treibt an einer Seite eine Aussackung, die allmählich stark aufschwillt, Kugelform annimmt (Fig. 7, IV) und sich dann durch eine Querwand abgrenzt (Fig. 7, V) (indirekte Zygosporenbildung).

Bei Pilzen mit direkter Zygosporenbildung (*Mucor*, *Pilobolus*, *Sporodinia*, *Chaetocladium*) besteht also der ganze Zygosporenapparat nur aus den beiden Suspensoren und der Zygospore (Fig. 50, V), bei Pilzen mit indirekter Zygosporenbildung dagegen erscheint er complicirter (Fig. 7, V), indem er sich aus 3 Elementen zusammensetzt: den beiden Suspensoren (Fig. 7, Vs), dem Fusionsprodukt der beiden Copulationszellen (Fig. 7, V) und der Zygospore (Fig. 7, Vs)<sup>1</sup>).

Die beiden zur Zygosporenbildung bestimmten Keulen oder Fäden sind entweder gerade [orthotrop (Fig. 50, II, IV, V)], was bei *Mucor*, *Chaetocladium*, *Sporodinia* etc. der Fall, oder gekrümmt [campylotrop (Fig. 7, II—V)] wie bei *Pilobolus*, *Piptocephalis*, *Mortierella*, oder spirotrop, wie bei *Syncephalis nodosa*

<sup>1</sup>) Die direkte Zygosporenbildung ist zuerst von EHRENBURG bei *Sporodinia*, die indirecte zuerst von BREFFELD bei *Piptocephalis* constatirt worden.





(B. 659.)

Fig. 50.

I—VII Entwicklung der Zygosporen bei *Mucor fragilis* BAINIER, 290fache Vergrößerung. I Jugendliche Anlage des Zygosporen-Apparates, gebildet aus 2 keuligen Ausstülpungen *a* und *b* der Mycelfäden *m*. II Etwas weiter vorgeschrittener Zustand. Die Keulen sind durch je eine Querwand geteilt in die Tragzelle (Suspensor *s*) und in die Copulationszelle *c*. III Ähnlicher Zustand mit sehr kurzen Suspensoren und Copulationszellen. IV Die beiden Copulationszellen sind durch Auflösung der sie trennenden Wandung zu einer einzigen Zelle der jungen Zygospore vereinigt, die noch wenig ausgesprochene Membranskulptur zeigt. V Die Zygospore hat sich zu einer grossen, bereits zur Reife gelangten, mit schwärzlichen, unregelmässig polygonalen Erhabenheiten besetzten Zelle ausgebildet. VI Eine bei *Mucor fragilis* sehr häufige Bildung von Azygosporen: Die Copulationszellen sind nicht zur Fusion gekommen, die eine derselben hat sich zu einer Azygospore ausgebildet. VII Eine bei dem *Mucor* seltener auftretende Zygosporenform, entstanden dadurch, dass die Copulationszelle einer freien Keule sich zur Dauerspore umwandelte. I—VII von Herrn DRUTZU nach dem Leben gezeichnet. (In allen Fig. bedeutet *m* Mycelfaden, *s* Suspensor, *c* Copulationszelle, *z* Zygospore, *az* Azygospore). VIII—X Gemmenbildung bei *Mucor racemosus*. VIII 300fach. Sporangienträger, in welchem sich in kürzeren oder grösseren Abständen 6 kugelige bis ellipsoide Gemmen *g* gebildet haben, sogar in der Columella *c* ist eine Gemme (bei *a*) entstanden. IX 300fach. Stück eines Mycelfadens mit 2 an kurzen Seitenästchen terminal entstandenen fast kugeligen Gemmen. X 300fach. Mycelfadenstück mit 3 intercalaren Gemmen; in zwei derselben *ab* hat sich das Plasma contrahirt und nachträglich eine der Fadenachse parallele Scheidewand gebildet.

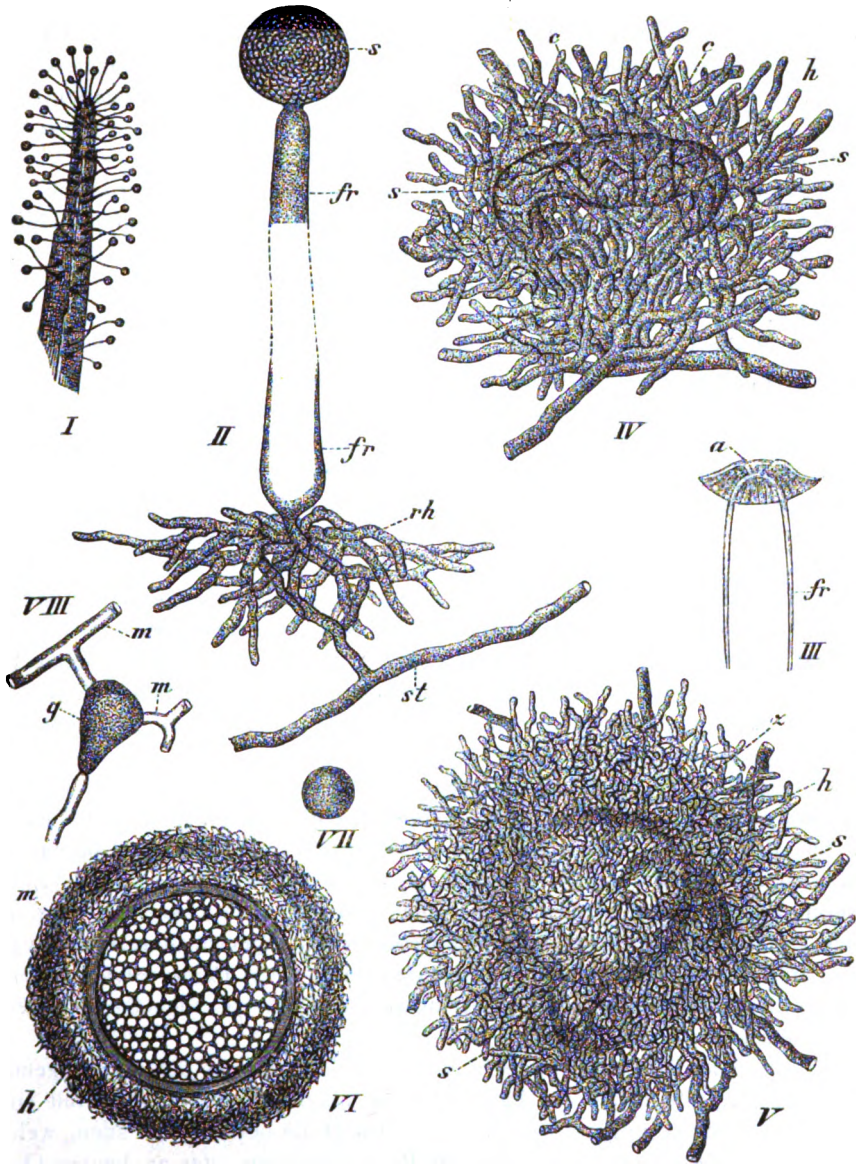


Fig. 51.

(B. 660.)

*Mortierella Rostafinskii* BREFELD. I 5fach. Mistfragmentchen mit Sporangienträgern des Pilzes besetzt, II 100fach. Ein grösserer Sporangienträger *fr* mit einem rosettenförmigen Haftapparat, *rh* an der Basis. *st* Stolonenartiger Mycelzweig. *s* reifes Sporangium mit seinen Sporen im Innern. III 305fach. Oberer Theil eines Sporangienträgers. Das Sporangium ist entleert und von der Membran nur noch der untere kragenartig zurückgeschlagene Theil *a* vorhanden. IV. 300fach. Der noch ziemlich jugendliche Zygosporenapparat mit seiner aus verflochtenen Fäden bestehenden Hülle *h* (nach Aufhellung gezeichnet); *ss* Suspensoren. *cc* die beiden ungleich grossen Copulationszellen. V 120fach. Etwas weiter vorgeschrittener Zustand. Die beiden Copulationszellen zur jungen Zygospore *z* entwickelt. *s* Suspensoren, *h* Hülle, deren Hyphen bereits sehr dicht verflochten erscheinen. VI 25fach. Reife Zygospore im Querschnitt *h* Die kapselartige Hülle, *m* Membran. Der Inhalt der Zygospore aus Fett bestehend. VII Reife Zygosporen mit ihrer Hülle, sehr schwach vergrössert. VIII 300fach. Mycelfragmentchen *m* mit einer Gemme *g*. (Alle Fig. nach BREFELD.)

nach BAINIER. Im ersteren Falle bildet der Zygosporenapparat eine *H*förmige oder brückenförmige Verbindung zwischen 2 Fäden (Fig. 50, I—VI) (daher der Name Brückenspore oder Zygospore), im zweiten erscheint der (junge) Apparat stets zangenförmig (Fig. 7, V), im letzten spiralig umeinander gewunden. Alle diejenigen Algenpilze, welche Zygosporen bilden, nennt man Zygomyceten oder Zygosporeen.

Nicht immer entstehen die Zygosporen an Mycelfäden: Sporodinia bildet sie fast ausnahmslos an besonderen Fruchträgern und bei anderen Gattungen kommen sie gelegentlich auch an Sporangienträgern vor. Bei *Mucor fragilis* BAINIER entstehen sie an besonderen, gleichmässig dicken, stolonartigen Mycelfäden.

Man hat die Copulationszellen, wie schon der Name andeutet, als Sexualitätsorgane, ihre Verschmelzung als Sexualitätsvorgang und demgemäss die Zygospore als Sexualitätsprodukt aufgefasst. Wo wie bei *Chaetocladium* die Suspensoren desselben Apparates nach Grösse und Form erhebliche Differenzen zeigen können, deutet man auch diese im Sinne einer sexuellen Differenzierung.

Die Zygosporen haben die biologische Bedeutung von Dauerzuständen. Darauf deuten bereits hin die starke Entwicklung der Membran und der an Reservestoffen (Fett) sehr reiche Inhalt. An der Membran ist eine ausgesprochene Differenzierung in Aussenhaut (Exosporium) und Innenhaut (Endosporium) zu bemerken. Letztere besteht aus reiner, erstere aus meist mit gefärbten Substanzen imprägnirter Cellulose, ausserdem ist sie der Regel nach mit eigenthümlicher, meist höckeriger oder warziger, meist gute Speciesmerkmale abgebender Skulptur (Fig. 7, V) versehen, ausgenommen die mit Hülle (s. u.) versehene Zygosporen der Mortierellen (Fig. 51, VI).

Es kommt bei vielen Zygomyceten seltener oder häufiger vor, dass die beiden keuligen Anlagen des Zygosporenapparats entweder gänzlich isolirt bleiben, d. h. mit den Polen nicht verwachsen (Fig. 50, VII *aa*) oder ihre Copulationszellen sich nur berühren (oder verwachsen) ohne zu fusioniren (Fig. 50, VI). In diesen Fällen wächst entweder jede der beiden Copulationszellen oder nur je eine zu einer Spore heran, die alle wesentlichen Eigenschaften einer Zygospore annimmt und Azygospore genannt wird. Bei *Mucor tenuis* entstehen übrigens die keuligen Azygosporen-Anlagen nach BAINIER niemals paarweise, sondern einzeln.

Die Zygospore bleibt entweder nackt, und dies ist bei der überwiegenden Mehrzahl der Zygomyceten der Fall, oder sie umgiebt sich frühzeitig mit einer Hülle, wird also zur Zygosporenfrucht. Die Hülle besteht aus Fäden, welche entweder von den Suspensoren oder der Basis derselben oder an beiden Orten ihren Ursprung nehmen. Bei den einfachsten, lockeren Hüllbildungen bleiben sie unverzweigt, gewöhnlich charakteristische Form und Farbe annehmend (z. B. *Absidia capillata* nach VAN TIEGHEM). Zur Bildung complicirterer Hüllen dagegen werden zweigbildende Hyphen verwandt, welche sich mit einander so verflechten, dass die Zygospore mit einem mehr oder minder dicht anschliessenden Pelze bekleidet wird.

Das ausgezeichnetste Beispiel in dieser Beziehung ist jedenfalls *Mortierella Rostafinskii* Brefeld, wo die Hülle eine relativ mächtige Entwicklung erlangt (Fig. 51, IV—VI *h*).

Die Seltenheit, mit der die Zygosporenbildung bei den meisten Zygomyceten auftritt, hat ihre Ursache darin, dass im Allgemeinen besondere Bedingungen

für ihre Entstehung nöthig sind, die sowohl in der freien Natur als in den künstlichen Zuchten nur selten angetroffen, resp. getroffen werden.

Im Allgemeinen dürfte eine mehr oder minder starke Beschränkung der Sporangienbildung das Haupterforderniss für die Entstehung der Zygosporenfructification sein. Eine solche Beschränkung kann erzielt werden durch Niederdrücken der Sporangien-Anlagen (BREFELD's<sup>1)</sup> Experiment an *Mucor Mucedo*) oder durch Verarmung der Cultur-Athmosphäre an Sauerstoff, wie VAN TIEGHEM's<sup>2)</sup> Versuche mit *Absidia capillata* und *septata*, sowie *Sporodinia grandis* lehren:

Neuerdings habe ich einen Fall mitgetheilt,<sup>3)</sup> wo die bisher nicht bekannte Zygosporenbildung von *Pilobolus crystallinus* erhalten wurde nach spontaner oder auch künstlicher Infection der Culturen mit Pilzen, welche in den Sporangien oder deren Anlagen schmarotzend, diese Fructification unterdrückten (eine *Piptocephalis* und *Pleotrachelus fulgens* ZOPF).

In anderen Fällen mag eintretende Erschöpfung des Nährsubstrats Ursache der Zygosporenbildung werden.

Es giebt indessen einige Zygomyceten, welche Zygosporen stets bilden auf allen Substraten, auf denen sie sonst gedeihen. Ein ausgezeichnetes Beispiel ist BAINIER's *Mucor fragilis* (Fig. 50)<sup>4)</sup>.

Man hat die Zygosporenfructification bereits bei 27 Zygomyceten nachgewiesen. EHRENBERG<sup>5)</sup> fand sie bei *Sporodinia grandis* LK.; DE BARY und WORONIN<sup>6)</sup> bei *Mucor stolonifer* (*Rhizopus nigricans*); BREFELD<sup>7)</sup> bei *Mucor Mucedo*, *Pilobolus anomalus*, *Mortierella Rostafinskii*, *Piptocephalis Freseniana*, *Chaetocladium Jonesii*. VAN TIEGHEM<sup>8)</sup> wies sie nach bei *Phycomyces nitens*, *Pilaira anomala* (*Pilobolus anomalus* CES.) *Spinellus fusiger*, *Mortierella nigrescens*, *Absidia capillata* und *A. septata*, *Syncephalis* CORNU; BAINIER<sup>9)</sup> bei *Mucor racemosus*, *Syncephalis curvata* und *nodosa*, *Mucor spinosus*, *tristis*, *circinelloides*, *modestus*, *erectus*, *tenuis*, *fragilis*, *mollis*, *Chaetocladium Brefeldii* und *Thamnidium elegans*; ich selbst<sup>10)</sup> erhielt sie bei *Pilobolus crystallinus*.

<sup>1)</sup> Schimmelpilze. I.

<sup>2)</sup> Troisième mém. sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. sér. 6, t. IV, pag. 322.

Er brachte von 3 Hüten des Champignons, die er mit letzterem Pilz besät hatte, den einen in eine Flasche, durch welche von unten nach oben ein Strom feuchter Luft strich, den zweiten in eine Flasche, welche verschlossen wurde und den dritten in ein Uhrglas in eine Untertasse, die mit Glasscheibe bedeckt wurde. Auf Hut Nr. I bildeten sich nur Sporangien, auf Nr. II nur Zygosporen, auf Nr. III in der Mitte nur Zygosporen, vom Rande aus gingen Fäden nach der Untertassenwand und von da in die Höhe nach dem Glasdeckel, wo sie in Folge Zutritts von Sauerstoff zwischen Glas und Tassenrand fructificirte.

<sup>3)</sup> Zur Kenntniss der Infectionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nova acta Bd. 52, Nr. 7, 1888.

<sup>4)</sup> Herr Stud. DRUTZU erzog die Zygosporen dieses Pilzes stets binnen wenigen Tagen in meinem Laboratorium auf verschieden zusammengesetzten Substraten.

<sup>5)</sup> Gesellsch. naturf. Freunde. Berlin 1829.

<sup>6)</sup> Beiträge z. Morphol. II.

<sup>7)</sup> Schimmelpilze. Heft I. IV.

<sup>8)</sup> Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. sér. V. t. 17 und sér. VI. t. 1. — Troisième Mém. sur les Mucorinées. Dasselbst sér. VI. t. 4, pag. 70.

<sup>9)</sup> Observations sur les Mucorinées. Ann. sc. sér. 6. t. 15. — Sur les Zygosporos des Mucorinées. Dasselbst pag. 342; — Nouvelles observations sur les Zygosporos des Mucorinées. Dasselbst t. 19.

<sup>10)</sup> l. c.

## D. Gemmen (Brutzellen, Chlamydosporen).

Unter Gemmen im eigentlichen oder engeren Sinne sind zu verstehen Zellen mycelialer oder sonstiger Hyphen, welche Plasma, Fett, Glycogen etc. speichern auf Kosten benachbarter Hyphentheile, die in Folge dessen ihren Inhalt z. Thl. oder auch ganz einbüßen. Zu jenem Hauptcharakter treten dann häufig noch Nebmomente hinzu, wie mehr oder minder auffällige Vergrößerung und besondere Gestaltung der Zellen, Verdickung der Membran und Färbung derselben sowie des Inhalts.

Die Gemmen im engeren Sinne erfreuen sich besonders unter den Algenpilzen weiter Verbreitung, werden jedoch auch bei manchen Mycomyceten angetroffen.

Doch herrscht bezüglich der Entstehungsweise in beiden Gruppen ein bemerkenswerther, aus dem differenten Mycelcharakter erklärbarer Unterschied.

Wir haben gesehen, dass die Mycelien der Algenpilze der Scheidewände entbehren. Die Gemmenbildung vollzieht sich hier nun in der Weise, dass sich das Plasma an einer Stelle des Mycelschlauches in dichter Masse ansammelt und dann nach der einen wie nach der andern Seite hin durch eine Querwand abschliesst, Vorgänge, die sich an den verschiedensten Punkten des Mycels abspielen können, bisweilen auch an fructificativen Fäden, zumal bei *Mucor racemosus* vorkommen (Fig. 50, VIII).

Bei den echten Pilzen (Mycomyceten) dagegen sind, wie wir sahen, die mycelialen und sonstigen Hyphen von vornherein gegliedert, daher kann natürlich die Gemmenproduction nur so erfolgen, dass das Plasma aus gewissen Zellen durch die trennenden Querwände hindurch in andere, unmittelbar benachbarte oder entferntere hineinwandert (Fig. 10, VII, VIII s. Erklärung.)

Die in Rede stehende Gemmenbildung im engeren Sinne kann im Allgemeinen sowohl im Verlaufe der Fäden und Zweige stattfinden [intercalare Gemmen (Fig. 10, VII g)] oder an den Enden derselben [terminale Gemmen (Fig. 10, VIII abc)]. Dabei entstehen sie an beiden Orten entweder isolirt (Fig. 10, VIII abc) oder paarig (Fig. 10, VII g) oder in Ketten (Gemmenketten) (Fig. 10, VIII c)

Schliesslich werden die eigentlichen Gemmen aus dem Fadenverbände befreit und zwar dadurch, dass die Häute der inhaltslos gewordenen, abgestorbenen Zellen sich allmählich auflösen.

Gemmenbildung in dem genannten Sinne haben u. A. constatirt BAIL<sup>1)</sup> für *Mucor*arten, BREFELD<sup>2)</sup> für *Mucor racemosus*, *Mortierella Rostafinskii* (Fig. 51, VIII g), *Pilobolus anomatus*, VAN TIEGHEM<sup>3)</sup> für *Mortierella simplex*, *tuberosa*, *pilulifera*, *strangulata*, *biramosa*, *fusispora*, *polycephala*, *reticulata*, *candelabrum*, *Syncephalis reflexa* und *nodosa*, KICKXELLA *alabastrina*, *Rhizopus echinatus*, BAINIER<sup>4)</sup> für *Syncephalis curvata*, *Mucor tenuis*<sup>5)</sup>. Betreffs der Mycomyceten sind zu erwähnen WORONIN's<sup>6)</sup> Beobachtungen an *Ascobolus pulcherrimus*, meine eigenen an Chaetomien<sup>7)</sup> und E. FISCHER's<sup>8)</sup> an *Sphaerobolus stellatus*, wo die Gemmen an Hyphen im Fruchtkörper entstehen.

<sup>1)</sup> Ueber Hefe. Flora 1857.

<sup>2)</sup> Ueber Gährung III. Landwirthschaftl. Jahrb. Bd. V, 1876.

<sup>3)</sup> Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. sér. V, t. 17, VI. t. 1. Troisième memoire sur les Mucorinées. Das. Sér. VI. t. 4.

<sup>4)</sup> Observations sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. sér. 6. t. 15. — Sur les Zygosporées des Mucorinées. Daselbst. — Nouv. Observations sur les zygosporées des Mucorinées. Daselbst t. 19.

<sup>5)</sup> Ich selbst füge noch hinzu *Mucor spinosus* V. T. und *M. fragilis* BAINIER.

<sup>6)</sup> DE BARY und WORONIN, Beitr. z. Morphol. II, pag. 9.

<sup>7)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Nova acta. VI. 42. 1881.

<sup>8)</sup> Zur Entwicklungsgesch. d. Gastromyceten. Bot. Zeit. 1884, pag. 460.

Der Begriff der Gemmen hat aber mehrfache Erweiterung erfahren, speciell durch BREFELD's<sup>1)</sup> Untersuchung an *Mucor racemosus* und die meinigen über *Fumago*.<sup>2)</sup>

Cultivirt man *M. racemosus* in zuckerreichen Nährlösungen in grossen Behältern oder auch unter Deckglas, so erhält man Mycelien, welche anfangs, dem Charakter der Phycomyceten gemäss, völlig querwandlos, also einzellig erscheinen. Nach kurzer Zeit aber tritt reiche Septenbildung ein, welche die Fäden schliesslich in meist kurze Glieder zerlegt, die tonnenförmig aufschwellen, sich abrunden, stark lichtbrechend werden und ihre Membran meist etwas verdicken (Fig. 3 X). Dieser Vorgang, am genauesten durch BREFELD l. c. studirt, wurde gleichfalls als Gemmenbildung bezeichnet und man spricht in diesem Falle von Gemmen-Mycelien.

Für *Fumago* habe ich l. c. gezeigt, dass die in besonderen Conidienfrüchten gebildeten Conidien in Zuckerlösung hefeartig sprossen. Verwendet man nun möglichst dünne Schichten von Zuckerlösung, so sieht man, wie die Sprosse der Colonie sich trennen, dann aufschwellen, Kugelform annehmen, in ihrem Inhalt Fett speichern und ihre Membran verdicken unter gleichzeitiger Bräunung. Solche aus zarten Sprosszellen hervorgegangenen Dauerzellen habe ich ebenfalls als Gemmen bezeichnet.

Aus den kleinen zarten und farblosen Conidien der Conidienfrüchte von *Fumago* können, wie ich zeigte, bei Cultur in schlechter Nährlösung unmittelbar Gemmen hervorgehen, indem jene kleinen Zellen stark aufschwellen und meist nach vorheriger Bildung einer Querwand dickwandig, braun und fettreich werden. Da bei *Dematium pullulans* derselbe Vorgang beobachtet werden kann, so verweise ich auf die kleine Entwicklungsreihe in Fig. 30, VI a—g.

Unter ungünstigen Ernährungsverhältnissen verbunden mit ungehindertem Luftzutritt werden bei manchen Mycomyceten, wie *Dematium pullulans* nach DE BARY und LÖW, *Fumago* und *Dactylium fumosum* CORDA nach eigenen Beobachtungen wenig entwickelte Mycelien erzeugt, an welchen jede Zelle unter Verdickung und Bräunung der Membran, sowie meist starker Aufschwellung und Speicherung von Fett in den Gemmenzustand übergeht (Fig. 30, VII VIII)<sup>3)</sup> Gewisse Zygomyceten produciren, wie VAN TIEGHEM (l. c.) zuerst zeigte, zweierlei Gemmen, die sich hinsichtlich der Form, Skulptur, des Entstehungsortes, der Grösse etc. unterscheiden. Am ausgesprochensten erscheinen diese Differenzen wohl bei *Syncephalis curvata*, wo nach BAINIER l. c. die einen auf besonderen, dünnen, aufrechten Stielchen entstehen, Kugelform und Wärrchenskuulptur zeigen, die anderen grösseren als End- oder Gliederzellen auftreten und mit langen Stacheln versehen sind. Jene Form kann man als Stielgemmen (Chlamydo-sporen) unterscheiden.<sup>4)</sup> Uebrigens finden sich nach meinen Beobachtungen an *Mortierella polycephala* zwischen Stielgemmen und gewöhnlichen vielfach Uebergänge.<sup>5)</sup>

<sup>1)</sup> Ueber Hefe III. l. c.

<sup>2)</sup> Die Conidienfrüchte von *Fumago*. Nova acta. Bd. 40, pag. 310—312.

<sup>3)</sup> DE BARY (Morphol. pag. 249) nennt solche Bildungen »Dauermycelien«.

<sup>4)</sup> VAN TIEGHEM nannte sie Stylosporen. Doch ist diese Bezeichnung von TULASNE bereits in anderem Sinne, nämlich für die Conidien der Pycniden gebraucht worden.

<sup>5)</sup> SCHRÖTER schlägt für »Gemmen« den Namen »Mycelysten« vor, doch ist zu bemerken, dass bei gewissen *Mucor*-Arten die Gemmenbildung auch im Sporangienträger und selbst in der Columella-Höhlung, bei *Sphaerobolus* wie angegeben im Fruchtkörper auftreten kann.

### E. Monomorphie, Dimorphie und Pleomorphie der Fructification.

Die vorstehend betrachteten mannigfaltigen Formen der Fructification sämmtlich zu erzeugen ist kein einziger unter den bis jetzt bekannten Pilzen im Stande. Manche produciren sogar nur eine einzige Fruchtform und können daher als monomorph bezeichnet werden: so die Trüffeln, die stets nur Sporangien-(Ascus-) Früchte von cleistocarpischer Form besitzen. Andere fructificiren in zwei Fruchtformen (sind dimorph). Hierher gehören u. A. die Mehlthaupilze (Erysipheen), *Penicillium glaucum*, wo wir ausser der Schlauchfrucht noch einfache Conidienträger finden, die Mucorineen, welche einerseits wie bei Mucor Sporangien-, oder wie bei *Piptocephalis* Conidienträger, andererseits Zygosporien bilden; die Saprolegnieen, deren eine Fructification in Schwärm-Sporangien, die andere in Oogonien besteht.

Ansichts solcher Species, welche mehr als 2 Fruchtformen entwickeln, spricht man von pleomorpher Fructification. So finden wir bei manchen Rostpilzen, wie z. B. dem Getreiderost (*Puccinia graminis*) nach DE BARY 5 verschiedene fructificirende Organe: nämlich Conidienfrüchte in Gestalt von Aecidien (Fig. 21, I) II a 3), Conidienfrüchte in Gestalt von Spermogonien (Fig. 21, II sp), Conidienlager mit Sommersporen (Uredo) Conidienlager aus Wintersporen gebildet und einfache Conidienträger, welche bei der Keimung der letzteren gebildet werden und kleine Conidien (Sporidien) abschnüren. Ein Russthaupilz (*Fumago salicina* TUL.) vermag nach TULASNE's und meinen Untersuchungen sogar 6 verschiedene Fructificationen zu entwickeln; hefeartige Sprossconidien, einfache Conidienträger, Conidienbündel, Conidienfrüchte mit sehr kleinen Conidien (Microconidien), Conidienfrüchte mit Macroconidien und endlich Schlauchfrüchte.

Von zahlreichen Vertretern der sogen. Hyphomyceten (Fadenpilzen) hat man bisher nur fädige Conidienträger beobachtet, z. B. *Trichothecium*, *Dactylium*, *Gonatobotrys*, *Cephalothecium*, *Hormodendron*, von anderen nur Conidienfrüchte, z. B. *Cincinnobolus*, von anderen wieder nur Schlauchfructification (vielen Becherpilzen, Morcheln etc.).

Es gab eine Zeit, wo man die wichtige Thatsache, dass die meisten Pilze mehr als eine Fructification erzeugen, nicht kannte und daher annahm, es müsse jede Fructification zu einer besonderen Species gehören. So glaubte man z. B., dass die Wintersporen, die Sommersporen, die sogen. Becherfrüchte und die Spermogonien mancher Rostpilze, z. B. des Getreiderostes, ebenso viele Species repräsentirten, die man in eben so viele Gattungen *Puccinia*, *Uredo*, *Aecidium* und *Sphaeronema* brachte.

Das Verdienst, zuerst auf jene irrthümliche Auffassung aufmerksam gemacht, und den Di- und Pleomorphismus als in weiter Verbreitung bei den Pilzen vorkommend nachgewiesen zu haben, gebührt TULASNE. Weiter haben besonders KÜHN, DE BARY, FUCKEL, BREFFELD, WORONIN, HARTIG, EIDAM, SCHRÖTER, ich selbst u. A. Beiträge zum weiteren Ausbau dieses Gebietes geliefert.

Eigenthümlicherweise muss bei manchen Pilzen, wenn sie verschiedene Fructificationen produciren sollen, ein künstlicher oder natürlicher Substratswechsel eintreten. So entstehen z. B. die Aecidien- und Spermogonienfrüchte von *Puccinia graminis* (Getreiderost) immer nur auf den Blättern, Blüten etc. der Berberitze, die Uredo- und Teleutosporenform immer nur auf Gräsern. Der Brotschimmel (*Penicillium glaucum*) bildet auf den üblichen Nährgelatinen oder an der Oberfläche von Nährflüssigkeiten nur immer diejenige Fructification, die man als Schimmel bezeichnet, also die Conidienträger, während die Schlauch-

früchte in mit Nährlösungen gedüngten Brotscheiben entstehen. Wenn man also auf einem und demselben Substrat nur immer ein und dieselbe Fruchtförmigkeit erhält, so darf man hieraus noch nicht ohne Weiteres schliessen, dass der betreffende Pilz überhaupt keine andere Fructification zu bilden vermöchte.

Ferner ist hier zu beachten, dass bei schlechter Ernährung die Fructificationsformen zumeist anderen Charakter annehmen, als bei guter. Ein schönes Beispiel bieten u. a. *Aspergillus (Sterigmatocystis) sulfureus*, der bei kräftiger Ernährung die stattlichen Conidienträger von Fig. 29, I erzeugt, während bei schlechter Ernährung die winzigen Conidienträger entstehen, welche in Fig. 29, VIII, IX, X (s. Erklärung) abgebildet sind.

#### F. Mechanische Einrichtungen zur Befreiung der Sporen.

Wie wir sahen, entstehen die Sporen entweder an der Oberfläche gewisser Organe, oder sie werden innerhalb besonderer Behälter erzeugt.

Es ist nun für eine schnelle Verbreitung und Vermehrung der Pilze von Wichtigkeit, dass diese Fortpflanzungszellen, nachdem sie das Reifestadium erreicht haben, von ihren Mutterorganen baldmöglichst und mit Sicherheit abgelöst, resp. aus ihnen herausbefördert werden, um alsbald durch Luftströmungen, Wasser oder Thiere hierhin und dorthin zur Ausstreuung zu gelangen.

Eine Fülle der verschiedensten mechanischen Einrichtungen, die noch lange nicht alle erforscht worden, und von denen manche recht eigenartiger und complicirter Natur sind, ermöglicht diese Sporenbefreiung. Sie sind im Folgenden gruppirt worden in dem Sinne, wie es die Ueberschriften der einzelnen Abschnitte besagen.

#### 1. Einrichtungen zur Ablösung der Conidien von einander und von ihren Trägern.

Nach dem jetzigen Stand unserer Kenntnisse lassen sich vier verschiedene Mittel unterscheiden, durch welche die in Kettenform gebildeten Conidien aus ihrem Verbande sowie vom Träger gelöst werden.

Eine dieser Einrichtungen besteht, wie zuerst DE BARY zeigte, darin, dass sich zwischen je 2 aufeinanderfolgenden Conidien eine »Zwischenzelle« (Fig. 21, III u. IV *sw*) bildet. Es geschieht dies einfach, indem von der jungen Conidie durch eine im unteren Theile auftretende Querwand ein schmales Stück abgeschnitten wird (Fig. 21, III bei *sw* und IV bei *sw*). Während diese Zwischenzellen bei gewissen Pilzen sich auffällig verlängern (z. B. bei den Aecidien von *Calyptospora Göppertiana* KÜHN nach HARTIG, Fig. 21, IV) bleiben sie bei anderen (z. B. Aecidien von *Puccinia graminis* nach KNY, Fig. 21, III) etwa auf der ursprünglichen Form stehen. Allmählich erfolgt nun ein Absterben dieser Zellen, indem sie zunächst ihren Inhalt verlieren (an die Conidien abgeben), worauf die Membran durch einen Vergallungsprocess aufgelöst wird, und damit gelangen dann die Conidien in Freiheit.

Eine andere und dabei höchst eigenartige mechanische Einrichtung zur Isolirung kettenartig verbundener Conidien hat neuerdings WOKONIN<sup>1)</sup> für gewisse Becherpilze (*Sclerotinia*-Arten) entdeckt. Die Conidien sind hier durch eine Membran von einander geschieden, welche sich in 2 deutliche Lamellen differenzirt (Fig. 52, III IV); ausserdem geht über alle Conidien die feine primäre Membran hinweg (Fig. 52, IV *pr*). Jede der erwähnten beiden Lamellen scheidet nun in der Mitte (die wahrscheinlich mit einem Porus ausgerüstet ist) einen kegelförmigen

<sup>1)</sup> Die Sclerotinienkrankheit der Vaccinium-Beeren. Mém. de l'acad. de St. Petersbourg. Sér. 7. t. 36. No. 6.



Cellulose-Körper aus; beide Körperchen verwachsen alsdann zu einem spindelförmigen Gebilde (Fig. 52, VI *d*), das sich in der Richtung seiner Längsachse noch verlängert. Infolge dieser Vorgänge wird jede der beiden Lamellen in der

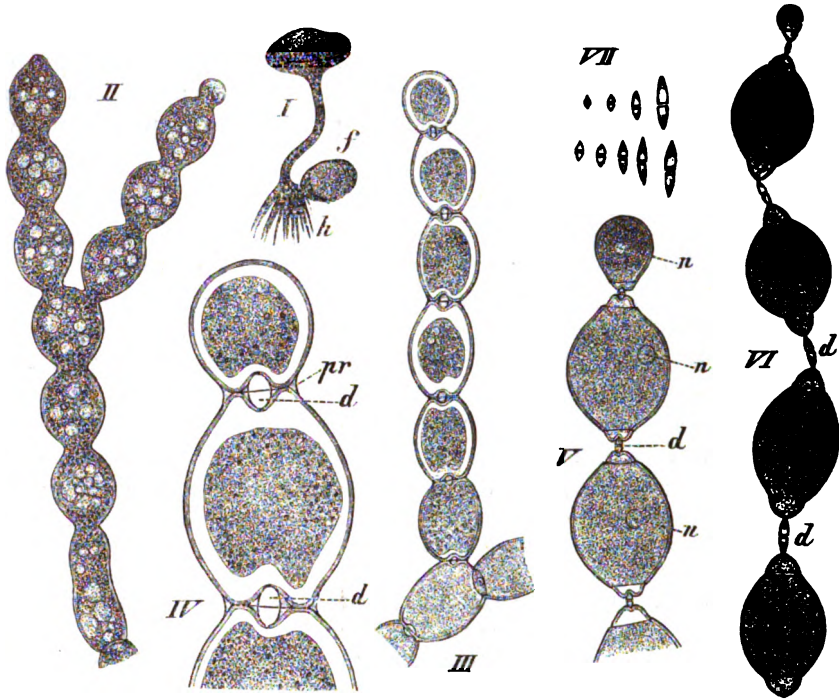


Fig. 52.

(B. 661.)

*Sclerotinia Vacinii* WOR. I Gestielte becherförmige Schlauchfrucht, aus einem in der mumificirten Preiselbeerfrucht *f* sitzenden Sclerotium entspringend und an der Basis stark entwickelte Hyphenstränge (Rhizoïden) tragend, die als Haftorgan (vielleicht auch noch zur Nahrungsaufnahme) dienen. Nat. Gr. II 520fach. Verzweigte Conidienkette. Die in acropetaler Folge entstehenden Conidien sind noch nicht durch deutliche Querwände von einander getrennt. III 520fach. Etwas ältere Conidienkette. Zwischen den Conidien sind nunmehr bereits Scheidewände gebildet. Jede derselben hat sich in 2 Lamellen differenzirt. Zwischen ihnen der Disjunctor (s. Text). IV 1110fach. Oberes Stück dieser Conidienkette, die eben erwähnten Verhältnisse noch deutlicher zeigend; *pr* die über alle Conidien hinweggehende primäre Membran, *d* die Disjunctoren. V 520fach. Oberes Stück einer Conidienkette. Die Conidien in Trennung begriffen, was sich darin zeigt, dass ihre Membran, die früher (bei IV) eingestülpt war, sich nun gegen den Disjunctor vorstülpt; *n* Zellkern. VI 520fach. Oberer Theil einer Conidienkette. Die Vorstülpung der Membran ist an den Enden aller Conidien beendet, so dass sich Disjunctoren *d* und Conidien nur noch an zwei Punkten berühren; letztere zeigen jetzt Citronenform im Gegensatz zur Tonnenform von III. VII 520fach. Disjunctoren in verschiedenen Entwicklungsstadien. Alles nach WORONIN.

Mitte zurückgestülpt (Fig. 52, IV). Schliesslich nimmt aber der Druck, den der spindelförmige Körper infolge seiner Längsausdehnung ausübt, so zu, dass die die Conidien überkleidende Membran durchreisst, und nun stülpen sich die bisher eingestülpten Lamellen der einander berührenden Conidien aus (wodurch diese statt der bisherigen Tonnengestalt Citronengestalt erlangen, Fig. 52, V VII) und hängen mit dem Cellulosekörper nur noch an einem Punkte zusammen, sodass sie sich sehr leicht abtrennen können (Fig. 52, VI).

Es ist hiernach zweifellos, dass das in Rede stehende Gebilde als mechanisches Trennungsmittel fungirt. In Rücksicht hierauf nannte es WORONIN »Disjunctor«. Die starke Streckung desselben beruht nach W. vorzugsweise auf seiner elastischen

Beschaffenheit. Im oberen Theile der Conidienkette pflegen die Disjunktoren am entwickeltsten zu sein, um nach unten hin kleiner und unansehnlicher zu werden.

Eine dritte Einrichtung zur Isolirung im Kettenverband stehender Conidien besteht, wie DE BARY ebenfalls zuerst, später auch ZALEWSKI<sup>1)</sup> darlegte, in Folgendem: Die ursprünglich einfache, die Conidien trennende Querwand differenzirt sich in drei Lamellen, von denen die eine äussere der einen, die andere der anderen Conidie angehört, während die dritte die Mittellamelle bildet. Sie ist von gelatinöser Beschaffenheit und schrumpft entweder, wie bei *Cystopus*, wo sie sehr entwickelt ist, zu einem dünnen und schmalen »Zwischenstück« zusammen, das schliesslich an den ältesten Conidien kaum noch nachzuweisen ist, resp. ganz verschwindet. Jetzt trennen sich die Conidien sehr leicht von einander, namentlich bei Wasserzutritt, wobei diese alten Zwischenstücke leicht gelöst werden. Nach DE BARY und ZALEWSKI soll eine solche Zwischenlamelle auch bei *Penicillium*, *Eurotium* etc. vorhanden sein. Doch bedürfen die Untersuchungen über solche Objecte, namentlich nach den obigen Resultaten WORONIN's, einer gründlichen Nachprüfung.

Sehr eigentümlich erscheint eine vierte Einrichtung zur Befreiung der Conidien, die ich bei meiner *Thielavia basicola*<sup>2)</sup>, einem die Wurzeln von *Senecio*, *Lupinus* etc. bewohnenden Parasiten aus der Verwandtschaft der Mehlthauptilze aufgefunden habe. Die Conidien werden hier an kurzen mehrzelligen Trägern in acropetaler Folge gebildet (Fig. 61, I 1 2 3). Es differenziren sich nun die Seitenwände der Conidien in 2 Lamellen und die äusseren dieser Lamellen bilden eine Art Scheide<sup>3)</sup> (Fig. 61, II III IV), aus welcher dann die Conidien successive austreten, ein Vorkommiss, das an die Spaltpflanzen (z. B. *Crenothrix*) erinnert, aber, meines Wissens bei echten Pilzen noch nicht beobachtet wurde. Ueber die Ursache des Austritts habe ich noch keine volle Sicherheit erlangen können, vermute aber, dass hier eine Mittellamelle gebildet wird, die bei Zutritt von Wasser stark quellungsfähig ist und sich so ausdehnt, dass sie die Conidien heraustreibt.

## 2. Einrichtungen zur Abschleuderung von Conidien, Sporangien und fruchtförmigen Organen.

Sie kann auf dreifachem Wege erfolgen, entweder durch einen Spritzmechanismus oder durch Drehbewegungen, welche die Träger ausführen, oder Schnellvorrichtungen.

a. Spritzmechanismus. Ein sehr schönes Beispiel für Abschleuderung von Conidien durch Spritzvorrichtung bietet der Fliegenschimmel (*Empusa Muscae* COHN). Hier sind die aus dem Leibe des Thieres herausragenden Conidienträger in Form von ziemlich langen, nach dem freien Ende zu keulig geweiteten Schläuchen gebildet, die an ihrer Spitze je eine Conidie erzeugen, welche mit breiter Basis aufsitzt. Die hier in Betracht kommenden Vorgänge sind nun nach BRUELD's<sup>4)</sup> eingehenden Ermittlungen folgende: In dem schlauchförmigen Träger (Fig. 53, III) sammelt sich während der Conidien-Bildung und

<sup>1)</sup> Ueber Sporenabschnürung und Sporenabfallen bei den Pilzen. Flora 1883. p. 228.

<sup>2)</sup> Ueber eine neue pathol. Erscheinung an *Senecio elegans*. Sitzungsber. d. bot. Ver. d. Provinz Brandenburg 1876. p. 101. Vergleiche WINTER, Die Pilze. Bd. II, p. 44 u. 53.

<sup>3)</sup> Der l. c. gebrauchte Ausdruck »Pseudosporangium« erscheint mir jetzt überflüssig.

<sup>4)</sup> Untersuchungen über die Entwicklung der *Empusa muscae* und *Empusa radicans*. Abhandl. d. naturf. Ges. Halle Bd. XII. 1871.

Reifung reichlich wässrige Flüssigkeit in Vacuolen an, die allmählich zahlreicher und grösser werden, zusammenfliessen und speciell im oberen Theile des Schlauches eine sehr stattliche Wasseransammlung bilden (Fig. 53, III v) welche den terminalen

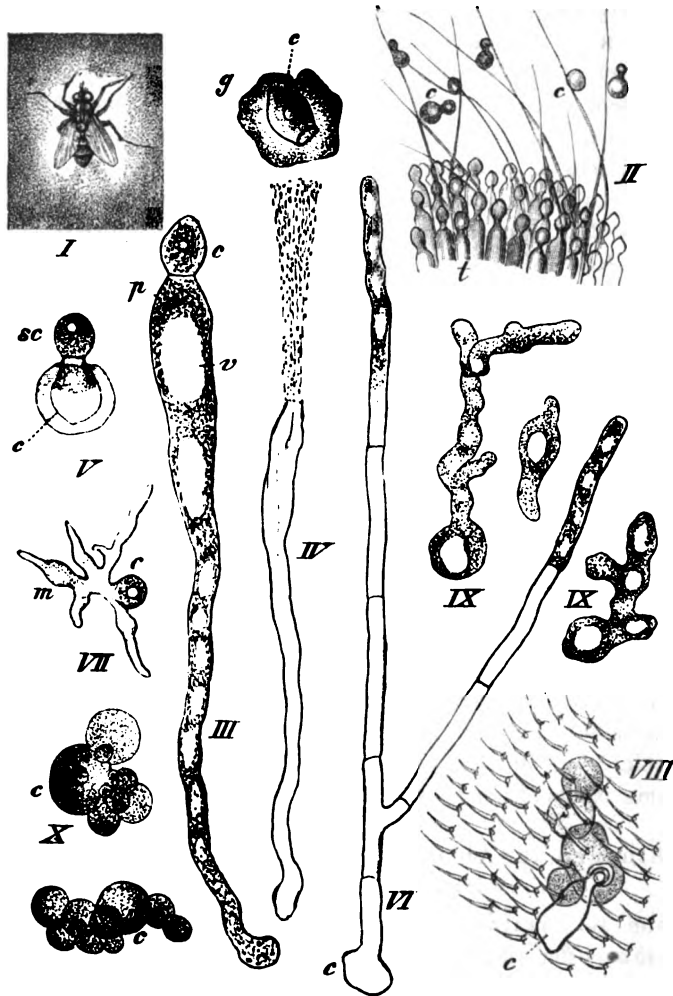


Fig. 53.

(B. 662.)

**Fliegenschimmel (*Empusa Muscae*).** I Eine von dem Pilz abgetödtete Fliege in natürl. Grösse. Der weisse Hof um dieselbe ist von abgeworfenen Conidien gebildet. II Stückchen eines Fliegenkörpers mit fructificirenden schlauchförmigen Conidienträgern *t*, von denen man nur den aus der Fliege herausragenden von je einer Conidie gekrönten Theil sieht. An den Haaren der Fliege hängen abgeworfene, durch das Schlauchplasma angeklebte Conidien *c*, die z. Th. Sekundärconidien gebildet haben. 80fach. III 300fach. Ein vollständiger schlauchförmiger Conidienträger mit seiner Conidie *c* an der Spitze und wasserreichem Inhalt (grosse Vacuole *v*). IV 300fach. Ein schlauchförmiger Conidienträger, der sich eben an der Spitze geöffnet hat und die Conidie *c*, von einem Theil seines Plasmas *g* umkleidet, durch einen Strahl seines wässrigen Inhalts fortzuschleudern in Begriff ist. Er schrumpft dabei unter Verkürzung zusammen. V 300fach. Eine Conidie *c*, welche eine Sekundärconidie *sc* gebildet hat, die alsbald durch den gleichen Spritzmechanismus abgeschleudert werden wird. VI 300fach. Eine Conidie *c*, die auf dem Objectträger einen Mycelschlauch mit Seitenzweig gebildet hat. VII 300fach. Eine Sekundärconidie *c* zu einem kleinen Mycel *m* auskeimend. VIII 500fach. Stück der Chitinhaut von einer weissen Unterleibsstelle der Fliege mit einer Conidie *c*, welche die Chitinhaut durchbohrt und im Innern des Leibes einen in Sprossung begriffenen Mycelschlauch getrieben. IX 300fach. Dem Fettkörper der Fliege entnommene Theile vom Mycel des Parasiten. X 500fach. Hefefartig sprossende Zellen *c* aus dem Fettkörper einer Fliege. — Alles nach BREFFELD. IV schematisirt.

Plasmabelag  $\rho$  als dicke Lage gegen die Scheidewand der Conidie drängt. Der hydrostatische Druck wird schliesslich so stark, dass der Schlauch dicht unter der Insertionsstelle der Conidie ringförmig reisst, und jetzt wird im Nu von der andringenden Wassermasse der erwähnte terminale Plasmabelag um die Conidie herumgeschoben und das Ganze durch den Wasserstrahl fortgespritzt (Fig. 53, IV). Im gleichen Moment tritt Verkürzung und Collabirung des entleerten Schlauches ein (Fig. 53, IV). Die Gewalt des Druckes, den der Wasserstrahl ausübt, ist so bedeutend, dass die Conidien bis auf 2 Centim. und darüber fortgeschleudert werden können. Für andere Entomophthoreen hat BREFELD dieselbe Einrichtung constatirt.

An die Entomophthoreen schliessen sich in gedachter Beziehung die Basidiomyceten, speciell die Hutpilze an. Wir haben früher gesehen, dass die Sporen auf (meist 4) von den Basidien sich erhebenden Sterigmen gebildet werden. BREFELD<sup>1)</sup> hat nun gezeigt, dass diese Gebilde bei *Coprinus stercorearius*, einem mistbewohnenden Hutpilz, zur Reifezeit der Sporen an der Spitze aufplatzen, und die wässrige in der Basidie angesammelte Flüssigkeit durch den hydrostatischen Druck aus allen 4 Sterigmenenden herausgepresst wird, um die 4 Sporen mit sich fortzureissen. ZALEWSKI<sup>2)</sup> hat diese Beobachtungen bei *Agaricus*-, *Russula*-, *Coprinus*-Arten, *Cantharellus cibarius* wiederholt und ihre Richtigkeit bestätigt mit dem Bemerken, dass nicht immer alle 4 Sporen gleichzeitig abgeschleudert werden. Ob der in Rede stehende Prozess sich auch an anderen Basidiomyceten vollzieht, bleibt noch zu untersuchen.

Es ist ferner eine längst bekannte Thatsache, dass die auf Mist wachsenden, den *Mucor*-Arten verwandten *Piloboli* (Geschosswerfer) ihre ähnlich wie bei *Mucor* auf mehr oder minder langen Stielen stehenden Sporangien auf relativ sehr grosse Entfernungen abzuschleudern vermögen, mit solcher Gewalt, dass, wenn sie an einen festen Gegenstand anprallen, ein deutlicher kleiner Knall vernommen werden kann.

Dieser Vorgang beruht auf zwei ganz verschiedenen Factoren, nämlich einem Spritzmechanismus ähnlich dem für *Empusa* und Basidiomyceten beschriebenen, indessen doch wesentlich modificirten, und einer Quellungseinrichtung, welche die Verbindung des Sporangiums mit dem Träger zu lösen im Stande ist.

Was die letztere anbelangt, so ist zu bemerken, dass die Haut des Sporangiums eine auffällige Differenzirung zeigt in einen oberen, die braune bis schwarze Calotte bildenden derben, verdickten und cuticularisirten Theil (Fig. 54, II a, V a) und in eine untere ringförmige, unmittelbar an den Träger grenzende ringförmige Partie, welche zart, ungefärbt und ohne Cuticularisirung bleibt (Fig. 54, II b, V b).

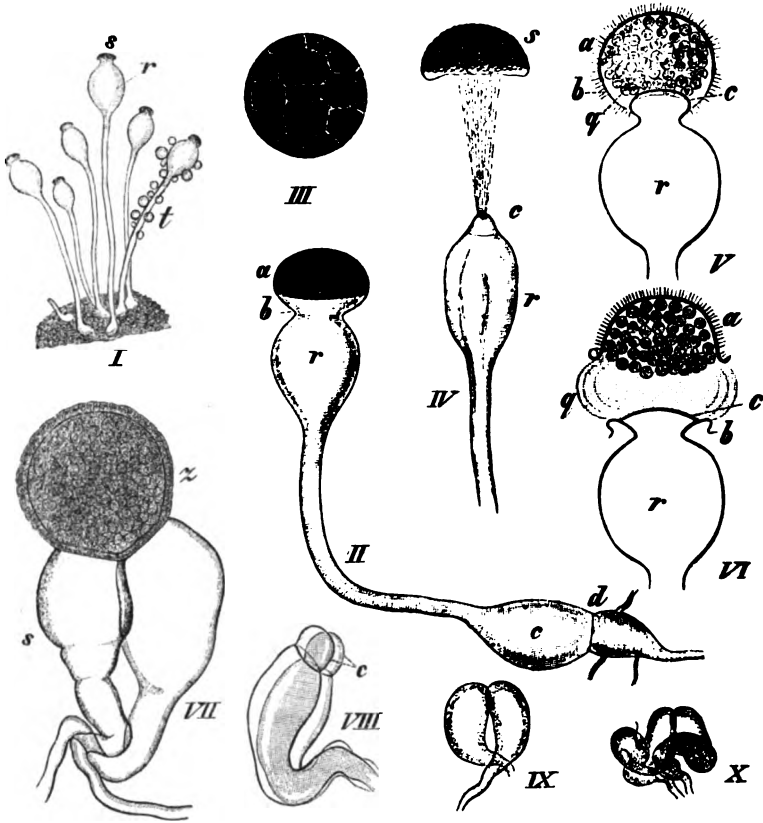
An diesen Membrantheil schliesst sich nun nach innen eine Schicht veränderten, stark quellungsfähigen Plasmas (Fig. 54, V q, VI q), welches zur Sporenbildung nicht verbraucht wurde: die Quellschicht BREFELD's.

Kömmt nun das reife Sporangium mit Wasser in Berührung, so quillt dasselbe auf und sprengt die farblose Membran, (Fig. 54, VI b), falls dieselbe nicht gleichfalls in Quellung geräth. Jetzt sitzt mithin das Sporangium dem Träger nur mit der Gallert, also ganz locker und lose auf (Fig. 54, VI), und kann durch den Spritzmechanismus fortgeschleudert werden.

<sup>1)</sup> Schimmelpilze, III, p. 65.

<sup>2)</sup> ZALEWSKI, Ueber Sporenabschnürung und Sporenabfallen bei den Pilzen. Flora 1883, p. 266.

Wenden wir uns nun zu der Spritzeinrichtung am Träger des Sporangiums. Derselbe ist ein gestreckter Schlauch, der dicht unterhalb des Sporangiums zu einer relativ grossen Blase erweitert wird (Fig. 54, I r u. II V VI r). Auch an seiner Basis ist eine mehr oder minder beträchtliche Ausbauchung vorhanden



(B. 663.)

Fig. 54.

I Eine Gruppe von 6 Sporangienträgern des *Pilobolus Kleinii* VAN TIEGH., einem Mistfragment aufsitzend, ca. 7fach vergr. t ein Träger mit ausgeschiedenen Flüssigkeitstropfen besetzt. r Reservoir, s Sporangium. II 20fach. Sporangienträger von *Pilobolus crystallinus*. a b Sporangium, a oberer cuticularisierter, dunkelbrauner, mit netzförmiger Zeichnung versehener. b nicht cuticularisierter und gefärbter Theil der Sporangienwand. r oberer, als Reservoir dienender Theil des Trägers; c basale angeschwollene Region desselben. III 20fach. Abgeschleudertes Sporangium derselben Art, vom Scheitel aus gesehen, mit zierlicher symmetrisch angeordneter Netzmaschen-Zeichnung versehen, welche nicht oder wenig gefärbten Stellen entspricht. IV 20fach. Oberer Theil eines Sporangienträgers derselben Species, der seinen Flüssigkeitsinhalt durch die gesprengte Columella c entleert und das Sporangium s vor sich her treibt. Das Reservoir r ist im Collabiren begriffen (halbschematisch). V *Pilobolus nanus* VAN TIEGH. Oberer Theil eines Sporangienträgers im optischen Durchschnitt. a Cuticularisierte gelbe Calotte des Sporangiums, b nicht cuticularisierter Membrantheil; q Quellschicht, c Columella, r Reservoir. VI Eben solcher Schnitt nach dem bei Wasserzusatz erfolgten Aufquellen der Quellschicht q. Der nicht cuticularisierte Membrantheil b ist zerrissen. a cuticularisierte Calotte. Die feinen Nadeln auf der Sporangienoberfläche in Fig. V u. VI stellen Kalkoxalat dar. VII 165fach. Der von mir aufgefundene Zygosporienapparat. s die mächtigen Träger (Suspensoren). s die grosse dickwandige fettreiche Zygospore. VIII 160fach. Jüngerer Zustand, c die beiden noch nicht mit einander in Copulation getretenen Copulationszellen. IX u. X 160fach. Keulig angeschwollene und zangenartig zusammengewinkelte Mycelzweigenden, junge Zygosporienapparate darstellend.

Fig. V u. VI nach VAN TIEGHEM, die übrigen von mir.

(Fig. 54, II c). Gegen das Mycel hin ist er durch eine breite (Fig. 54, II d), gegen das Sporangium durch eine noch breitere Querwand (Columella Fig. 54, V c) abgeschlossen.

Gegen die Zeit der Sporenreife sammelt sich nun im Schlauche und seinen

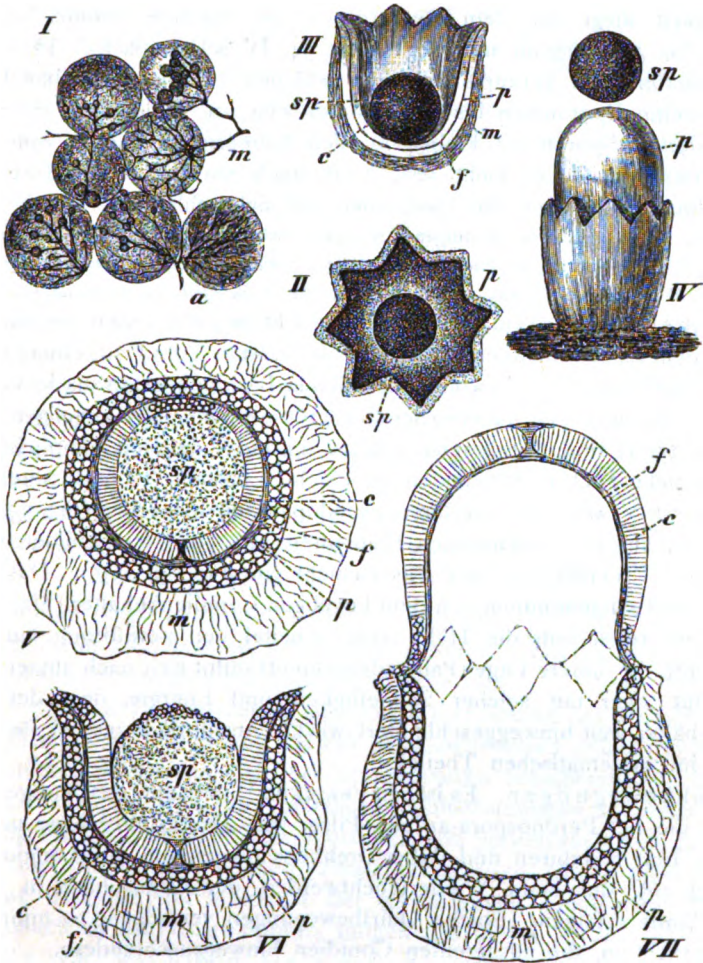


Fig. 55.

(B. 664.)

Der sternförmige Kugelschleuderer (*Sphaerobolus stellatus*). I Kaninchen-Excremente übersponnen mit z. Th. fadenförmigen *m*, z. Th. flächenförmigen (bei *a*) Mycelsträngen, auf denen hie und da die kugligen, noch geschlossenen Fruchtkörper des Pilzes sitzen. Natürl. Grösse. II Geöffnete Frucht von oben gesehen; *sp* der eigentliche Sporenbehälter *p* die sternförmig aufgerissene Fruchthülle (Peridie). III Geöffnete Frucht, vertical durchschnitten, *m* die äusserste (myceliale) Lage, *p* die Pseudoparenchym-Schicht; *f* die Faserschicht, *c* die Palissaden-Schicht; *sp* der eigentliche Sporenbehälter. IV Frucht in dem Stadium, wo sich die innerste Schicht (Palissaden-Schicht) eben ausgestülpt hat und den Sporenbehälter *sp* hinwegschnellt. Die Fig. II—IV schwach vergr. V Schematische Darstellung eines verticalen Medianschnittes durch einen Fruchtkörper kurz vor dem Öffnen. *m* die äusserste gallertige Schicht der Wandung (Mycelialschicht). *p* pseudoparenchymatische Schicht; *f* Faserschicht; *c* Palissadenschicht; *sp* der eigentliche Sporenbehälter. VI Schematische Darstellung eines medianen Vertikalschnittes durch einen im Öffnen begriffenen Fruchtkörper. Bezeichnung wie in voriger Fig. (Die äusseren Gewebsschichten der Hülle wie auch in der vorigen Fig. zu dick dargestellt). VII Schematische Darstellung eines medianen Längsschnittes durch einen Fruchtkörper, dessen Innenwand eben vorgeschneilt ist. Bezeichnung wie in Fig. V. (I—IV nach der Natur, V—VII nach E. FISCHER).



Ausweitungen sehr reichlich wässrige Flüssigkeit an, welche unter so starkem Druck steht, dass die Membran, natürlich auch die Columella, stark gespannt wird, und Tropfen durch dieselbe hindurchgepresst werden (Fig. 54, I f).

Geräth jetzt die Quellschicht des Sporangiums in Quellung, so kann die Columella dem Wasserdruck nicht mehr widerstehen, sie platzt am Scheitel und die Flüssigkeit fliegt aus dem Reservoir *r* mit starkem Strome heraus und schleudert das Sporangium mit weg: (Fig. 54, IV schematisch). In demselben Moment collabirt und verkürzt sich der Schlauch. COEMANS beobachtete, dass *P. oedipus* seine Sporangien bis auf 1 Meter weit zu schleudern vermag. Die abgeschleuderten Sporangien kleben an den Körpern, an die sie anfliegen, mit ihrer gallertartigen Quellschicht fest, z. B. auch am Leibe von Insekten und anderen Thieren, die dann die Sporangien mit sich schleppen.

Wenn in Folge zufälliger Störungen der Spritzmechanismus nicht in Wirksamkeit treten kann, so quellen die Sporangien einfach vom Träger herab, was für diejenigen Piloboli, deren Tragschlauch kein Reservoir bildet, sogar die Regel ist (z. B. *Pilobolus anomalus* Ces.)

b. Schnellmechanismus. Diese Einrichtung, die selten zu sein scheint, kömmt bei dem Kugelschleuderer (*Sphaerobolus stellatus* TODE) vor, einem moderne Zweige, Kaninchenkoth etc. bewohnenden kleinen Basidiomyceten aus der Gruppe der Bauchpilze. Seine winzigen, nur etwa Sentkorngrösse erreichenden kugeligen Conidienfrüchte (Fig. 55, I) sind, wie bereits erwähnt, mit einer ziemlich complicirten Hülle versehen, welche nach E. FISCHER aus 4 Schichten besteht: einer äusseren Gallertschicht (Fig. 55, V, *m*), einer mittleren pseudoparenchymatischen (Fig. 55, V *p*) und einer inneren, aus palissadenartigen Elementen (Fig. 55, V *c*) gebildeten Schicht. Zwischen beide schiebt sich eine Faserschicht ein (Fig. 55, V *f*). Das Centrum der Frucht wird eingenommen von dem kugeligen Conidienbehälter (Fig. 55, V *sp*). Zur Reifezeit reisst nun die Hülle vom Scheitel her sternförmig auf (Fig. 55, II III VI) und die innere Lage (Palissadenschicht) stülpt sich nach aussen (Fig. 55, IV VII), und zwar mit solcher Schnelligkeit und Energie, dass der kugelige Conidienbehälter weit hinweggeschleudert wird. (Ausführlicheres bei Besprechung des Pilzes im systematischen Theile).

c. Drehbewegungen. Es ist seit FRESENIUS<sup>1)</sup> bekannt, dass fädige Conidienträger, wie die der Peronospora-artigen Pilze, von *Peziza Fockeliana* und andere in trockner Luft collabiren und dabei Drehbewegungen um ihre Längsachse ausführen (Fig. 56), die beim Wiederfeuchtwerden der Atmosphäre in entgegengesetztem Sinne erfolgen. Solche Quirlbewegungen vermögen, so nimmt wenigstens DE BARY<sup>2)</sup> an, die ausgereiften Conidien hinwegzuschleudern.

### 3. Einrichtungen zur Befreiung der Endosporen aus den Sporangien der Phycomyceten.

Es kommen hier besonders in Betracht die Quellungseinrichtungen in den Sporangien gewisser Mucorineen und Chytridiaceen. Bei *Mucor Mucedo* besteht nach BREFELD<sup>3)</sup> die Sporangienmembran, die aussen mit einer Kruste von Kalkoxalat-Nädelchen umhüllt ist (Fig. 57, II, III und IV bei *c*) aus Cellulose, welche zur Reifezeit des Sporangiums zu einer in Wasser leicht und stark quellbaren Substanz umgewandelt wird. Ferner aber bleibt bei der Formation der Sporen ein Theil des Sporangienplasmas unverbraucht, um als

<sup>1)</sup> Beiträge zur Mycologie. Vergl. Taf. II.

<sup>2)</sup> Morphol. pag. 77.

<sup>3)</sup> Schimmelpilze. I, pag. 15.

sogen. Zwischensubstanz in einen in Wasser äusserst stark aufquellenden Körper umgewandelt zu werden. Sobald nun das bereits zur Reife gelangte Sporangium mit Wasser in Berührung kommt, geht die Zwischensubstanz sowie jene Membran sofort in Quellung über, die so entstandene Schleimmasse sprengt die Kalkkruste und tritt die Sporen mit sich führend nach aussen (Fig. 57, IV). Letztere werden dann nach Eintrocknen der Schleimmasse ganz frei.

Auch in den Schwärmsporangien von Chytridiaceen, speciell von *Rhizidium mycophilum* A. BR. nach NOWAKOWSKY<sup>1)</sup> wird eine Zwischensubstanz erzeugt, welche die Zygosporen aus der Mündung des Sporangiums herausführt, indem sie bei der Reife in Folge von Wasserzutritt aufquillt.

Die Oeffnung der Schwärmsporangien der Phycomyeten erfolgt gewöhnlich in der Weise, dass eine (meist terminale) (Fig. 45, VII) oder auch mehrere Stellen der Sporangienmembran allmählich vergallerten (verschleimen); seltener wird ein deckelförmiges Membranstück abgesprengt (*Chytridium Olla* A. BRAUN).

#### 4. Einrichtungen zur Herausschleuderung (Ejaculation) der Sporen aus den Schläuchen der Ascomyceten.

Es ist eine längst bekannte Thatsache, dass eine grosse Anzahl von Ascomyceten, sowohl solche, welche den Kernpilzen (Pyrenomyceten) als auch solche, die den Scheibenpilzen (Discomyceten) angehören, ihre Sporen aus den Schläuchen und den Fruchtbehältern mit grosser Gewalt herausschleudern (ejaculiren), und man hat beobachtet, dass wenn, wie bei den grösseren Scheibenpilzen, diese Ejaculation bei Erschütterungen oder plötzlichen Luftströmungen an vielen Schläuchen gleichzeitig erfolgt, sich förmliche Wölkchen von Sporenstaub von den betreffenden Früchten in die Luft erheben (*Peziza badia*, *cerea*, *Otidea leporina* etc.)

Es ist nun bei der Mehrzahl der ejaculirenden Ascomyceten Regel, dass jeder Schlauch sämtliche Sporen, mögen das nun 4, 8, 16, 32, 64, 128 oder noch mehr sein, mit einem Male entleert; man spricht in diesem Falle von simultaner Ejaculation. Für einige wenige Pyrenomyceten hat man einen anderen Modus, die succedane Ejaculation constatirt, bei welchem eine Spore nach der andern herausgestossen wird.

Da die Einrichtungen für beide Entleerungsmodi wesentlich verschieden sind, so müssen sie einer gesonderten Betrachtung unterzogen werden.

1. Simultane Ejaculation. Sie wird nach meinen Untersuchungen<sup>2)</sup> ermöglicht durch das Zusammenwirken mehrerer eigenartiger Einrichtungen.

Eine der wichtigsten ist die von mir zuerst gefundene Verkettung der

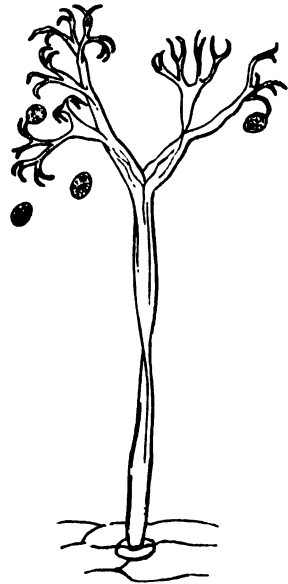


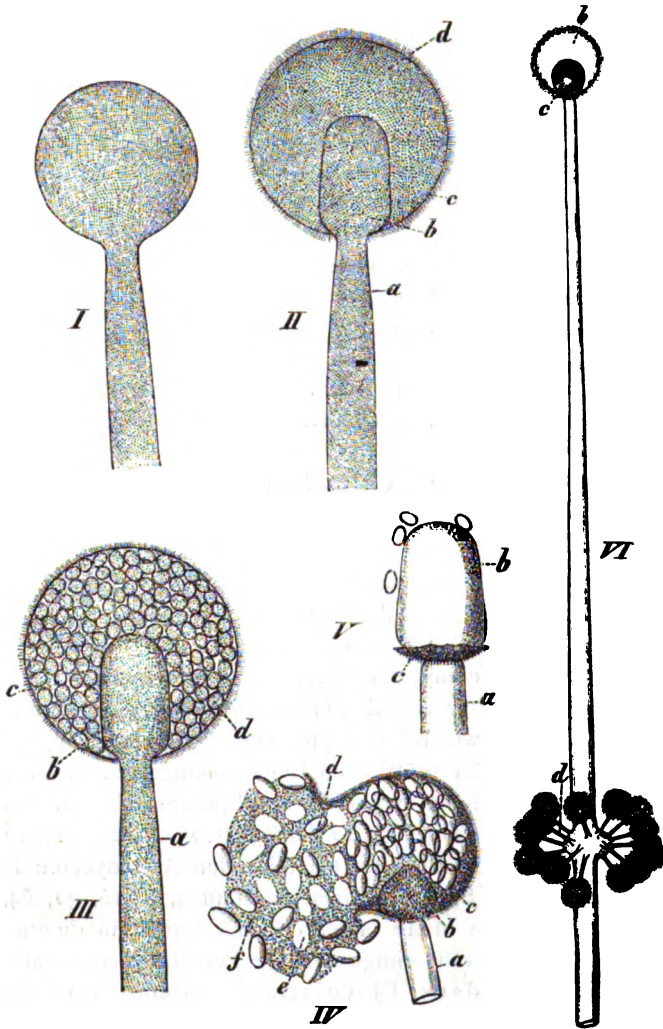
Fig. 56. (B. 665.)  
200fach. Conidienträger von *Peronospora parasitica* DE BARY, aus einer Spaltöffnung hervorgetreten, collabirt und gedreht. Die Conidien fast sämtlich abgefallen. Nach FRANK.

<sup>1)</sup> Beiträge z. Kenntniss der Chytridiaceen. COHN, Beitr. z. Biolog. Bd. II.

<sup>2)</sup> Mechanik der Sporenentleerung bei Ascomyceten. Gesellschaft naturf. Freunde. Berlin 1880 und die ausführliche Darstellung: Anatomische Anpassung der Schlauchfrüchte an die Function der Sporenentleerung. Zeitschr. für Naturwiss. Bd. 56, 1883.



Sporen zu einem einheitlichen Complex. Letzterer besitzt entweder die Gestalt einer einfachen Sporenreihe, z. B. bei *Sordaria minuta* und *curvula* (Fig. 58, I—III), oder es sind 2—3 Reihen mit einander verbunden, oder aber die Sporen sind zu einem kleineren oder grösseren Ballen unregelmässig zusammengelagert, der aus 16—128 und mehr Sporen bestehen kann. Bei einem



(B. 666.)

Fig. 57.

I—III *Mucor Mucedo*. I Spitze eines Fruchträgers mit dem kugeligen jungen Sporangium, das noch nicht durch eine Querwand gegen den Träger abgegrenzt ist. II Etwas älterer Zustand. Das Sporangium hat sich bereits durch eine gewölbte Scheidewand *b* gegen den Träger *a* abgegrenzt, enthält aber noch körniges Plasma *d*; *c* Sporangienwand mit Kalkoxalat-Nädelchen besetzt. III Ausgebildetes Sporangium *a*, Träger *b*, Columella *c*, Wandung, *d* Sporen, zwischen ihnen die Zwischensubstanz. IV Oberes Stück des Fruchträgers *a* von *Mucor mucilaginosus* BREF. mit zusammengesunkener Columella *b*, gesprengter Sporangienmembran *c*, die Sporen *d* mit der Zwischensubstanz *f* austretend. Mit Alkohol und Chlorzinkjod behandelt zeigt letztere in *e* die Stellen, aus denen die Sporen ausgefallen sind. V Columella *b* noch mit einzelnen Sporen besetzt, Sporangienmembranrest *c* und Träger *a* von *Mucor Mucedo*. VI Kleiner Fruchträger von *Thanospora simplex* BREF. mit terminalem Sporangium *b* und Sporangiolen auf einfachen Zweigen *d*, *c* Columella. Alles nach BREFELD, 300fach.

kleinen mistbewohnenden Becherpilze (*Saccobolus*) trifft man sogar die Sporen lückenlos zu einem pillenförmigen Körper zusammengefügt (Fig. 59, II III), der nun wie eine einzige grosse Spore erscheint.<sup>1)</sup>

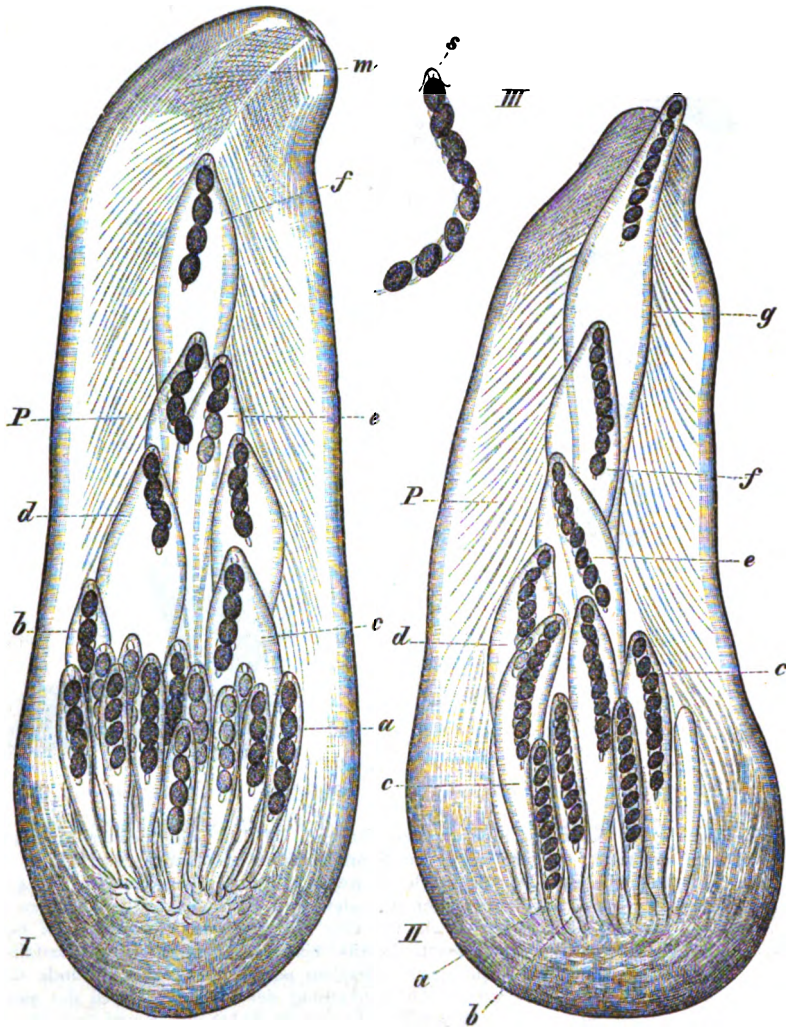


Fig. 58.

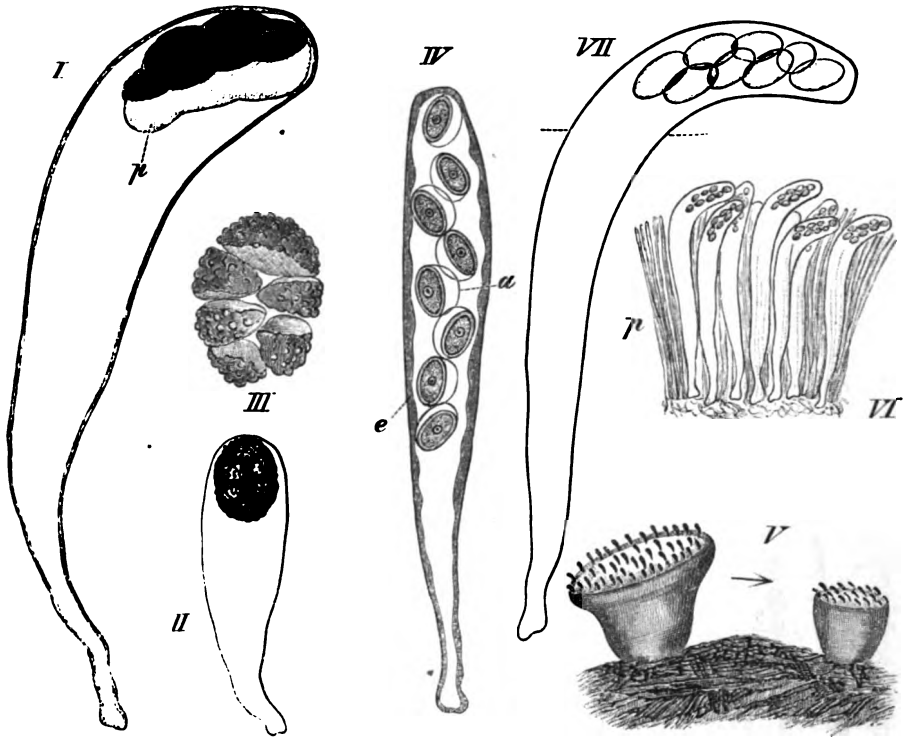
(B. 667.)

I 180fach. Perithecium von *Sordaria minuta* FKL. var. 4 spora (etwas heliotropisch gekrümmt) mit reifen Schläuchen, welche die verschiedensten Phasen der Vorbereitung zur Ejaculation zeigen, entsprechend der Reihenfolge der Buchstaben a—f. Man sieht in jedem Schlauch die 4 Sporen verkettet zu einer Reihe durch Plasmaanhängsel und die Anheftung der Kette im Scheitel des Ascus. P AParaphysen, nur durch einfache Striche angedeutet. m Mündungskanal. II 80fach. Perithecium von *Sordaria curvula* DE BARY mit reifen Schläuchen, welche ebenfalls auf den verschiedensten Vorbereitungsstufen zur Ejaculation stehen. Der oberste Schlauch hat bereits mit seinem rüsselförmig gestreckten Ende den Mündungskanal passirt und steht eben im Begriff, seine Sporenkette zu ejaculiren. Die Sporen sind hier zu 8 verkettet, sonst wie vor. Fig. III 250fach. Eine aus solchem Schlauch eben ausgeschleuderte Sporenkette. s Die fingerhutförmige abgesprengte Spitze. Trotz der Gewaltigkeit, mit der die Ausschleuderung erfolgt, ist die Verbindung der Sporen durch die Plasmaanhängsel, welche Schwanzform zeigen, doch noch nicht gelöst.

<sup>1)</sup> Auch schon von BOUDIER gesehen (Mem. sur les Ascobolées tab. 9, Fig. 21).

Die Verkettungsmittel sind nach Ursprung, Lage und Form sehr verschieden.

In der Gattung *Eusordaria* treten sie als eigenthümliche, relativ grosse, schwanzförmige Anhängsel der Sporen auf (Fig. 60, IIIb, V—VII) entstanden



(B. GC8.)

Fig. 59.

I 540fach. Schlauch eines *Saccobolus* in Eiereiweiss liegend. *p* das Gallertpolster, welches nicht nur die 8 Sporen verkettet, sondern auch den Sporencomplex an dem Ascusscheitel, dem es sich dicht anschmiegt, festheftet. Der Schlauch ist etwas heliotropisch gekrümmt. II 450fach. Schlauch eines *Saccobolus* (auf Schaf-Excrementen gefunden) mit 8 zu einem pillenförmigen Körper vereinigten Sporen, der auf den ersten Blick wie eine einzige Spore erscheint. III 900fach. Ein ebensolcher Complex stärker vergrößert, bereits ejaculirt und schon im Zerfallen begriffen. Die freie Aussenwand jeder Spore mit Wärzchen versehen, die Fugenwände skulpturlos. IV Schlauch von *Ascobolus furfuraceus*. Die Verkettung der 8 Sporen durch die meniskenförmigen Anhängsel *a* ist hier schon ein wenig glockert in Folge der Einwirkung des Beobachtungs-Mediums. I—III nach d. Nat. IV, nach JANCZEWSKI. V—VII *Ascobolus demudatus* FR. V 25fach. Eine grössere und eine kleinere becherförmige Schlauchfrucht auf einem Mistfragmenten. Aus der Scheibe sieht man zahlreiche Ascen herausragen, welche sich nach der Lichtquelle zugekrümmt haben (heliotropische Erscheinung). VI 80fach. Stück eines Vertikalschnittes durch die Schlauchschicht. Man sieht zahlreiche Schläuche mit ihren 8 verketteten und im Scheitel angehefteten Sporen. An den längsten (ältesten) Schläuchen bemerkt man ebenfalls heliotropische Krümmungen. *p* Paraphysen, VII 300fach. Ein einzelner Ascus in stark heliotropischer Krümmung mit seinen 8 nicht weiter ausgeführten Sporen. Die quergehende punktirte Linie bezeichnet das Niveau des Hymeniums. Die Sporen sind auch hier sämtlich verkettet und im Scheitel angeheftet.

aus Plasma, was bei der Sporenbildung nicht verbraucht wurde (Epiplasma DE BARY's). Mittelst dieser Gebilde, die an Stelle des Plasmacharakters Membranbeschaffenheit angenommen haben und wie Membranen gestreift erscheinen sind die Sporen im normalen Ascus ganz fest und in der Weise verbunden, wie es Fig. 60, III zeigt.

*Saccobolus*-Arten (kleine Mist bewohnende Becherpilze) weisen als Verkettungsmittel ein förmliches (ebenfalls aus Epiplasma entstehendes) Polster auf von gallertig-membranartiger Beschaffenheit, an das die Sporen so fest angeheftet sind, dass es schwer hält, sie abzutrennen (Fig. 59, I p).

Bei *Ascobolus pulcherrimus*, einem gleichfalls Mist bewohnenden kleinen Discomyceten sehen wir jede Spore mit einem lateralen meniskenförmigen Anhängsel als Verkettungsmittel ausgerüstet<sup>1)</sup> (Fig. 59, IV a).

Anders liegt die Sache bei denjenigen Sordarien, die man als *Hypocopra*-, *Coprolepa*- und *Hansenia*-Arten unterscheidet, sowie bei gewissen Ascobolceen (z. B. *Ascobolus*). Hier ist es, wie ich z. Thl. schon früher gezeigt,<sup>2)</sup> die äussere quellungsfähige, vergallertende Membranschicht der Spore, welche die Verkettung bewirkt. Fig. 60 I, II h), daneben kann auch noch etwas Epiplasma mitwirken (Fig. 60, II e).

Als eine zweite sehr wichtige Einrichtung habe ich (l. c) die Verankerung des Sporencomplexes im Scheitel des Ascus kennen gelehrt.

Das Verankerungsmittel ist entweder gewöhnliches Epiplasma (was z. B. für die zuletzt genannten *Sordaria*-Gattungen zutrifft) Fig. 60, II b) oder Epiplasma, was nachträglich in eine membranartig gestreifte feste Masse verwandelt ist (*Eusordaria* Fig. 60, III a, IV b). In beiden Fällen sitzt das Verankerungsmittel einerseits dem obersten Ende des Sporencomplexes, resp. der obersten Spore an, andererseits ist es dem Scheitel des Ascus angeheftet.

Es mag aber auch hie und da noch ein drittes Verankerungsmittel in Anwendung kommen, nämlich die vergallertete Membran der obersten Spore, wie das der Fall zu sein scheint bei *Ascobolus immersus* BOUD. Ein schönes Beispiel dafür, dass das Verkettungsmittel zugleich als Verankerungsmittel dient, liefert *Saccobolus*. Wie man aus Fig. 59, I ersieht, ist hier das mächtige gallertartige Polster p, dem die 8 Sporen ansitzen, im normalen Ascus mit seinem einen Ende dem Schlauchscheitel dicht angeschmiegt.

Zu einer wirksamen Verankerung des Sporencomplexes trägt in gewissen Fällen der Umstand bei, dass die Region der Ascusmembran etwas unterhalb des Scheitels so beschaffen ist, dass sie wie ein Halter fungirt, der das Verankerungsmittel, wenn es der Gefahr des Losreissens aus dem Scheitel ausgesetzt ist, umfasst und festhält. Auch hierfür sind die *Eusordarien* das trefflichste Beispiel: etwas unterhalb des oberen Ascusendes zeigt die Membran eine Querregion, welche bei Wasserzutritt (der leicht das Losreissen des Verankerungsmittels bewirken könnte) aufzuquellen und das Verankerungsmittel förmlich einzuschnüren vermag (Fig. 60, IV a, II m), sodass es nicht in die Ascusflüssigkeit hinabsinken und so die Ejaculation unmöglich machen kann.

Eine dritte wichtige Einrichtung ist die Fähigkeit des Schlauches in die Länge zu wachsen. Der Schlauch streckt sich bei den ejaculirenden Pyrenomyceten so bedeutend, dass er bis in die Mündung des Peritheciums hinein und schliesslich auch noch etwas über dieselbe hinausragt (Fig. 58, I und II) und auch bei den Discomyceten ragt sein oberes Ende schliesslich relativ beträchtlich über das Niveau des Hymeniums (Fig. 59, V VI).

Ob dieses Wachsthum in die Länge, mit dem übrigens auch eine Weitung des Schlauches verbunden ist, wie man aus Fig. 58, I und II ersieht, auf einer blossen Dehnung der Membran unter dem sehr bedeutenden Flüssigkeitsdruck oder auch

<sup>1)</sup> Vergl. JANCZEWski, Morphol. Unters. über *Ascobolus furfuraceus*. Bot. Zeit. 1871.

<sup>2)</sup> Anat. Anpassung der Schlauchfrüchte an die Function der Sporenentleerung. Halle 1884.

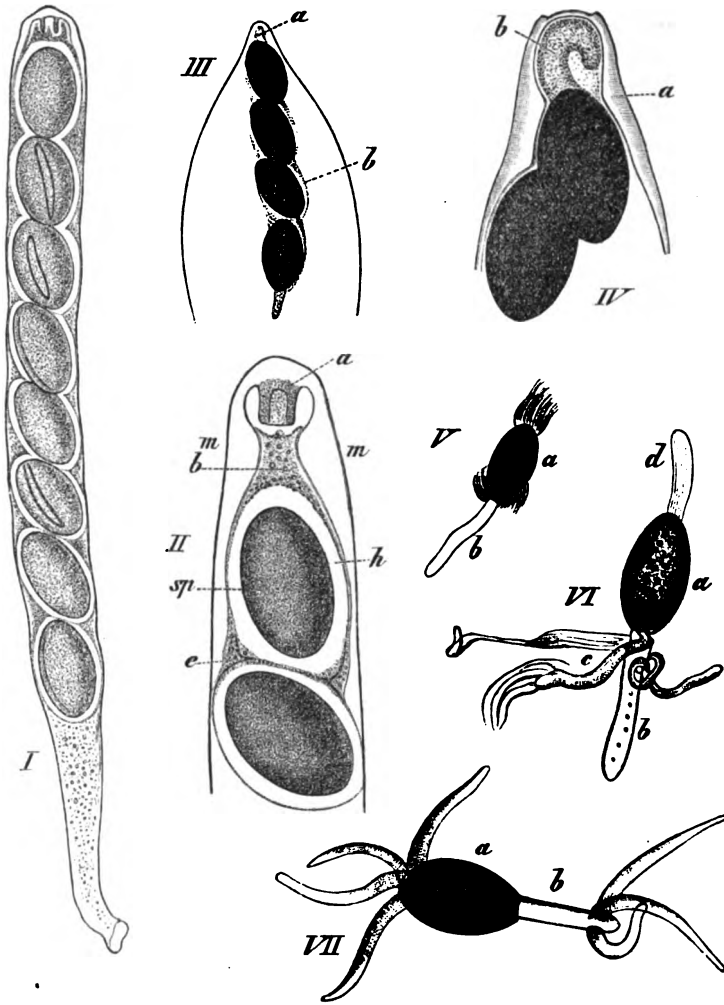


Fig. 60.

(B. 669.)

I 540fach. Schlauch von *Sordaria* (*Hypocniza*) *Brefeldii* Z. mit seinen 8 halbreifen Sporen, welche verkettet sind durch die äussere vergallertete Membranschicht der Sporen. II 900fach. Oberes Ende eines solchen Schlauches, in Jod liegend. *a* Die weit in den Schlauch hinein vorspringende Ringfalte, im optischen Durchschnitt wie zwei Zapfen erscheinend. *b* Epiplasmamasse, welche als Verankerungsmittel fungiert, aber sich infolge der Einwirkung des Reagens aus dem Scheitel zurückgezogen hat; *sp* Spore; *h* deren äussere gallertartige Membranschicht, die als Verkettungsmittel der Spore dient. *mm* Zone starker Quellung der Schlauchmembran. III 540fach. Oberer Theil eines Schlauches von *Sordaria minuta* var. 4 spora. Man sieht die Sporen durch die aus Epiplasma hervorgegangenen Anhängsel *b* zu einer vollkommen geschlossenen Kette verbunden; *a* das die Verankerung der Sporenreihe im Ascusscheitel bewirkende Anhängsel der obersten Spore. IV 900fach. Oberes Ende eines Schlauches von der in Fig. 58 abgebildeten *Sordaria curvula*. Von der Sporenkette sind nur die beiden obersten Sporen gezeichnet. Im Wasser des Objektträgers ist die Membran in der subterminalen Zone *a* bereits stark gequollen, sodass das hakenförmige terminale Anhängsel *b* der Endspore sammt letzterer eingeklemmt erscheint. V 540fach. Isolierte Spore von *Sordaria decipiens* WINT. aus 2 Zellen bestehend, einer dunklen ellipsoidischen *a* und einer schmalen, farblosen, entleerten *b*. An jener sieht man drei als Verkettungsmittel dienende, gestreifte Anhängsel. VI 540fach. Halbreife Schlauchspore von *Sordaria pleiospora*, aus den Zellen *a* und *b* bestehend, letztere entleert. An Zelle *a* sitzt das Anhängsel *d*, an Zelle *b* sitzen 3 bandförmige Anhängsel. VII 400fach. Reife Spore von *Eusordaria vestita* ZOPF, aus 2 Zellen *a* und *b* bestehend, letztere entleert. An der ersteren sitzen 4 kranzförmig gestellte bandförmige Anhängsel, an der letzteren 3.

noch auf anderen Factoren beruht, bleibt noch festzustellen. Ebenso ist noch zu untersuchen, worauf die so bedeutende Ansammlung wässriger Flüssigkeit im Schlauche zurückzuführen ist.

Für *Thelebolus stercoreus* TODE hat H. ZUCKAL<sup>1)</sup> eine beachtenswerthe Erklärung gefunden: »Der Schlauch enthält nämlich in seinem Innern eine grosse Menge einer quellbaren Materie. Diese quellbaren Massen sind hauptsächlich in seiner Basisregion aufgestapelt und zwar in Form von halbfliessigen Bällchen oder Blasen; ihrer chemischen Constitution nach dürften sie zu der Gruppe der Pflanzenschleime gehören. Gelangt nun der reife Ascus in Wasser, so nehmen die gummiartigen Massen das Wasser mit grosser Energie auf, wobei sie rasch aufquellen und sich haufenwolkenartig nach oben gegen die Sporen vertheilen.«

Der hydrostatische Druck der Ascusflüssigkeit bewirkt schliesslich ein Sprengtwerden des Schlauches. Doch reisst derselbe, soweit sichere Untersuchungen in Betracht kommen, niemals an der Spitze, sondern entweder in einem ringförmigen Riss unterhalb desselben, sodass ein fingerhutförmiges Stück abgesprengt wird (Fig. 58, III<sub>s</sub>), wie es nach meinen Untersuchungen bei allen Sordarien der Fall, oder er öffnet sich mit einem Deckel wie bei den *Ascobolus*-Arten vielen Pezizen etc. Diese Einrichtungen sind deshalb wichtig, weil sie verhindern, dass das Verankerungsmittel vor der Entleerung aus dem Ascusscheitel herausgerissen wird. Bei den Sordarien sind sogar vielfach noch besondere Einrichtungen vorhanden, welche als mechanische Verstärkungen das Sprengen des Scheitels verhindern: nämlich eigenthümliche Ringfalten (Fig. 60, II<sub>a</sub>), welche auch aus einem anderen Stoffe bestehen als die übrige Membran.

2. Succedane Ejaculation. Allem Anschein nach minder häufig als die simultane, ward sie bisher nur bei einigen Pyrenomyceten, speciell bei *Sphaeria Scirpi* nach PRINGSHEIM<sup>2)</sup> und bei *Sph. Lemnaeae* nach WORONIN<sup>3)</sup> beobachtet. Der Effekt ist der, dass die Sporen nicht alle gleichzeitig, sondern eine nach der anderen aus dem Ascus herausgeschafft werden. Nach PRINGSHEIM spielen hierbei folgende Vorgänge eine Rolle: Die Membran des Ascus von *Sph. Scirpi* differenzirt sich in 2 Lamellen, von denen bei der Reife die äussere zerreisst, während die innere sich aufs 2–3fache der ursprünglichen Länge streckt. Die 8 Sporen sollen zunächst in dem unteren Theile des gestreckten Ascus liegen, dann in den Scheitel hineinwandern. Darauf erblickt man die oberste Spore in eine an der Spitze des Schlauches sich bildende Oeffnung hineingedrückt und bald darauf mit grosser Gewalt hindurchgeschleudert. Sobald dies geschehen, verkürzt sich der Schlauch um ein Geringes — etwa um die halbe Länge einer Spore, sodass nun die zweite Spore die Spitze des Schlauches berührt und in dessen Oeffnung hineingepresst wird. Indem nun diese die Oeffnung verstopft, verlängert sich der Schlauch wiederum auf seine ursprüngliche Länge, und die in der Oeffnung steckende zweite Spore wird sodann mit gleicher Gewalt wie die erste, ausgeschleudert.« Bei Fortsetzung des Processes werden endlich alle 8 Sporen frei.

Bei der succedanen Entleerung gelangen die Sporen aber auch gleichzeitig aus dem Perithecium heraus, weil die Schlauchstreckung so bedeutend ist, dass

<sup>1)</sup> Mycologische Untersuchungen. Denkschrift d. Wiener Akad. Naturw. mathem. Klasse. Bd. 51, (1885) pag. 23.

<sup>2)</sup> Jahrb. I, pag. 189.

<sup>3)</sup> DE BARY und WORONIN Beitr. III, pag. 5.



die Spitze des Ascus aus der Fruchtmündung herausragt, wie WORONIN (l. c.) für *Sph. Lemaniae* zeigte.

Die succedane Ejaculation bedarf noch eingehenden Studiums, wobei, wie bereits DE BARY andeutet, auch *Pleospora*, andere Sphaerien und *Cucurbitaria* (ich füge hinzu *Sporormia*) ins Auge zu fassen sind.

##### 5. Einrichtungen zur Herausbeförderung der Conidien aus den Conidienfrüchten.

Wie wir sahen, werden die Conidien an der Innenwand der Frucht entweder direct abgeschnürt, oder sie entstehen auf besonderen Trägern. Sie lösen sich nach der Reife von ihren Ursprungsstellen ab. Diese letzteren aber, mögen sie nun zarte Zellen der innersten Wandschicht oder jene Träger repräsentiren, fallen einem allmählichen Desorganisations-Prozess anheim, bei welchem reichlich Gallerte (Schleim) gebildet wird, die in vielen Fällen noch dadurch vermehrt zu werden scheint, dass die äusseren Membranschichten der in grosser Zahl abgeschnürten Conidien selbst verschleimen. Tritt nun Wasser in Form von Thau oder Regen zur Frucht, so quillt die Gallerte so stark auf, dass sie nicht bloss die ganze Conidienfrucht-Höhlung erfüllt, sondern einen Ausweg durch die um diese Zeit bereits ausgebildete Mündung suchen muss. Hierbei werden die Conidien, die in den Schleim eingebettet sind, ins Freie geführt. Da die Mündung, wie es scheint ausnahmslos, sehr eng ist, so werden die Conidien führenden Schleimmassen meist in Form von Ranken (Cirrhi) (Fig. 34, IX c; Fig. 41), die bei *Myrmecium rubricosum* bis 2 Centim. Länge erreichen können, oder in Gestalt von allmählich sich vergrössernden Tröpfchen (Fig. 39, V) hinausgedrängt. Bei darauffolgender Trockniss nimmt die schleimumhüllte Conidienmasse bald feste, oft hornartige Consistenz an, um früher oder später zu zerbröckeln und zu verstäuben. Zur Herausschaffung weiterer Conidienmassen werden dann neue Vergallertungsprozesse an der Fruchtwand eingeleitet, sodass diese ihre zartwandigeren Elemente sämmtlich verliert und schliesslich nur die äusseren verdickten und gebräunten Zellagen, welche der Verschleimung widerstehen, übrig bleiben (z. B. bei Diplodien). Der Rest der Conidien in der Frucht kann wegen Schleimmangels nicht mehr zum Austritt gelangen und wird erst dann frei, wenn die Fruchthülle im Altersstadium zerfällt.

##### 6. Einrichtungen zur Befreiung der Schlauchsporen aus den Behältern nicht ejaculirender Schlauchpilze.

Bei allen denjenigen mit Mündung versehenen Pyrenomyceten, welche ihre Sporen nicht ausschleudern, wird die Herausschaffung der Sporen im Wesentlichen nach demselben Modus bewirkt, wie bei den perforirten Conidienfrüchten, also durch Production von Schleimmassen, welche die Sporen zur Mündung hinaustreiben. Das Material für die Schleim- (Gallert-) Bildung liefern einerseits die Schlauchwandungen, andererseits Paraphysen, wenn solche vorhanden sind und Paraphysen, ja es scheinen in vielen Fällen auch die innersten zarten Schichten der Wandung in diesen Vorgang hineingezogen zu werden. Beispiele hierfür bieten nach meinen Untersuchungen die Chaetomien<sup>1)</sup>, sowie *Ascotrichya chartarum*, nach KIHLMANN<sup>2)</sup> *Melanospora parasitica*. Wahrscheinlich ist diese Schleimbildung aus genannten Elementen bei Pyrenomyceten sehr häufig, was schon aus TULASNE's

<sup>1)</sup> Zur Entwicklung der Ascomyceten. Chaetomium. Nova acta, Bd. 42.

<sup>2)</sup> Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Act. Soc. Fenniae, XIII.

Beobachtungen (Carpologie) hervorzugehen scheint, indessen noch näher zu untersuchen ist.

Bezüglich der Pyrenomyceten mit mündungsloser (cleistocarper) Schlauchfrucht liegen noch wenige Untersuchungen vor. Meine eigenen Untersuchungen an *Zopfiella tabulata*<sup>1)</sup> haben ergeben, dass hier zweierlei Einrichtungen zur Befreiung der Sporen getroffen sind. Sie beziehen sich einerseits auf die Wandung, die insofern eine höchst eigenartige Structur zeigt, als sie aus polyedrischen Täfelchen oder Schildern (ähnlich wie beim Schildkrötenpanzer) besteht, die aus einem dichten, stark cuticularisirten Hyphengeflecht gebildet werden. An der Grenze der Felder erscheint das Gewebe zart und wenig verkorkt, und schon ein leiser Druck bewirkt an diesen Stellen eine Isolirung der Schilder. Es wird nun andererseits in der Frucht Schleim erzeugt durch Vergallertung nicht bloss der Schlauchmembranen, sondern auch der Paraphysen, der zarten Elemente der inneren Fruchtwand und selbst der einzelligen Anhängsel, welche sich an den Sporen vorfinden. Der Druck, den diese Schleimmasse bei Aufquellung im Wasser hervorruft, ist im Stande, die Schilder der Wandung zu trennen und so die Sporen frei zu machen.

Bei der Sprengung der im Alter spröde und schwarz werdenden Schlauchfruchtwandung des ebenfalls von mir näher untersuchten *Chaetomium fimeti* und der *Magnusia nitida* wirken ausser der quellenden Schleimmasse des Fruchtinners wahrscheinlich auch noch die sehr kräftigen, stark verdickten, drahtartigen Hyphen mit, die bei ersterer Species an der Basis, bei letzterer an den Polen der hier querlänglichen Schlauchfrucht stehen und infolge ihrer Hygroscopicität Krümmungen ausführen, bei denen sie feste und dünne benachbarte Körper zu umfassen vermögen. Ob etwa bei manchen Melthaupilzen (Erysipheen) die stark verdickten haarartigen »Anhängsel« der Peritheciwand eine ähnliche mechanische Arbeit leisten, bleibt noch näher zu prüfen.

### Abschnitt III.

## Morphologie der Zelle und der Gewebe.

### I. Zellbau.

Wie die Zellen aller anderen Organismen, so besteht auch die Pilzzelle aus Membran, Plasma und Zellkern.

#### A. Membran.

Sie stellt in der Jugend ein dünnes Häutchen dar, an welchem sich keinerlei Differenzirung zeigt. Mit zunehmendem Alter aber pflegen einerseits Verdickungen, andererseits Differenzirungen in Form von Schichtungen aufzutreten, wozu dann noch Veränderungen gestaltlicher wie chemischer Natur kommen können.

#### 1. Verdickungen.

Sie kommen dadurch zu Stande, dass der ursprünglichen dünnen Membran (primäre Haut) Membranstofftheilchen aufgelagert werden. Dies geschieht entweder von innen, d. h. vom Plasma her, was sich im Innern der Zelle befindet, oder von aussen her, und dann muss die junge Zelle im Plasmakörper einer

<sup>1)</sup> Sitzungsber. d. naturf. Freunde. Berlin 1880.



Mutterzelle liegen, wie dies z. B. bei der Oospore der Peronosporeen (Fig. 44, VIII) oder den Schlauchsporen der Ascomyceten der Fall ist. Während die Verdickungen vom Innenplasma her in centripetaler Folge entstehen müssen, können die von Seiten des Aussenplasmas (Periplasmas) gebildeten selbstverständlich nur in centrifugaler Folge auftreten.

Die centripetalen wie die centrifugalen Verdickungen erfolgen entweder durchaus gleichmässig, d. h. so, dass die primäre Zellwand allseitig bedeckt wird, oder ungleichmässig, indem sie die primäre Membran an kleineren oder grösseren Stellen frei lassen.

Bei localisirter Verdickung von innen her bleiben meistens nur eng umschriebene, rundliche Stellen der primären Wandung frei und solche Stellen pflegt man als Tüpfel, Poren oder Porenkanäle zu bezeichnen (Fig. 44, X, XI p).

Entgegen der Annahme DE BARY's<sup>1)</sup> ist die Tüpfelbildung bei Pilzen eine sehr häufige Erscheinung. Besonders entwickelt trifft man sie bei vielen Sporenformen (Conidien wie Endosporen) an, wo sie z. Thl. zugleich die Stellen bezeichnen, an welchen die Keimschläuche austreten (daher Keimporen). *Sordaria Brefeldii* besitzt in der Wandung der Schlauchsporen lange, spaltenförmige Tüpfel (Fig. 60, I). Solcher Keimporen zeigt z. B. die Sommerspore des Getreiderostes (*Puccinia graminis*)<sup>4</sup> (hier sind sie im Aequator der Spore gelegen), die zweizellige Winterspore dieses Pilzes 2, wovon der eine im Scheitel der oberen Zelle, der andere in der unteren Zelle dicht unterhalb der Scheidewand liegt. Aeusserst zahlreiche feine Poren besitzen, wie DE BARY lehrte, die Sporenwände der Flechte *Pertusaria*. Nur einen einzigen scheitelständigen zeigen die von *Uromyces*, von *Coprinus* nach BREFELD. Bei *Thielavia basicola* sind nach meinen Beobachtungen die Querwände der in Reihen angeordneten braunen Dauerconidien mit je einem Tüpfel versehen, der aber nicht als Keimporus fungirt (Fig. 61, Vt). An den Zellen der *Phragmidium*-Teleutosporen fand ich ausser den in den Seitenwandungen gelegenen grossen Keimporen noch ziemlich kleine in den Querwänden vor, die namentlich bei Behandlung mit concentrirter Schwefelsäure deutlich hervortraten. Exquisit grosse Tüpfel wies DE BARY an den Oogonien von Saprolegnieen [z. B. *Saprolegnia Thuretii* (Fig. 63)] nach<sup>2)</sup>. Auch das Oogon von *Cystopus candidus* enthält nach eigenen Beobachtungen in seiner Wandung einen grossen Tüpfel, durch welchen der Befruchtungsschlauch des Antheridiums eindringt (Fig. 44, X, XI p). Nach STRASSBURGER<sup>3)</sup> ist Tüpfelbildung in den Querwänden bei Basidiomyceten eine sehr verbreitete Erscheinung.

Offenbar dienen die Querwandporen, namentlich die verdickter und gebräunter Zellen, zur Erleichterung des Säfteaustausches. Im terminalen Theile der Schläuche mancher Pyrenomyceten (z. B. *Sporormia*, *Pleospora*) befindet sich ein grosser Porus, der sich bei der Ejaculation öffnet und die Austrittsstelle für die Sporen bildet.

Die Verdickungen, welche auf der Aussenwand derjenigen Zellen entstehen, die sich im Innern von Mutterzellen (Oosporangien, Schläuchen) befinden, nehmen, wie wir sahen, ihren Ursprung aus bei der Sporenbildung nicht verbrauchtem Plasma (Periplasma DE BARY's), das allmählich in Membransubstanz umgewandelt wird. Dieses Periplasma besteht in Folge von Vacuolenbildung aus Plasmaplatten

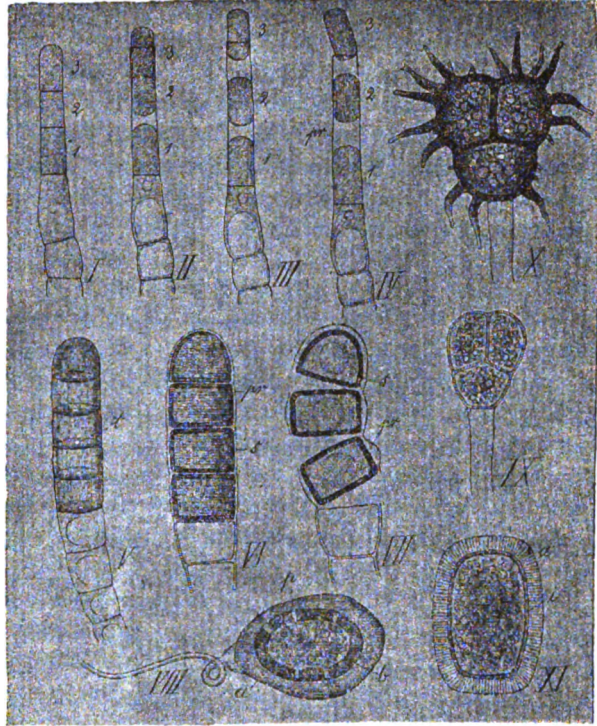
<sup>1)</sup> Morphol. pag. 8.

<sup>2)</sup> Früher hielt man diese Tüpfel mit PRINGSHEIM für Löcher.

<sup>3)</sup> Botanisches Pract. II. Aufl.

(B. 670.) Fig. 61.

I—VII Conidienträger von *Thielavia basicola*, einem auf den Wurzeln von *Senecio*, *Lupinus* etc. schmarotzenden Parasiten, ca. 600fach vergr. I—IV Ein Conidienträger, welcher 3 gestreckt cylindrische, farblose Conidien im acropetalen Folge (nach den Zahlen 1 2 3) gebildet hat. Die primäre Membran, welche bei I, die Conidien noch dicht überzieht, ist bei III und IV zur Scheide *pr* geworden, aus welcher die Conidien successive auswandern (continuirliche Beobachtungsreihe). V—VII Die zweite Conidienträgerform des Pilzes mit braunen Conidien; bei V noch unreif, daher nicht stark gebräunt und die Tüpfel *t* in den Querwänden deutlich zeigend. VI Reife Conidienreihe; *pr* primäre Haut, die hier nicht zur Scheide wird; *s* die dicke braune Wand der einzelnen Conidie. VII Mit concentrirter Schwefelsäure behandelte Conidienkette.



Die Mittellamelle ist gelöst, die primäre Haut *pr* an der Grenze der Conidien gesprengt. Im Uebrigen z. Thl. aufgequollen. VIII stark vergrößerte gestielte Spore von *Entorrhiza cypericola* (MAGN.) mit dickem Exosporium *a* und Endosporium *b*, welches letztere mit Tüpfeln versehen ist. IX und X ca. 900fach. Eine junge, noch nicht mit Verdickungen versehene und eine alte, mit kräftig-stachelförmigen Verdickungen ausgestattete dreizellige Spore des Rostpilzes *Triphragmium echinatum*. Die hellen Stellen in der Wandung der 3 Zellen stellen den Keimporus dar. XI Spore eines Aecidiums. Die Wandung aus 2 Schichten bestehend, dem dicken Exosporium, das radiale Streifung zeigt und dem dünnen Endosporium.

und Strängen und hat diesen maschinenwabigen Charakter auch in der Zeit noch nicht eingebüsst, wo es sich nach der Spore hinzieht und gewissermassen zu erstarren beginnt (Fig. 44, VII, VIII). Daher kommt es denn auch, dass die der Sporenhaut aufgelagerten Verdickungen bei gewissen Pilzen noch die Form von Plasmaplatten oder Strängen besitzen, wie ich es für Sordarien nachwies (wo die Verdickungen als Platten oder Bänder von Schwanzform erscheinen) (Fig. 60, V—VII) oder bald flach-, bald tief-bienenwabenartige Ansätze an die Sporenhaut darstellen, wie es in so exquisiter Weise die Trüffeln und manche Peronosporen (Fig. 44, XII) zeigen (sogen. netzförmige Verdickung), bisweilen aber auch die Gestalt von Wülsten (Fig. 44, IX), Höckern, Wärrchen erkennen lassen, wenn die Periplasmaplatten und Stränge vor dem Erstarrungsprocess ganz eingezogen werden konnten.

Aus der Entstehungsweise der genannten Auflagerungs-Verdickungen folgt von vornherein, dass diese Bildungen localisirten Charakter und den von Vorsprüngen tragen müssen im Gegensatz zu den vom Innenplasma gebildeten gleichmässigen Verdickungen. Besonders auffällig ist jene Localisation z. B. bei den *Sordaria*-Schlauchsporen, wo die Verdickungen den Polgenden in Form

der bekannten Bänder (Fig. 60, V—VII) und Schwänze (Fig. 60, VII) aufgelagert erscheinen, sowie bei E. CHR. HANSENS's<sup>1)</sup> *Ascophanus Holmskjöldii*, wo sie in Form von kleinen terminalen Borstenbündeln vorkommen, und bei *Ascobolus*-Arten, wo sie als laterale Menisken auftreten (Fig. 59, IV).

Die centripetalen Verdickungen zeigen bisweilen auffällige Mächtigkeit, die sogar soweit gehen kann, dass das Lumen der Zelle sehr verengt wird und schliesslich beinahe verschwindet (Sporenstiele von *Phragmidium*, Hyphen des Hutgewebes vom Feuerschwamm [*Polyporus fomentarius*], Capillitium-Fasern von *Bovista*-Arten, Conidien verschiedener Sphaeriaceen).

## 2. Faltungen.

Sie treten im Ganzen selten auf. Eine sehr auffällige Form ihres Vorkommens habe ich für die Schläuche der mistbewohnenden Sordarien, speciell der Untergattung *Eusordaria* nachgewiesen.<sup>2)</sup> Hier trägt sie den Charakter einer im Scheitel des Ascus gelegenen Ringfalte. Besonders stark entwickelt erscheint sie bei meiner *Sordaria Brefeldii* (Fig. 60, I II). Ihre Bedeutung ist eine mechanische, insofern sie den Ascusscheitel gegen den starken hydrostatischen Druck der Ascusflüssigkeit bei der Reife widerstandsfähiger macht und so vor dem Zerreißen schützt, ein Moment, was für die Ejaculation von Wichtigkeit ist.

Neuerdings hat WORONIN an den Querwänden der Conidien von *Sclerotinia Vaccinii* WOR. ebenfalls Faltenbildungen nachgewiesen. Sie kommen hier dadurch zu Stande, dass zwischen den beiden Lamellen der Querwände der Disjunctor eingeschaltet wird (vergl. Fig. 52). Später stülpen sich die Falten aus und dienen so zur Isolirung der Sporen, was bereits auf pag. 349 berücksichtigt wurde.

## 3. Differenzirungen.

Mit zunehmendem Alter zeigt die anfangs völlig ungeschichtet erscheinende Zellwand in der Regel Differenzirungen in Form von Schichtenbildung. Am ausgesprochensten pflegt dieselbe im Allgemeinen an den Wandungen der Sporen, speciell der grösseren Sporenformen aufzutreten; doch wird sie auch an dickeren Wänden vegetativer Zellen, oft selbst auch an ziemlich dünnen nicht vermisst. Meistens sind in solchen Fällen zwei Lagen zu unterscheiden, die Innenschicht und Aussenschicht, welche bezüglich der Sporen als Endosporium oder Intine und Exosporium oder Exine bezeichnet zu werden pflegen. Von der Regel, dass die Aussenschicht dicker als die Innenschicht ist, kommen mehrfach Abweichungen vor. Mitunter ist jede der beiden Lagen ihrerseits in 2 bis mehrere Lamellen differenzirt, wenn dieselben auch vielfach erst durch Quellung mittelst Kali, Schwefelsäure oder durch die SCHULTZE'sche Maceration oder endlich durch Farbreagentien nachzuweisen sind.

Neben tangentialer Schichtung kommt bisweilen radiale Streifung vor; in besonders schöner Weise kann man letztere bei dem Exosporium vieler Aecidiensporen, sowie mancher Uredosporen sehen, zumal bei Aufquellung mittelst Schwefelsäure.<sup>3)</sup>

<sup>1)</sup> Les champignons stercoraires du Danemark. Taf. 3, Fig. 1.

<sup>2)</sup> Anatomische Anpassung der Schlauchfrüchte an die Function der Sporenentleerung. Halle 1884.

<sup>3)</sup> Vergl. REES, Rostpilzformen der deutschen Coniferen. Abhandl. d. naturf. Gesellschaft. Halle, Bd. XI. — DE BARY, Morphol. pag. 108.

Dass das Exosporium der Oosporen der Peronosporaceen und der Schlauchsporen, wenigstens z. Thl., nicht durch eigentliche Differenzirung, sondern durch Auflagerung (von metamorphosirtem Periplasma) besteht, ist wohl zweifellos.<sup>1)</sup>

#### 4. Chemische Beschaffenheit der Membran.

Die Zellmembran vieler Algenpilze besteht aus einem Kohlehydrat, das sich mit Chlorzinkjodlösung violett, mit Jod und verdünnter Schwefelsäure blau färbt, und andererseits durch Kupferoxydammoniak, sowie auch durch concentrirte Schwefelsäure in Lösung gebracht wird und sich damit als reine Cellulose erweist. Ihr Vorkommen wurde für viele Chytridiaceen, Mucorineen, Saprolegniaceen, Peronosporaceen, Pythiaceen und Ancylisteen constatirt, z. Thl. jedoch nur für jugendliche Membranen.

Die Membran der Mycomyceten und mancher Phycomyceten weist zumeist mit Ausnahme der Schwefelsäurereaction, andere Reactionen, als die oben angeführten auf (Ausnahmen: bei *Penicillium*, wo nach BREFELD die Fruchtwände, bei *Clavaria juncea*, *Anthina pallida*, *purpurea flammea*, wo nach DE BARY die Membranen der Mycelien resp. Fruchtkörper aus echter Cellulose bestehen).

Dieser Umstand veranlasste DE BARY<sup>2)</sup> zu der Annahme, dass hier ein besonderes Kohlehydrat vorliege, das er »Pilzcellulose« nannte.

Ob diese Anschauung richtig ist oder nicht, darüber steht die letzte Entscheidung noch aus. Doch steht es fest, dass die jungen Membranen gewisser Pilze stets Cellulose-Reaction geben, während sie später auf Pilzcellulose reagiren, und die Untersuchungen RICHTERS<sup>3)</sup> lehrten, dass wenn man die Pilzcellulose enthaltenden Membranen gewisser Schwämme geraume Zeit mit Aetzkali behandelt, sie die Reaction reiner Cellulose zeigen. Nimmt man hierzu noch die von DR BARY angegebene Thatsache, dass gewisse Pilze (z. B. *Clavaria juncea*) im entwickelten Zustande bald Cellulose-, bald Pilzcellulose-Reaction geben, so kann es nicht zweifelhaft sein, dass beide Stoffe mindestens in sehr naher verwandtschaftlicher Beziehung stehen müssen und die eine in die andere umgewandelt werden kann.

Wie die Zellmembranen der übrigen Pflanzen, so können auch die der Pilze nachträgliche chemische Veränderungen erleiden. Sie tragen entweder den Charakter von Umwandlungen der Cellulose resp. Pilzcellulose in andere Cellulose-Modificationen oder auch in Harze, oder sie erscheinen als eine Folge von Einlagerungen fremdartiger Substanzen.

So verbreitet jene Umwandlungsprodukte sind, so wenig sind dieselben bisher chemisch studirt. Sie kommen in allen Abtheilungen der Pilze vor. Am häufigsten treten sie in Form von Gallertbildungen oder Verschleimungen auf. Vergallertungen finden sich in exquisiter Form an den Sporenmembranen vieler Brandpilze (z. B. *Ustilago*), mancher Uredineen (*Coleosporium*), vieler Tremellinen (*Tremella*), der äusseren Fruchtwand gewisser Bauchpilze (*Phallus*, *Sphaerobolus*, *Geaster*), zahlreicher Hymenomyceten (Hut von *Tre-*

<sup>1)</sup> Bezüglich der Entstehung und des Wachstums der Zellmembran muss, da dies in die allgemeine Zellenlehre gehört, auf die »Morphologie und Physiologie der Pflanzenzelle von A. ZIMMERMANN, dieses Handb. Bd. III verwiesen werden, wo man auch die Literatur angegeben findet.

<sup>2)</sup> Morphol. u. Physiol. d. Pilze, Flechten und Myxomyceten. Leipzig 1864.

<sup>3)</sup> Beiträge zur genaueren Kenntniss der chemischen Beschaffenheit der Zellmembran bei den Pilzen. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 83, I pag. 494.

*mellodon gelatinosum*) Huthaut vieler Agarici, äussere Hyphenlage junger Stränge von *Agaricus melleus*), der Schläuche, Paraphysen und der inneren Peritheciengewand sehr zahlreicher Pyrenomyceten (*Chaetomium*), der Fruchtwand und des Stieles gewisser Pezizenartiger (*Bulgaria*) und Morchelartiger (*Leotia lubrica*) Scheibenpilze. Auch bei den Hefepilzen und Flechten hat man Vergallertungen vielfach beobachtet.

Diese Gallertmassen tragen theils den Charakter von Pflanzenschleimen, theils von gummiartigen Substanzen (siehe das Kapitel: Die chemischen Bestandtheile).

Sehr häufig ist bei Pilzen wie bei Flechten eine Zellstoff-Modification, die sich mit Jod blau oder violett färbt. Namentlich an den Schlauchspitzen vieler Discomyceten<sup>1)</sup> aber auch mancher Pyrenomyceten (z. B. *Sordaria*) hat man diese Reaction beobachtet und schon seit längerer Zeit als systematisches Unterscheidungsmittel benutzt, namentlich auch in der Lichenologie. Ob dieser Stoff etwa mit dem durch Jod ebenfalls sich bläuenden Isolichenin identisch ist (siehe Chemische Bestandtheile der Pilze) muss vorläufig dahin gestellt bleiben. Von Stärke kann natürlich keine Rede sein.

Nach HARZ können die Membranen der Huthyphen von *Polyporus officinalis* in Harz umgewandelt werden.

Was sodann die Einlagerungen (Infiltrationen) fremder Stoffe in die Zellhaut anbetrifft, so sind dieselben recht mannichfaltiger Art.

Unter den Infiltrationen organischer Natur kommen vor allen Dingen Farbstoffe in Betracht.

Sehr bemerkenswerth ist, dass in sehr zahlreichen Fällen die Farbstoffe durch kein einziges Lösungsmittel aus der Sporenmembran zu entfernen sind. Dass hierbei die Cellulose- oder Pilzcellulose-Reaction gänzlich verdeckt wird, ist nicht zu verwundern.

Die Membranfarbstoffe sind entweder in alle Schichten der Membran eingelagert oder nur in die äussern Lamellen der Zellwand, wie es bei den meisten dickwandigen Zellen der Fall zu sein scheint, oder (seltener) nur in die Innenlamelle (*Phragmidium subcorticium* SCHRANK nach J. MÜLLER). Ziemlich verbreitet dürften auch Infiltrationen der Zellhaut mit harzartigen Körpern sein. E. BACHMANN fand mit einem rothen harzartigen Stoffe (s. Nectriaroth die Membranen von *Nectria cinnabarina* imprägnirt. Auch das gelbe Gummigutt-ähnliche Harz, das ich bei *Polyporus hispidus* auffand, kommt zum Theil in den Membranen des Hutgewebes und der Sporen vor, dasselbe gilt von dem gelben Harz des *Agaricus spectabilis* (vergl. den Abschnitt: chemische Bestandtheile der Pilze, speciell den Abschnitt Harze). Wahrscheinlich lagern alle Pilze, welche Harze ausscheiden, wie die meisten Polyporeen, diese Stoffe auch in die Wandungen ein.

Sodann kommen Infiltrationen von Stoffen vor, welche bewirken, dass sich die Membran mit Phloroglucin und Salzsäure roth bis violett, mit schwefelsaurem Anilin gelb, mit Indol und Schwefelsäure roth färbt. Solche Membranen nennt man »verholzt«. Sie bläuen sich nicht mit Jod und Schwefelsäure (resp. mit Chlorzinkjod) sondern nehmen damit Gelb- bis Braunfärbung an, sind unlöslich in Kupferoxydammoniak, nicht selten auch in conc. Schwefelsäure

Welcher Natur diese Einlagerungsstoffe sind, wissen wir noch nicht, vielleicht kommen nebst

<sup>1)</sup> Z. B. mancher Phacidiaeen, Stictideen, Ascoboleen, Pezizeen. Vergl. REHM's Bearbeitung der Pilze in RABENHORST's Kryptogamenflora. Bd. I, Abth. III.

anderen Coniferin und Vanillin, die man in verholzten Wänden höherer Gewächse gefunden, in Betracht <sup>1)</sup>. Verholzte Membranen finden sich nach BURGERSTEIN <sup>2)</sup>, der als Erkennungsmittel die Gelbfärbung durch schwefelsaures Anilin (mit Schwefelsäure) anwandte, bei den Flechten *Bryopogon ochroleucus*, *Cladonia furcata*, *gracilis* und *pyxidata*, *Imbricaria physodes*, woselbst die Marksichten wenigstens schwach gelb gefärbt wurden. Die von ihm untersuchten Pilze (*Saccharomyces cerevisiae*, *Mucor Mucedo*, *Aspergillus glaucus*, *Penicillium glaucum*, *Peniza acetabulum*, *Hypoxylon polymorphum*, *Trametes Pini*, *Daedalea quercina*, *Agaricus corticis*, *Polyporus hutescens*, *officinalis*, *versicolor*, *sulfureus*, *stereoïdes* u. Andere zeigten keine Verholzung.

Niggel <sup>3)</sup>, der die Rothfärbung mit Indol und Schwefelsäure zur Erkennung anwandte, fand die Membranen von *Polyporus fomentarius* schwach, die von *Trametes suaveolens* ausgesprochen verholzt. Auch die Rinden- und Marksicht einiger Flechten (*Cladonia deformans*, *Cetraria islandica*, *Cladonia furcata*, *gracilis*, *Imbricaria physodes*, *Sticta pulmonacea*, *Ochrolechia pallescens*) färbten sich deutlich roth. Wie BURGERSTEIN konnte auch er bei *Sacch. cerevisiae*, *Mucor Mucedo*, *Penicillium glaucum*, *Daedalea quercina*, *Agaricus procerus* keine Verholzung constatiren.

Nimmt man hierzu noch die negativen Resultate, welche HARZ <sup>4)</sup> bei einer ganzen Reihe anderer Pilze aus den verschiedensten Gruppen erhielt, so wird man sagen müssen, dass die Vermuthung SCHACHTS und DE BARY's von einer allgemeineren Verbreitung der Verholzung bei Pilzen nicht Stand hält.

Ausgesprochene Verholzung fand HARZ bei *Elaphomyces granulatus* (an gewissen Zellen der Fruchthülle) und an den Capillitium-Fasern von *Bovista nigrescens* PERS., *plumbea* PERS., *tunicata* FR. besonders bei Anwendung von Phloroglucin und Salzsäure.

Einlagerung von Wachs soll bei manchen Conidien, z. B. von *Penicillium* vorkommen, die von Wasser nicht benetzbar sind. Ein strenger Nachweis steht aber noch aus.

Einlagerung von Fetten dürfte namentlich in den Membranen der Sporen häufig vorkommen, doch fehlen auch hier sichere Anhaltspunkte.

Der so viel gebrauchte Ausdruck »Cuticularisirung« ist wahrscheinlich ein ähnlicher Sammelbegriff für Einlagerungen von organischen Substanzen, die man nicht genau kennt, wie der der »Verholzung«. In vielen Fällen mag es sich um unlösliche Farbstoffe und um Fette, in anderen um Combinationen von Fetten und Harzen oder von Farbstoffen und Harzen handeln. Eingehende Untersuchungen, namentlich solcher Objecte, die von massgebenden Autoren übereinstimmend als »cuticularisirt« bezeichnet werden, sind sehr erwünscht <sup>5)</sup>. Bisher hat man so ziemlich alle Einlagerungen, welche gebräunt sind, und mit denen man sonst nichts anzufangen wusste, bequemerweise »cuticularisirt« genannt.

Von Infiltrationen anorganischer Natur sind allbekannt die des Kalk-oxalats, bei Pilzen sowohl als bei Flechten häufig vorkommend, und gewisser Eisenverbindungen, die man bei einigen Flechten beobachtet (siehe: Chemische Bestandtheile der Pilze).

### 5. Physikalische Beschaffenheit.

Es soll hier nur auf den ausserordentlich hohen Grad von Dehnbarkeit hingewiesen werden, welcher, wie ich nachwies, die Schlauchmembran der ejaculirenden

<sup>1)</sup> Näheres über Verholzungen überhaupt bei ZIMMERMANN, Morphol. und Physiol. d. Pflanzenzelle. Dieses Handb. Bd. III, Hälfte 2, pag. 123—125.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über das Vorkommen und die Entstehung des Holzstoffes in den Geweben der Pflanzen. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 70, pag. 341.

<sup>3)</sup> Das Indol ein Reagenz auf verholzte Membranen. Flora 1881.

<sup>4)</sup> Ueber das Vorkommen von Lignin in Pilzen. Bot. Centralbl. Bd. 23, pag. 371—372 u. Bd. 25, pag. 386—387.

<sup>5)</sup> Ueber Korkbildung und Cuticularisirung vergl. auch Zimmermann l. c.

Ascomyceten auszeichnet. Am ausgesprochensten tritt derselbe bei den Schläuchen der Sordarien hervor, die sich bis auf das fünffache ihrer ursprünglichen Länge und das drei- bis vierfache ihrer ursprünglichen Weite zu dehnen vermögen. In Fig. 58 I u. II sind die verschiedenen Stadien der Dehnung zur Anschauung gebracht durch die Reihenfolge der Buchstaben *a—g*.

### B. Plasma (Cytoplasma).

Es stellt, wie in den Zellen aller anderen Organismen, eine zähflüssige Masse dar, in welche kleine stärker lichtbrechende Körperchen emulsionsartig vertheilt sind. Die letzteren, *Mikrosomata* genannt, nehmen mit Jod gelbe Färbung an und speichern mit Leichtigkeit Anilinfarbstoffe, wie es Proteinkörper thun, während jene zähflüssige Grundmasse diese Eigenschaften nicht zeigt.

Das Cytoplasma grenzt sich nach aussen durch eine feine Haut (Primordialschlauch MOHL's, Hautschicht PRINGSHEIMS) ab. Um sie sichtbar zu machen, wendet man wasserentziehende Mittel (z. B. Zuckerlösung) an, worauf sie sich, wie sich wenigstens an grösseren Zellen constatiren lässt, von der Zellwand abhebt.

Jeder Plasmakörper ist der äusseren Gestaltveränderung (Metabolie oder Amöboïdität) fähig. Er kann aber selbstverständlich diese Fähigkeit nur dann äussern, wenn er nicht von einer Zellwand umschlossen ist. Solche hautlose Plasmakörper trifft man nur in der Gruppe der Algenpilze, speciell bei Chytridiaceen, Saprolegniaceen und Lagenidieen, Pythieen und manchen Peronosporaceen an. Hier treten sie in Form von Schwärmsporen (Zoosporen) auf. Die metabolischen Erscheinungen derselben sind am ausgesprochensten bei den Chytridiaceen, wo sie schon SCHENK<sup>1)</sup> beobachtete, dagegen nicht besonders auffällig bei den übrigen Algenpilzen. Doch geht auch bei den Schwärmern der Chytridiaceen die Metabolie niemals so weit, dass, wie etwa bei den Monaden, lange und spitze Pseudopodien entwickelt würden, vielmehr nehmen die Plasma-Fortsätze nur mehr breite und stumpfe Formen an.

Die in Rede stehenden nackten Plasmakörper sind ferner mit eigenthümlichen feinfädigen Anhangsorganen versehen, welche die schnelle Ortsveränderung der Schwärmer bewirken, und als Cilien, Geisseln oder Flagellen bezeichnet werden. Bei den Chytridiaceen treten sie fast durchweg in der Einzahl, bei den übrigen Algenpilzen in der Zweizahl auf, entweder in polarer oder in lateraler Stellung. Wo grosse Feinheit, geringes Lichtbrechungsvermögen und lebhaftes Spiel dieser Organe den Nachweis erschweren, hat man zu fixirenden und tingirenden Mitteln, wie Jodlösung, Chromsäure etc. zu greifen. Beim Schwärmen werden die Cilien entweder vorangetragen (Saprolegnia) oder nachgeschleppt (viele Rhizidienartige Chytridiaceen.)

Die Zoosporen scheinen durch die Cilien in der Art in Bewegung gesetzt zu werden, dass sie sich um ihre Achse drehen. Von Seiten derjenigen Schwärmer, welche seitliche Cilien zeigen, werden, wie man durch die Beobachtung leicht constatiren kann, andere Schwärmbahnen beschrieben, als durch solche mit terminalen Cilien. Nach meinen Beobachtungen<sup>2)</sup> weist die Schwärmbahn der Zoosporen von *Rhizopodium Pollinis* (A. Br.) in den meisten Fällen eine Zickzacklinie auf, mit gewöhnlich spitzen Winkeln. Die Winkelpunkte stellen zugleich Ruhestationen dar, wo die Cilie sich stark contrahirt. Genaue Beobachtungen über die Schwärmbahnen anderer Zoosporen liegen meines Wissens nicht vor.

<sup>1)</sup> Ueber contractile Zellen im Pflanzenreiche. Physik.-med. Gesellsch. Würzburg 1857 und Jenenser Gratulationsschrift. Für viele Chytridiaceen habe ich selbst Angaben auffälliger Amöboïdität gemacht: Zur Kenntniss der Phycomyceten. Nova acta Bd. 47. Nr. 4.

<sup>2)</sup> Ueber einige niedere Algenpilze (*Phycomyceten*) Halle 1887.

Unter den Einschlüssen des Plasmas sind hervorzuheben:

a. Vacuolen. Während junge Pilzzellen, z. B. die Endzellen wachsender Fäden, relativ wenig wässrigen Zellsaft führen, treten mit zunehmendem Alter der Zelle allmählich Ansammlungen wässriger Bestandtheile in Form von erst wenigen kleinen, dann mehreren allmählich grösser werdenden Tröpfchen auf (Fig. 20, I—IV, Fig. 25, II, Fig. 30, I, Fig. 44, VII), die schliesslich zu noch grösseren Tropfen zusammenfliessen können (Fig. 37, II p, 44, VIII). Man nennt diese Zellsafttropfen, weil man sie früher für Hohlräume hielt, Vacuolen. Bei reicher Anzahl derselben erscheint das Plasma schaumig (Fig. 20, I—IV) und bei ihrem Zusammenfliessen wird dasselbe zu einem wandständigen Belag zusammengedrängt (Fig. 23 XI). In den Dauersporen vermisst man sie gewöhnlich, weil diese Organe möglichst wasserfreies Plasma speichern. Beim Keimungsprozess aber, bei welchem bekanntlich Wasseraufnahme erfolgt, werden sie natürlich immer sehr bald auftreten.

b. Krystalloide (KLEIN). Als Krystalloide bezeichnet man Krystalle eiweissartiger Natur, wie sie in den Zellen mancher Phanerogamen (z. B. in den Proteinkörnern der Zellen des *Ricinus*-Samens) und in den Zellen rother Meeresalgen (Florideen) vorkommen. Im Bereiche der Pilze stellen sie insofern eine seltene Erscheinung dar, als ihre Existenz bisher nur betreffs der Algenpilze (Phycomyceten), speciell der Kopfschimmel (Mucoraceen) nachgewiesen wurde, zuerst von KLEIN<sup>1)</sup> (bei *Pilobolus*) (dann von VAN TIEGHEM<sup>2)</sup>, der sie zugleich genauerem Studium unterwarf<sup>3)</sup>.

Ihre Form ist nach v. T. entweder die des Octaëders (*Phycomyces nitens*, *Spinellus fusiger*, *Sporodinia grandis*, *Rhizopus nigricans*, *Mortierella tuberosa* u. *pilulifera*, *Piptocephalis arrhiza*) oder die der triangulären abgestumpften Platte, die von v. T. auf das Octaeder zurückgeführt wird (*Mucor*-Arten, *Thamnidium elegans*, *Mortierella polycephala*, *Helicostylum elegans*, *Chaetostylum Fresenii*); beiderlei Krystallformen trifft man bei *Chaetocladium elegans* u. *Pilaira Cesatii* an.

Ziemlich gross erscheinen die Krystalloide von *Pilobolus*- und *Mucor*-Arten; sehr kleine Formen finden sich bei *Chaetocladium* u. *Piptocephalis arrhiza*. Sie sind auf die Träger der Sporangien und Zygosporien localisirt und im Mycel nach v. T. nur in der Nähe dieser Fructificationsorgane zu finden. Ihre geringere oder reichlichere Production scheint von der Beschaffenheit des Substrates abzuhängen, doch fehlen hierüber noch exacte Versuche. Während die Krystalloide der Phanerogamen zumeist als Reservestoffe fungiren, dürften nach v. T. die der Mucorineen als Ausscheidungsproducte aufzufassen sein, da sie nicht mit zur Sporenbildung verwandt werden und nach der Entleerung der Sporangien und Zygosporienträger mit deren Absterben allmählich aufgelöst werden. v. T. bezeichnete die Eiweisssubstanz der Mucoraceen-Krystalloide als »Mucorin«.

c. Cellulinkörner (PRINGSHEIM 1883<sup>4)</sup>). Ihr Vorkommen beschränkt sich nach dem bisherigen Stande der Kenntniss auf Saprolegnia-artige Pilze

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss des *Pilobolus* (Jahrb. f. wissensch. Botanik t. 8 (1872) p. 337).

<sup>2)</sup> Nouvelles recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. ser. VI t. I, pag. 24—32.

<sup>3)</sup> Ob *Dimargaris crystallina*, bei der v. T. gleichfalls Krystalloide fand, ein Ascomycet ist, muss vorläufig dahingestellt bleiben.

<sup>4)</sup> Ueber Cellulinkörner, eine Modification der Cellulose in Körnerform. Berichte d. deutsch. botan. Ges. 1883.



nämlich *Leptomitius lacteus* AGARDH, *L. brachynema* HILDEBRAND, *L. pyriferus* ZOPF<sup>1)</sup>, sowie Vertreter der Gattung *Achlya* und *Saprolegnia*.

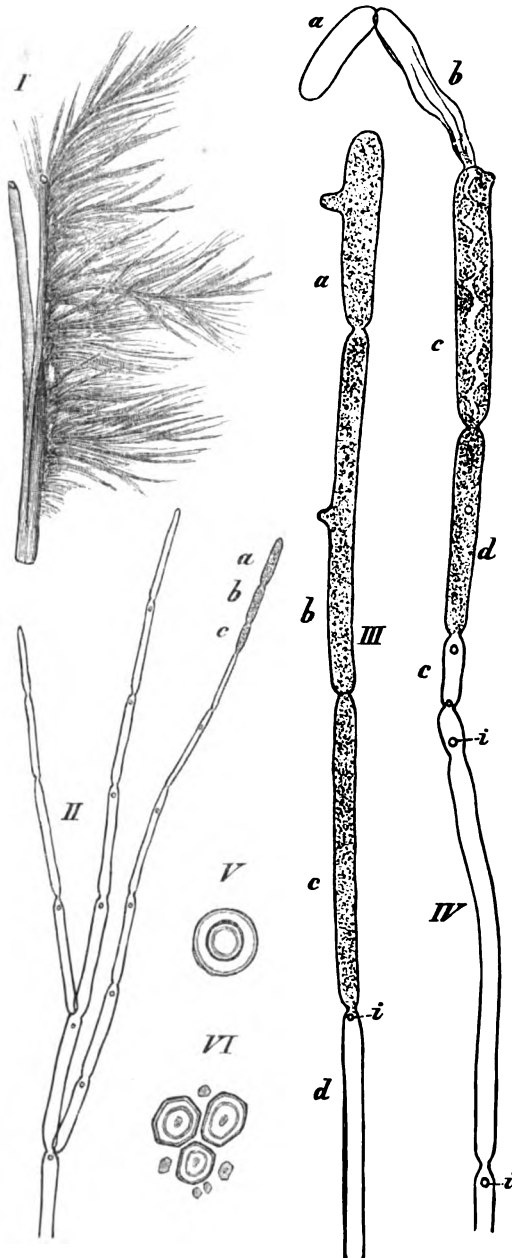


Fig. 62. (B. 671.)

*Leptomitius lacteus* AG. I Schwimmendes Strohalmfragment mit Rasen des Pilzes in natürlicher Grösse besetzt. II 40fach. Stück eines Zweigsystems, die Einschnürungen an den Fäden, die runden Cellulinkörner und drei Sporangien zeigend, welche in der Reihenfolge *a b c* sich auszubilden im Begriff sind. III 250fach. Ein Fadenstück in seinem oberen Ende dargestellt. Die durch die Einschnürungen getrennten Glieder sich nach der Reihenfolge der Buchstaben *a b c* zur Sporangienbildung anschickend, das untere *d* noch vegetativ und ein Cellulinkorn (bei *i*) zeigend. Die Sporangien *a* u. *b* haben eine seitliche Ausstülpung (Entleerungspapille) getrieben. IV 250fach. Ähnliches Fadenstück; die Sporangien *a* u. *b* bereits entleert, *c* die Zerklüftung des Plasmas in Schwärmer zeigend, *d* noch nicht so weit entwickelt; die beiden anderen Glieder noch vegetativ, bei *i* Cellulinkörner. V u. VI Cellulinkörper in verschiedener Grösse, die grossen mit concentrischer Schichtung, 740fach nach PRINGSHEIM. Alles übrige nach der Natur.

In der Jugend erscheinen sie »als flache scheibenförmige oder polyedrische Plättchen mit abgerundeten Ecken«, die älteren grösseren »haben sehr wechselnde, im allgemeinen der Kugelform genäherte Gestalten mit stellenweise flächenartiger Begrenzung.« Anfangs ungeschichtet zeigen sie später deutliche concentrische Schichtung (Fig. 62, III, IV *i*, V, VI).

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Infektionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nov. acta.

In chemischer Beziehung stellen sie ein celluloseähnliches, speciell der Pilzcellulose nahe verwandtes Kohlehydrat dar. Sie lösen sich leicht in Schwefelsäure, sowie in Chlorzinkjodlösung, und sind in Kupferoxydammoniak, kaustischen Alkalien, Salz- und Salpetersäure unlöslich.

Es kommen auch Zwillingskörner und zusammengesetzte Körner vor, die nach Pr. durch eine Art Sprossung entstehen sollen, analog den hefeartigen Zellen. Bei den Achlyen bleiben die aus einander hervorgehenden Generationen sehr lange mit einander in Zusammenhang.

Die Cellulinkörper treten nicht bloss mit den Mycelschläuchen sondern (bei Achlya) auch in den Oogonien auf. Hier entstehen sie nach Pr. aus dem Periplasma. In den Schläuchen der *Leptomitus*-Arten sollen nach Pr. die Körner, wenn sie in eine Stricture gelangen, verquellen und mit der Membran derart verschmelzen können, dass ein querwandartiger Verschluss zu Stande kömmt.

d) Fibrosinkörper (ZOFF 1887).<sup>1)</sup> Die Fibrosinkörper sind bisher nur im Inhalt der Conidien von Mehlthauptilzen (Erysipheen) aufgefunden (Fig. 20, I—VI). Ihre Formen, ebenso eigenthümlich wie mannichfaltig, entsprechen theils dem Typus der Scheibe oder flachen Muschel (Fig. 20, VI, *a b c*), theils dem Typus des Hohlkegels (Fig. 20, VI, *d e*) ohne oder mit abgeschnittener Spitze (Fig. 20, VI, *f g*) theils dem Typus des Hohlcyinders (Fig. 20, VI, *h i*). Von der hohen Kante gesehen erscheinen sie als gerade, gekrümmte oder gebrochene Striche (Fig. 20, I, 1—8, II, III, IV). Am grössten sind sie bei den *Podosphaera*-Species, am kleinsten bei *Erysiphe*-Arten. Bei *Podosphaera Oxycanthae* (Mehlthau des Weissdorns) messen sie etwa 2—8  $\mu$  im grössten Durchmesser, in der Dicke nur 0,5—0,7  $\mu$ . Ihr Lichtbrechungsvermögen ist so schwach, dass sie im Plasma der Conidien in der Flächenansicht leicht übersehen werden und nur auf der hohen Kante stehend deutlich hervortreten (Fig. 20, I—IV). Selbst bei Behandlung mit Aetzkali, Chromsäure etc. lassen sie, im Gegensatz zu den Cellulinkörnern, keinerlei Structur (Schichtung, Streifung) erkennen. Aus dem chemischen Verhalten erfolgt, dass sie der Pilzcellulose (Fibrose FREMY's) nahe stehen. Sie sind schwer löslich in concentr. Schwefelsäure, unlöslich in Salpetersäure, Salzsäure, Kupferoxydammoniak, Aetzkali, quellungsfähig in erwärmtem Kali und heissem Wasser und werden durch Chlorzinkjod weder gelöst (Gegensatz zu Cellulin) noch gefärbt. Gegen Jod, Alkohol, Aether, Chloroform, Osmiumsäure, Anilinfarbstoffe verhalten sie sich indifferent. Sie entstehen zum Theil schon im Conidienträger und gelangen bei Bildung der Conidien in diese hinein, um sich mit zunehmendem Alter zu vergrössern. Sie haben die Bedeutung eines Reservestoffes, da sie bei der Keimung der Conidien aufgelöst werden.

Das von FOCKE, CARTER, STEIN, SCHMITZ und KLEBS für chlorophyllgrüne (Englenen), von mir für chlorophyllose niedere Thiere (Monadinen speciell *Leptophrys*) nachgewiesene Paramylum ist im Inhalt pilzlicher Zellen bisher nicht gefunden worden, obwohl seine Existenz hierselbst nicht unmöglich wäre.

Dagegen scheint die Möglichkeit der Bildung von Stärke ausgeschlossen zu sein, da diese in ihrer Entstehung an Chlorophyll gebunden ist.

e) Fett oder fettes Oel kommt sowohl in den Zellen der Mycelien als in den Fruchträgern und besonders auch in Sporen und Gemmenbildungen in grosser Verbreitung vor, und zwar in Form von anfangs kleinen, allmählich grösser werdenden und durch schliessliches Zusammenfliessen mehr oder minder

<sup>1)</sup> Berichte der deutsch. botan. Gesellsch. 1887. Bd. V, Heft 7, pag. 275—281.

beträchtliche, oft riesige Dimensionen annehmenden, stark lichtbrechenden Tropfen (Fig. 23 IX, 24 IV, 30 VII). Sie sind löslich in Alkohol, Aether, Chloroform, Benzol, werden durch Alkannatinctur roth, durch 1% Ueberosmiumsäure braun gefärbt und zeigen die Acroleinreaction.

Wo relativ grosse Tropfen in der Einzahl in den Zellen vorhanden sind, umlagern sie oft den Zellkern, diesen ganz einhüllend (Beispiele: die Oosporen mancher Chytridiaceen, der Kopfschimmel [*Mucor*], der Saprolegnieen Peronosporeen, die Schwärmsporen der Chytridiaceen, die Sprosse mancher *Saccharomyces*-Arten). Wo sie, wie in den ellipsoïdischen Sporen der Morchelartigen und vieler anderer Ascomyceten in der Zweizahl zugegen, liegen sie in den Brennpunkten des Ellipsoïds. Als besonders reichliche Fettbildner will ich hervorheben die Gemmen der Russthaupilze (*Dematium pullulans* (Fig. 30 VII), *Cladosporium Fumago*, *Penicillium cladosporioïdes*, *Fumago salicina*) und das Mutterkorn.

Die Fettmassen erscheinen bei manchen Species goldgelb oder orangeroth, z. B. bei den Zoosporen der Cladochytrien, den Sommer- und Wintersporen vieler Rostpilze (Uredineen) und Gallertpilze (Tremellinen) weil sie mit Farbstoffen tingirt sind. (Siehe Inhaltsfarbstoffe).

f) Farbstoffe kommen, wie längst bekannt, im Inhalt pilzlicher Zellen sehr häufig vor, entweder in der Zellflüssigkeit gelöst (alle wasserlöslichen Farbstoffe) oder an Tröpfchen von fettartigen Substanzen gebunden (die in Wasser unlöslichen Fettfarbstoffe oder Lipochrome). Letztere erkennt man mikrochemisch, wenn sie in genügender Concentration vorhanden sind, an der Blaufärbung durch concentrirte Schwefelsäure resp. Salpetersäure und an der Grünfärbung durch Jodjodkalium. Gewöhnlich sind die Fettfarbstoffe gelb oder rothgelb. In den Sporangienträger-Anlagen von *Pilobolus*, in den Sporen der Uredineen, in den Paraphysen vieler Pezizen und *Ascobolus* Arten, in den fructificativen Theilen der Gallertpilze (Tremellinen) sind nahe verwandte Fettfarbstoffe an relativ grosse Tröpfchen so reichlich gebunden, dass der mikrochemische Nachweis leicht zu führen ist; in anderen Fällen, wo die Tröpfchen sehr klein erscheinen, stellen sich grössere Schwierigkeiten entgegen. Man hat dann den Nachweis makrochemisch zu versuchen. Vergl. den Abschnitt »Farbstoffe« im physiologischen Theile.

g) Harze sind namentlich in den Zellen vieler Basidiomyceten häufig, z. B. der Porenschwämme (Polyporeen), der Lamellenschwämme (Agaricineen), der Thelephoreen etc., entweder in Form von Tröpfchen zu finden, oder die Zellen partiell oder auch total ausfüllend. Letzteres ist der Fall bei *Polyporus hispidus*, sowie bei *Agaricus spectabilis* Fr., wo manche Hyphen in Hut und Stiel oft auf sehr weite Strecken mit Harz gefüllt erscheinen und dadurch stark lichtbrechendes Aussehen erhalten. Der mikrochemische Nachweis ist nur dann mit Sicherheit zu führen, wenn eine makrochemische Untersuchung des betreffenden Pilzes vorausgegangen. Denn die üblichen mikrochemischen Reactionen passen einerseits nicht auf alle Pilz-Harze, andererseits passen sie ebensogut auf andere Substanzen. (So werden z. B. harzerfüllte Zellen durch Alkannatinctur roth gefärbt; allein Fette zeigen diese Reaction ebenfalls; sie ist also nur dann anwendbar, wenn zuvor makrochemisch nachgewiesen ist, dass der Pilz kein Fett enthält. Die FRANCHIMONT'sche Reaction mit concentrirter wässriger Kupferacetatlösung, welche nach mehrtägiger Einwirkung harzigen Zellinhalts smaragdgrün färbt, giebt bei manchen Pilzharzen kein Resultat. Eisen-

chlorid färbt die notorisch harzerfüllten Zellen, welche man im Hutgewebe von *Polyporus hispidus* zerstreut findet, dunkelolivengrün, harzerfüllte Hyphen anderer Pilze nicht.) Vergl. den Abschnitt »Harze« im physiologischen Theile.

h) Krystalle anorganischer Substanzen sind im Zellinhalt der Pilze bisher nur selten gefunden worden, und zwar handelt es sich dabei, soweit mir bekannt, ausschliesslich um oxalsauren Kalk. Schöne kugelige Drusen dieser Verbindung kommen nach DE BARY<sup>1)</sup> in den Mycelfäden von *Phallus caninus* vor; in den blasigen Zellen des Hutes und Stieles von *Russula adusta* fand derselbe Forscher hier und da kleine stabförmige Kalkoxalat-Krystalle.

Mikrochemisch sind die Kalkoxalatkrystalle daran zu erkennen, dass sie in Essigsäure unlöslich, in Schwefelsäure ohne Gasentwicklung löslich sind, worauf die Bildung von Gipskrystallen eintritt.

Ueber das Vorkommen von nicht geformten Inhaltsbestandtheilen, wie Glycogen, Mycose, Mannit etc. siehe den physiologischen Theil.

### C. Zellkern.

Es ist noch nicht lange her, dass man allgemein annahm, die Pilzzellen seien, wenige Ausnahmen abgerechnet, kernlos. Heut zu Tage ist man vom Gegentheil überzeugt, da seit dem Vorgange von SCHMITZ<sup>2)</sup> und STRASSBURGER<sup>3)</sup> die Existenz von Zellkernen in allen Fällen constatirt wurde, wo man ihnen mit passenden Methoden nachging.

In den Schlauchsporen mancher Ascomyceten (z. B. *Selinia pulchra* nach meinen Beobachtungen) sowie in den vegetativen Zellen von (*Molinia*) *candida* nach HANSEN und *Basidiobolus ranarum* nach EIDAM<sup>4)</sup> in den Zellen vieler anderen Pilze erscheinen diese Gebilde von solcher Grösse und sonstiger Beschaffenheit, dass sie ohne Weiteres mit einem guten System nachzuweisen sind. Wahrhaft riesige, 5—6 mikr. im Durchmesser haltende Zellkerne besitzt mein *Amoebochytrium rhizidioides*.<sup>5)</sup> Dagegen enthalten die Zellen sehr vieler anderer Pilze so kleine Kerne, von im Vergleich zu dem plasmatischen Inhalt so schwachem Lichtbrechungsvermögen, dass ihr Nachweis nur nach vorheriger Fixirung des Zellplasmas durch schnell tödtende Reagentien mit darauf folgender Anwendung gewisser Färbungsmittel sicher gelingt. (Gewöhnlich wendet man zur Fixirung Alkohol absolutus oder Pikrinsäure resp. Pikrinschwefelsäure und nach dem Auswaschen zur Färbung Haematoxylin-Lösung an).

Viele Sporen besitzen nur einen Kern, so nach STRASSBURGER<sup>6)</sup> die Schwärm-Sporen von *Saprolegnia*, nach BÜSGEN<sup>7)</sup> die von *Leptomitus*, nach NOWAKOWSKI die von *Polyphagus Euglenae*, nach ROSENVINGE<sup>8)</sup> die Conidien mancher Basidiomyceten, nach eigenen Beobachtungen die Conidien der Mehlthauptpilze (wo der Kern ziemliche Grösse erreicht), nach DE BARY<sup>9)</sup> die Ascosporen von *Peziza*

<sup>1)</sup> Morphologie pag. 12.

<sup>2)</sup> Ueber die Zellkerne der Thallophyten. Verhandl. d. naturf. Vereins der preuss. Rheinlande 1879 und 1880.

<sup>3)</sup> Zellbildung und Zelltheilung. 1.—3. Aufl.

<sup>4)</sup> *Basidiobolus*, eine neue Gattung der Entomophthoreen. Beitr. z. Biol. Bd. IV, pag. 181.

<sup>5)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten I, zur Morphologie und Biologie der Ancylisteen und Chytridiaceen. Nova acta Bd. 42, (1884). pag. 182.

<sup>6)</sup> Zellbildung und Zelltheilung 3. Aufl. Taf. 13. Fig. 7—8.

<sup>7)</sup> Entwicklung der Phycomyceten-Sporangien. PRINGS. Jahrb. 13, Taf. 12, Fig. 10, 14.

<sup>8)</sup> Sur les noyaux des Hyménomycètes. Ann. sc. nat. ser. 7, t. III.

<sup>9)</sup> Morphol. pag. 103.

*confluens*, nach FISCH<sup>1)</sup> die Ustilagineen-Sporen. Mehrkernige Sporen fand SCHMITZ<sup>2)</sup> bei *Chaetocladium Jonesii*, zweikernige ROSENINGE l. c. bei manchen Basidiomyceten; auch bei *Selinia pulchra* (Ascosporen) sah ich mitunter zwei Kerne.

Das Mycel der Phycomyceten, das, wie wir sahen, im Allgemeinen in Form einer reich verzweigten Zelle entwickelt ist, weist, was zuerst SCHMITZ (l. c.) constatirte für Mucorineen, Saprolegniaceen und Peronosporaceen, zahlreiche Kerne auf, repräsentirt also eine vielkernige Zelle. Das gilt auch für die grösseren Sporangien der genannten Gruppe (z. B. für *Saprolegnia* nach STRASSBURGER<sup>3)</sup> sowie deren junge Oogonien (*Saprol. asterophora* auf Grund eigener Untersuchungen).

In den Mycelfäden der Mycomyceten finden sich die Zellkerne bald in Einzahl (*Erysiphe communis*) bald in Mehrzahl (*Peziza coerulea*, *Morchella esculenta*, *Penicillium communis*) nach SCHMITZ<sup>4)</sup> und STRASSBURGER<sup>5)</sup>; die vegetativen Zellen der Hefearten (*Saccharomyces*) scheinen stets nur einen Kern aufzuweisen. Die Form des fertigen Kerns erscheint kugelig oder linsenförmig; amoeboide Gestaltänderungen kommen, wie ich l. c. nachwies, bei *Amoebochytrium rhizidioides*, einer Chytridiacee, vor. Sie gehen hier oft so weit, dass sich der Kern schnell und bedeutend in die Länge zieht, um sich im nächsten Augenblicke wieder zur Kugelform zu kontrahiren, oder dass er plötzlich eine tiefe Stricturng erhält, die im nächsten Moment wieder völlig verschwunden sein kann. Bisher ist diese eigenthümliche Erscheinung bei keinem andern Pilze gefunden worden.

Was die Structur anbetrifft, so hat man an den kleinsten Kernen noch keinerlei Differenzirung nachzuweisen vermocht, wogegen grössere Formen vielfach einen centralen Theil, das Kernkörperchen (*Nucleolus*), ausgezeichnet durch stärkeres Lichtbrechungsvermögen und die Fähigkeit, gewisse Farbstoffe reichlicher aufzunehmen, und einen peripherischen erkennen lassen. Sehr schön sind diese Verhältnisse, die zuerst STRASSBURGER<sup>6)</sup> für *Saprolegnia* darlegte, bei *Leptomitum lacteus* und *L. pyriformis* ZOPF zu sehen,<sup>7)</sup> wenn man die Schläuche mit Pikrinschwefelsäure fixirt und nach vorsichtigem Auswaschen mit Haematoxylin-Alaun färbt.

Man sieht dann die ziemlich grossen Kerne aufgehängt an strahlenden Plasmafäden und im Innern einen als meist etwas gestrecktes dunkles Körperchen hervortretenden Nucleolus.

Ob Pilzkerne eine Membran besitzen (für die Kerne gewisser Algen und Phanerogamen ist eine solche nachgewiesen) wissen wir zur Zeit nicht. Den Kernen des erwähnten *Amoebochytrium* dürfte sie, da dieselben so ausgesprochen amoeboide Bewegungen auszuführen im Stande sind, fehlen.

Die Entstehung neuer Kerne beruht, soweit bekannt, (wie bei den übrigen Organismen) stets auf Theilung bereits vorhandener. Dieser Theilungsprocess tritt in zwei Formen auf, die man als direkte Theilung (Fragmentation) und indirekte Theilung (Karyokinesis) unterscheidet. Erstere besteht darin,

<sup>1)</sup> Ueber das Verhalten der Zellkerne in fusionirenden Pilzzellen. Naturf. Versamml. 1885.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Zellkerne der Thallophyten. Verhandl. d. naturw. Vereins d. preuss. Rheinlande 1879.

<sup>3)</sup> l. c. Taf. 13, Fig. 1—4.

<sup>4)</sup> Structur d. Protoplasmas und der Zellkerne l. c. 1880.

<sup>5)</sup> Botan. Practicum. 2. Aufl., pag. 424, Fig. 148.

<sup>6)</sup> Zellbildung und Zelltheilung.

<sup>7)</sup> Für *L. lacteus* auch schon von BÜSGEN l. c. gezeigt.

dass der Kern in der Mitte eine Einschnürung erhält, die schliesslich so weit geht, dass eine Trennung in zwei Hälften stattfindet. Im Gegensatz zu höheren Pflanzen scheint dieser Modus bei Pilzen der verbreitetste zu sein. Nach STRASSBURGER kommt er vor bei *Saprolegnia*, *Penicillium*, *Agaricus*-Arten.<sup>1)</sup>

Die indirekte Kerntheilung ist bisher nur bei *Exoascus*-artigen Schlauchpilzen beobachtet worden, aber wahrscheinlich bei den Ascomyceten weiter verbreitet.

Charakteristisch für die indirekte Kerntheilung ist bekanntlich die Bildung einer sogen. Kernfigur. Nachdem sie bereits SADEBECK<sup>2)</sup> constatirt hatte, wurde sie von FISCH<sup>3)</sup> in ihren wesentlichen Stadien näher verfolgt: »Der Beginn der Kerntheilung (bei *Ascomyces endogenus*) kennzeichnet sich durch das Auftreten von grösseren und kleineren Körnchen im Zellkern, diesem Stadium folgt das Spindelstadium. Die Zahl der Spindelfäden ist eine sehr geringe, dagegen sind sie ziemlich dick und an den Enden stark gegen einander convergirend; das ganze Gebilde hat ein tonnenförmiges Aussehen. Im Aequator befinden sich die Elemente der Kernplatte aus ziemlich grossen, den einzelnen Spindelfasern ansitzenden Körpern bestehend. Es unterscheidet sich ausser durch seine Kleinheit der Kern in diesem Stadium in nichts von denen, wie sie in Embryosäcken von Phanerogamen vorkommen. Der folgende Zustand zeigt die Elemente der Kernplatte in je 2 getheilt, die allmählich den Polen der Spindelfasern zuwandern. Die Elemente der Kernplatte nähern sich, bis sie je einen einheitlichen Körper bilden; die Verbindungsfäden schwinden schnell und die Tochterkerne bilden sich nun zu ihrer normalen Gestalt aus, bis abermals eine neue Theilung eingeleitet wird. Der ganze Vorgang wiederholt sich noch einmal, so dass am Ende acht Kerne frei dem Plasma eingebettet sind.«

Im Gegensatz zur Kerntheilung steht die Kernverschmelzung. Sie wurde zuerst von STRASSBURGER nachgewiesen mit Bezug auf die Oosporangien einer *Saprolegnia*. Im jungen Oosporangium kommen hier zunächst zahlreiche Kerne vor. Wenn sich dann das Plasma dieses Behälters auf einzelne Centren zurückgezogen hat zur Eibildung, so sieht man in jeder Eispore zunächst noch mehrere Kerne. Diese rücken dann aber nach dem Centrum derselben zu, um hier in Berührung zu treten und zu verschmelzen. Nach FISCH<sup>4)</sup> kommt derselbe Vorgang bei *Pythium*; nach meinen Beobachtungen auch bei *Saprolegnia asterophora* vor; denn hier finden wir im Oogon zunächst zahlreiche Zellkerne, in den reifen Oosporen nur einen einzigen.<sup>5)</sup>

Wahrscheinlich enthalten die Zellkerne der Pilze wie die anderer Pflanzen Nuclein. Für die Hefe wenigstens ist dies durch KOSSEL<sup>6)</sup> indirekt nachgewiesen, indem er zeigte, dass deren Zellen Nuclein enthalten. (Man erhält es, wenn man Hefe mit verdünnter Natronlauge behandelt und den Auszug mit verdünnter Salzsäure fällt. Es stellt im reinen Zustande eine weisse oder schwach

<sup>1)</sup> Zellbildung und Zelltheilung pag. 62.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Jahrb. d. wissenschaftlichen Anstalten zu Hamburg für 1883. Hamburg 1884. pag. 101.

<sup>3)</sup> Ueber die Pilzgattung *Ascomyces*. Bot. Zeit. 1885, pag. 4—5 des Abdrucks.

<sup>4)</sup> Tageblatt der Naturforschervers. 1885.

<sup>5)</sup> Nach Fixirung mit Pikrinschwefelsäure und Färbung mit Haematoxylinalaun nachgewiesen.

<sup>6)</sup> Zeitschr. f. physiol. Chemie III, pag. 284.

röthliche Masse dar.) KRASSER<sup>1)</sup> ist zu demselben Resultat gekommen, meint aber, das Nuclein sei im Plasma vertheilt, ein Zellkern fehle ganz.

## II. Zellbildung.

### A. Freie Zellbildung.

Unter freier Zellbildung verstehe ich mit BERTHOLD u. A. ZIMMERMANN den Vorgang, dass innerhalb einer Mutterzelle, aus deren Plasma ein oder mehrere Tochterzellen entstehen, während die Membran der Mutterzelle hierbei untheiligt bleibt, so dass die Tochterzellen mit der Mutterzellen von Anfang an nicht im Gewebeverbande stehen.

Dieser Process vollzieht sich in erster Linie in allen Sporangien, mögen diese nun Zoosporangien, Oosporangien oder Schläuche (Asci) heissen. Doch verläuft er nicht überall in ganz derselben Weise; vielmehr lassen sich drei verschiedene Modi des Verlaufes unterscheiden, die man als Vollzellbildung, als freie Zellbildung ohne Periplasma- und als freie Zellbildung mit Periplasmabildung bezeichnet.

1. Vollzellbildung oder Zellverjüngung. Sie besteht darin, dass sich der ganze Plasmakörper einer Zelle contrahirt und dabei von der Membran allseitig abhebt. Dabei kann er sich schliesslich mit eigener Membran umgeben. Die Vollzellbildung kommt z. B. vor bei den Achlyen und *Leptomitum pyriferus*. Wenn nämlich die Schwärmsporen aus den Sporangien ausgetreten sind, so umgeben sie sich mit Membran. Innerhalb derselben contrahirt sich nun der Plasmakörper und wandert dann als Schwärmspore aus der Mutterzellhaut aus, um sich erst später mit Membran zu umgeben (Fig. 45, V—VIII).

Aehnliches findet sich bei *Dictyuchus*: Die Schwärmsporen verbleiben hier aber in den Sporangien in dichter Lagerung und umgeben sich jede mit einer Haut, wodurch das ganze Sporangium wie ein Netz erscheint (Zellnetzsporangium). Hierauf bildet sich in jeder der behäuteten Zellen durch Contraction eine neue Zelle, die als hautloser Schwärmer ausschlüpft.

2. Freie Zellbildung mit Periplasmabildung.<sup>2)</sup> Das Charakteristische bei diesem Process liegt darin, dass zur Bildung der Tochterzellen nur der grössere Theil des Plasmas verbraucht wird, der kleinere aber als »Periplasma« zunächst zurückbleibt um erst später für mechanische Zwecke, wie Verdickung der Membran, Verkettung der Sporen zu einem geschlossenen Complex oder als wasseranziehendes Mittel verwandt zu werden.

Diese Art der freien Zellbildung kommt zunächst vor bei den *Pythium*-, *Lagenidium*-, *Myzocyttium*-, *Peronospora*- und *Cystopus*-artigen Algenpilzen und zwar in deren Oosporangien, die nur je eine Oospore erzeugen. Besonders deutlich sind nach meinen Beobachtungen die Vorgänge in den relativ grossen Oogonien von *Cystopus candidus*, wie die Zeichnungen VII, VIII, IX in Fig. 44 zeigen. Zunächst treten in dem peripherischen Theile des Plasmas sehr zahlreiche Vacuolen auf, welche die Hauptmasse des Plasmas nach der Mitte zusammendrängen und das peripherische nur in Form von dünnen Platten und Strängen erscheinen lassen (Fig. 44, VII.).

Darauf werden die peripherischen Vacuolen grösser und die radiären Plasmaplatten in dieser Region an Zahl entsprechend vermindert, während sich etwa

<sup>1)</sup> Kleinere Arbeiten des pflanzenphysiol. Inst. d. Wiener Universität XVIII u. Oestr. bot. Zeitschr. 85 (1885), pag. 373—377.

<sup>2)</sup> Vergl. DE BARY, Saprolegnien. SENKENBERG, Ges. Abhandl. Bd. 12.

gleichzeitig die centrale Masse, die unterdess etwas vom Antheridiuminhalt aufgenommen hat, zur Kugel abrundet und sich mit Membran umgiebt, nunmehr die junge Oospore darstellend (Fig. 44, VIII). Später nehmen dann die peripherischen Vacuolen noch an Grösse zu und die Stränge des Periplasmas in Folge dessen an Zahl noch mehr ab, indem sie sich gleichzeitig nach der Oosporenwand hinziehen. Schliesslich verschwinden alle diese Stränge und ihr Plasma wird zur Bildung der charakteristischen Verdickungsleisten (Fig. 44, IX) verwandt, z. Thl. überkleidet es ausserdem den Befruchtungsschlauch des Antheridiums, der in Folge dessen noch deutlicher hervortritt. Das Periplasma dient bei den genannten Phycomyceten also nur zur Verdickung der Oosporenmembran (und des Befruchtungsschlauches).

Wir treffen die freie Zellbildung mit Periplasmabildung ferner bei allen Schlauchpilzen an, in deren Sporangien (Ascen). Doch entstehen hier in der Regel 8 (Fig. 59, II; 59, I, II, IV, VII; 60, I) oder 16, bei gewissen Arten 32, 64, 128, bei anderen auch nur 2, 4 (Fig. 58, I) oder 6 Tochterzellen. Die Entstehungsweise ist folgende: Zunächst vermehren sich nach dem bereits früher betrachteten Modus der Zweitheilung aus dem ursprünglichen Kern des Schlauches 2, 4, 8 u. s. w. Kerne.

Sind, wie z. B. bei *Ascobolus furfuraceus*, die 8 Kerne entstanden, so geht nach BERTHOLD<sup>1)</sup> die Zellbildung hier in der Weise vor sich, dass sich die breite Plasmamasse, in der die Kerne liegen, durch Vacuolisierung auflockert. Die Vacuolen schieben sich zwischen das die Kerne umgebende und das wandständige Plasma ein. Auch zwischen den Kernen d. h. den dieselben umgebenden Plasmamassen treten kleinere Vacuolen auf, so dass schliesslich 8 kernführende, etwa kugelige Massen entstanden sind, die mehr oder weniger auffallend von einander getrennt und durch Plasmafäden und Platten im Lumen des Ascus suspendirt sind. Es bildet sich dann um jede der 8 Plasmamassen eine Membran, welche die so entstandene junge Spore gegen das übrige (vacuolige) Plasma (Periplasma DE BARY's) abgrenzt. Später werden nun die Vacuolen des Plasmas grösser und damit die Zahl der Plasmaplatten geringer. Sie ziehen sich schliesslich ganz nach der Wandung der Spore hin, um als Verdickungen zu dienen, oder erstarren, so lange sie noch die Plattentorm besitzen, wie ich für *Sordaria*-Arten gezeigt habe. Dass bei den ejaculirenden Schlauchpilzen diese Periplasmaauflagerungen mit zur Verkettung der Sporen und Anheftung des Sporencomplexes im Schlauchscheitel dienen, wurde bereits auf pag. 360 erörtert.

3. Freie Zellbildung ohne Periplasma. Sie kommt, soweit sicher bekannt, nur bei den Phycomyceten, speciell in den Sporangien (Schwärm-sporangien, Oosporangien) der Saprolegnieen vor. Besonders klar sind die einschlägigen Verhältnisse zu beurtheilen, wenn man die relativ grossen Oosporangien der Saprolegnien und Achlyen in Betracht zieht. An diesen Objekten, besonders an *Saprolegnia Thuretii* DE BARY hat DE BARY<sup>2)</sup> die freie Zellbildung näher studirt und folgende von BERTHOLD<sup>3)</sup> neuerdings bestätigte und ergänzte Resultate gewonnen:

Die Plasmamasse erfüllt anfangs die ganze Höhlung des jungen Oosporan-

<sup>1)</sup> Studien über Plasmamechanik, pag. 298, Taf. VII, Fig. 8.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Peronosporéen und Saprolegnieen. SENKENB. naturf. Ges. Bd. 12, pag. 36.

<sup>3)</sup> Studien über Plasmamechanik, pag. 308—312.



giums. Sodann stellt sich ein Entmischungsvorgang ein, der zur Bildung eines grossen centralen Safttraums und eines mehr oder minder dicken Wandbelegs führt, der die Form einer hohlkugeligen Lamelle zeigt. In dieser sind zunächst noch Vacuolen vorhanden, die später verschwinden. Jetzt bilden sich im Plasma um einzelne Centren (je nach der Grösse der Oosporangien 2, 4, 8 oder mehr) Ansammlungen, welche sich nach dem centralen Safttraume hin buckelartig vorwölben, während die zwischenliegenden entsprechend dünner werden. Sobald diese Ansammlungen ausgesprochen hervortreten, bemerkt man in ihnen einen hellen Fleck, der nun erhalten bleibt.

Die Ballen-artige Anhäufung des Plasmas verstärkt sich dann noch, bis die Massen nur mehr durch dünne Stränge unter sich und mit der Oosporangienmembran zusammenhängen und schliesslich auch diese eingezogen werden. Darauf contrahiren sich die Ballen langsam, zeigen eine Zeitlang Amöboïdbewegung und runden sich unter langsamer, fortdauernder Contraction zu Kugeln ab. Endlich erhalten sie eine Membran. Wahrscheinlich erfolgt die Ballung um Centren, welche je mehrere Kerne enthalten dürften. Bei der definitiven Ausbildung der Oosporen verschmelzen diese dann zu einem einzigen Kern (Siehe Kernverschmelzung).

Es ist, wie auch BERTHOLD meint, grosse Wahrscheinlichkeit vorhanden, dass die Bildung der Schwärmer in den Zoosporangien in ähnlicher Art wie die Bildung der Oosporen in den Oosporangien verläuft. BÜSGEN, der jene Objekte untersucht hat, ist zu einem anderen Resultat gekommen.<sup>1)</sup> Es bedarf daher einer nochmaligen Untersuchung dieser Objekte.

### B. Zelltheilung.

Sie kommt in der Weise zu Stande, dass in einer Mutterzelle eine, seltener mehrere Zellstoffplatten (Scheidewände) entstehen, welche sich an die Mutterzellwand ansetzen. Die Mutterzelle wird dadurch in zwei bis mehrere Tochterzellen zerlegt. (Zweitheilung — Vieltheilung). Jede derselben erhält also einen Theil der Mutterzellhaut als Erbtheil mit und steht demnach mit ihr im Gewebeverbande. Hierin liegt der hauptsächlichste Unterschied gegenüber der freien Zellbildung, wo die Tochterzellen keinen Antheil an der Membran der Mutterzelle haben.<sup>2)</sup>

Die am häufigsten vorkommende Zweitheilung zeigen in erster Linie alle mycelialen Fäden der Mycomyceten-Mycelien, speciell deren Endzellen; sodann aber auch die Conidien producirenden Fäden, sowie die Hyphen anderer fructificirender Organe.

Mehr- oder Vieltheilung finden wir in den Conidien gewisser Phycomyceten (*Piptocephalis*- und *Syncephalis*-Arten); so entstehen bei der *Piptocephalis Freseniana* nach BREFELD in den Conidien gleichzeitig 2—3 Scheidewände, mithin 3—4 Zellen (Fig. 7, VII—IX). Wahrscheinlich ist dies auch bei den Teleutosporen von *Phragmidium* der Fall.

Von Interesse ist die Thatsache, dass derjenige Theil der Membran, welchen

<sup>1)</sup> PRINGSHEIM's Jahrbücher. Bd. 13, 1882. S. auch BERTHOLD l. c. pag. 313.

<sup>2)</sup> Es ist selbstverständlich, dass eine zunächst monocentrisch gebaute Mutterzelle, bevor sie sich in 2 oder mehrere Tochterzellen theilt, dicentrischen beziehungsweise polycentrischen Bau erhält. Auf diese der allgemeinen Zellenlehre zugehörigen Verhältnisse einzugehen, ist hier nicht der Ort. Ich verweise in dieser Beziehung auf BERTHOLD, Studien über Plasmamechanik. Kap. 6.

die Tochterzellen von der Mutterzelle erbt, sich bei gewissen Arten verdickt und in 2 Lamellen differenziert, von denen die innere der Tochterzelle unmittelbar zugehörige, sich von der äusseren ablösen kann. Es gewinnt so auf den ersten Blick den Anschein, als ob die Tochterzellen in einer gemeinsamen Sporangienhaut eingeschlossen lägen (Fig. 7, VII, IX), und VAN TIEGHEM hat hauptsächlich die Mehr- bis Vieltheilung zeigenden Conidien von Piptocephalideen und Syncephalideen, welche die beregten Verhältnisse zeigen, als »Sporangien« angesprochen, worin ihm auch BAINIER gefolgt ist, während DE BARY und ZALEWSKI diese Anschauung mit Recht bekämpften, Brefeld Recht gebend. Bei meiner *Thielavia basicola* findet etwas ähnliches statt und hier schlüpfen die Conidien sogar aus der äusseren Membranlamelle, nachdem sie an der Spitze gesprengt wurde, heraus. (In Fig. 61, I—IV habe ich eine continuirliche Beobachtung des merkwürdigen Vorganges dargestellt. Vergl. das auf pag. 367 Gesagte.)

Zellen, die sich durch Zwei- oder Mehrtheilung vermehren wollen, wachsen in der Regel mehr oder minder in die Länge, was namentlich an den Endzellen der Mycomyceten-Mycelien zu beobachten ist, während die intercalaren Mycelzellen diese Erscheinung nur in geringem Masse oder gar nicht zeigen, was übrigens auch für viele Conidien sowie Schlauchsporen gilt.

Während das Wachsthum der Membran intercalarer Zellen, wie es scheint, an allen Punkten gleichmässig stattfindet, ist dasselbe bei den End- oder Scheitelzellen vorwiegend auf die eine Hälfte (die freie) localisirt. Sehr auffällig ist diese Localisation sowohl bei den hefeartigen Sprossen vegetativen Charakters, als auch bei den hefeartigen Conidienformen. In beiderlei Fällen beschränkt sich das Wachsthum der Membran im wesentlichen bloss auf eine engumschriebene terminale oder laterale Stelle (Fig. 3, I—VII). An dieser entsteht eine bruchsackartige Ausstülpung, die sich mehr oder minder stark vergrössert, und hier wird dann auch die Querwand gebildet. Gerade bei solchen »sprossenden« Zellen sind die beiden Tochterzellen in Bezug auf Grösse oft bedeutend verschieden, vielfach auch in Rücksicht ihrer Form. (Vergl. den Abschnitt Sprossmycelien pag. 277).

### III. Verbindung der Zellen zu Systemen (Gewebe).

Die Zellsysteme treten bei den Pilzen entweder in Form von echten Geweben (Zellfäden, Zellflächen und Zellkörpern) auf, oder sie tragen den Charakter unechter Gewebebildungen, zu denen Hyphengewebe und Fusionen gehören.

#### 1. Zellfäden.

Sie stellen bei den Pilzen (wie bei den Thallophyten überhaupt) die vorwiegendste Form der Gewebebildung dar und kommen in der Weise zu Stande, dass Zellen sich fortgesetzt in nur einer Richtung des Raumes strecken und theilen. Dabei bleiben diese Vorgänge, wie wir bei Betrachtung der Mycelfadenbildung sahen, vorzugsweise auf die End- oder Scheitelzelle beschränkt, während die Binnenzellen nur unter bestimmten Verhältnissen theilungsfähig bleiben. Die Pilzfäden besitzen daher ein End- oder Spitzenwachsthum.

#### 2. Zellflächen.

Bei Pilzen die seltenste Gewebeform repräsentirend, entstehen sie in der Weise, dass Zellen sich nach zwei Richtungen des Raumes theilen. In kleinster Gestalt kommen sie bei manchen »zusammengesetzten« Sporen vor, die zunächst ein oder mehrere Querwände und dann Längswände bilden (gewisse Septosporien, Alternarien etc.). Auch Mycelfäden mancher Mycomyceten, sowie

Gemmenreihen können sich zu Zellflächen ausbilden. Dagegen tragen die Conidien von *Dictyosporium elegans* CORDA nicht den Charakter echter Zellflächen, da sie sich aus Zellreihen aufbauen (Fig. 24, IX).

### 3. Zellkörper.

Sie entstehen durch Theilung einer Zelle nach drei verschiedenen Richtungen des Raumes. Ihr Auftreten ist durchaus kein häufiges. Nur gewisse Sporenformen und Früchte (Pycniden, Schlauchfrüchte (?)) werden nach dem Typus der Zellkörper ausgebildet. Im ersten Falle (gewisse mauerförmige Sporen) erreicht der Zellkörper nur geringe mikroskopische Dimensionen, im letzteren kann er bis 1 Millim. und darüber an Durchmesser gewinnen. Für die Entstehungsweise eines Zellkörpers in Form einer »mauerförmigen« Spore kann ein *Septosporium*, eine *Alternaria* als Beispiel dienen. Wir sehen in der Conidie jenes Pilzes zunächst eine Querwand auftreten (Fig. 22, I c), dann in jeder der beiden Tochterzellen eine Längswand (Fig. 22, I c, III a), worauf dann in jedem der 4 Quadranten nochmals eine Wand entsteht, die auf den beiden vorigen senkrecht steht und nur vom Scheitel der Conidie aus gesehen werden kann. Zuletzt kann dann jeder Octant nochmals eine Theilung erfahren (bei grösseren Conidien anderer Pilze sogar mehrere bis sehr zahlreiche).<sup>1)</sup>

Denken wir uns nun, dass die so entstandenen Zellen sich vergrössern und sich ihrerseits nach verschiedenen Richtungen des Raumes theilen, so kommen grössere Gewebekörper zu Stande (Fig. 39, III VIII), wie wir sie bei denjenigen Pycniden vorfinden, die wir früher als Gewebepycniden kennen lernten (pag. 326). DE BARY hat die Entstehung von solchen Gewebekörpern auch als »meristogene« bezeichnet. Nach BAUKE soll übrigens bei *Pleospora herbarum* der innere Theil der Schlauchfrucht ebenfalls als Gewebekörper entstehen.

### 4. Hyphengewebe.

Sie entstehen dadurch, dass gewöhnliche cylindrische oder auch in ganz besonderer Weise geformte Hyphen sich dicht zusammenlagern, beziehungsweise durch einander wachsen und sich dann mehr oder minder dicht verflechten oder auch mit einander verwachsen.

Die einfachste Form des Hyphengewebes ist das Stranggewebe. Es entsteht durch Vereinigung von Hyphen, die sämmtlich in im Ganzen paralleler Richtung verlaufen und dabei mehr oder minder beträchtliche Länge erreichen. Wir haben dergleichen Bildungen bereits bei Betrachtung der Conidienfructification und zwar der Conidienbündel, sowie derjenigen Conidienfrüchte kennen gelernt, die als Hyphenfrüchte bezeichnet wurden (vergl. Fig. 38, IV—VI und pag. 325). Sie kommen ferner vor in Form der Mycelstränge (Fig. 15), wobei auf pag. 294 zu verweisen ist.

Die zweite Form stellt das Knäuelgewebe dar. Es kommt in der Weise zu Stande, dass die Aeste eines einzigen oder mehrerer Zellfäden mit begrenztem Spitzenwachstum unter reichster Verzweigung durch einander wachsen und sich zu einem dichten Gebilde verknäueln, das mehr oder minder rundliche Form besitzt. Die einzelnen Elemente eines solchen Knäuels schliessen zuletzt gewöhnlich so dicht zusammen, dass das Hyphensystem auf dem Querschnitt ähnlich sieht einem echten Parenchym (Fig. 14, IV) und daher als pseudoparenchymatisches Gewebe bezeichnet wurde. In Fig. 13 ist der Entwicklungsgang eines solchen Knäuelgewebes in den Hauptphasen zur Anschauung gebracht.

<sup>1)</sup> z. B. *Mellitiosporium* nach REHM in WINTER, Pilze Bd. I, Abth. III, pag. 125.

Auf dem Wege der Knäuelgewebsbildung entstehen namentlich Sclerotien<sup>1)</sup> und Bulbillen<sup>2)</sup> gewisse Peritheccien-artige Schlauchfrüchte (z. B. von *Chaetomium*).<sup>3)</sup>

### 5. Fusionsbildungen (Fusionsgewebe).

Wenn man den Begriff der Gewebebildung im weitesten Sinne fasst, so wird man hierzu auch die sogen. Fusionsbildungen zu rechnen haben. Unter Fusion versteht man die Verschmelzung zweier oder mehrerer Plasmakörper. Sind dieselben nackt, so kann die Verschmelzung ohne Weiteres vor sich gehen; doch sind Beispiele hierfür meines Wissens bei Pilzen nicht bekannt.<sup>4)</sup> Sind sie mit Membran versehen, so muss dieselbe an der Stelle, wo sich die Zellen berühren, aufgelöst werden.

Stehen die Zellen von vornherein im Gewebeverbande (Fadenverbände), so erfolgt die Fusion einfach in der Weise, dass die Querwände aufgelöst werden, und so entsteht aus dem septirten Faden ein continuirlicher Schlauch. Auf diese Weise kommen, wie A. WEISS darlegte, die Milchsaftgefäße gewisser milchender Blätterschwämme (*Lactarius*) zu Stande.

Sehr häufig sind die Fusionserscheinungen an Conidien, die auf ihren Trägern sehr nahe bei einander stehen (z. B. an den sogen. Kranzkörperchen mancher Brandpilze, wie *Tilletia* (Fig. 63), *Entyloma*, *Urocystis*) oder der bei Aussaat in Nährlösungen mehr oder minder nahe bei einander zu liegen kommen. Gewöhnlich verläuft der Vorgang so, dass die eine Conidie einen kurzen Keimschlauch bildet, der an seinem Ende mit einer anderen Conidie resp. deren Keimschlauch verwächst, worauf die trennende Membran gelöst wird. Auf diese Weise können z. B. keimende Conidien der Conidienfrüchte von *Fumago* etc. zu Dutzenden, ja zu Hunderten in Verbindung treten. Eigenthümlicher Weise hat DE BARY<sup>5)</sup> in solchen Fusionsvorgängen, wie sie namentlich zuerst von TULASNE studirt wurden, Sexualitätsacte erblicken wollen, speciell in Rücksicht auf die Ustilagineen; eine Ansicht, der namentlich BREFELD<sup>6)</sup> mit Recht entgegengetreten ist, da diese Erscheinungen offenbar schon

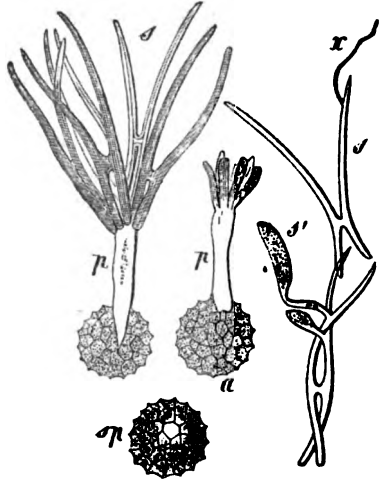


Fig. 63. (B. 672.)

Steinbrand des Weizens (*Tilletia Caries* TUL.), 400fach vergr. *sp* eine Spore; *pp* keimende Sporen mit Promycelium, welches auf der Spitze die cylindrischen Sporidien, einen Quirl bildend, und paarweis copulirend, trägt, bei *a* im Beginne der Entwicklung, bei *s* fertig. Rechts zwei abgefallene und keimende Sporidienpaare, bei *x* einen Keimschlauch treibend, der an der anderen ein secundäres Sporidium *s*, gebildet hat.

<sup>1)</sup> Vergl. hieüber den Abschnitt »Sclerotien« im morphologischen Theile.

<sup>2)</sup> ZUKAL, Untersuchungen über den biologischen und morphologischen Werth der Pilzbulbillen. Verhandl. d. zool. bot. Ges. Wien 1886.

<sup>3)</sup> W. ZOPF, zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. *Chaetomium*. Nova Acta Bd. 52. OLTMANN, Entwicklung der Peritheccien in der Gattung *Chaetomium*. Bot. Zeit. 1887.

<sup>4)</sup> Wenn die Beobachtung CORNU's, dass der Schwärmer von *Monoblepharis sphaerica* mit der Eikugel verschmilzt, richtig ist, so würde diese Species als Beispiel anzuführen sein. — Was *Reessia amorboides* anbetrifft, bei der von FISCH eine Verschmelzung der Schwärmer gesehen wurde, so gehört sie nach den in der Einleitung angegebenen Gründen nicht hierher,

<sup>5)</sup> Morphologie 195.

<sup>6)</sup> Schimmelpilze, verschiedene Hefte,

darum nichts mit sexuellen Verbindungen zu thun haben, weil eine Verschmelzung der Kerne nicht stattfindet, wie FISCH<sup>1)</sup> für einige Fälle besonders nachwies.

Ueber den bei der Bildung von Zygosporen auftretenden Fusionsvorgang ist in dem Abschnitt »Zygosporenbildung« bereits berichtet. Am allerrhäufigsten kommen Fusionen an den Mycelien der Mycomyceten zu Stande. Der Vorgang ist im Wesentlichen derselbe, wie wenn Sporen fusioniren. In Fig. 15, II *an* habe ich einen Mycelstrang von *Fumago* dargestellt, der zahlreiche Fusionsstellen zeigt; in Folge der dichten Nebeneinanderlagerung der Fäden blieben die Querverbindungen hier sehr kurz. Man pflegt solche Querverbindungen, gleichviel, ob eine wirkliche Fusion oder bloss Verwachsung eintritt, als »Anastomosen« zu bezeichnen; ja man wendet diesen Ausdruck auch für strangförmige Querverbindungen an, wie sie z. B. an den Mycelsträngen vom Hallimasch (*Agaricus melleus*) auftreten (Fig. 16, II).

Zu den Fusionen gehören sodann auch die sogen. »Schnallenbildungen« oder »Henkelbildungen«, welche H. HOFFMANN zuerst an den Mycelien der Basidiomyceten beobachtete. Nach BREFELD (Schimmelpilze, III) entstehen sie als winzige Kurzweige in unmittelbarer Nähe einer Querwand, krümmen sich alsbald häkchenartig um und fusioniren dann mit der an jene Querwand stossenden Nachbarzelle. Nachträglich kann sich ein solches Aestchen gegen seine Mutterzelle durch ein Septum abgrenzen. Etwas Aehnliches kommt auch an den Promycelien von Ustilagineen (z. B. *Ustilago Carbo*) vor. Bisweilen fusionirt ein solches Aestchen auch mit einer entfernter liegenden Zelle desselben Fadens oder mit einem ihm begegnenden Aestchen gleichen Ursprungs. Die Schnalle liegt entweder dem Faden dicht an, oder es bleibt ein kleiner Zwischenraum »Oehr« zwischen beiden.

Endlich wurden Fusionen und Anastomosen auch an den fädigen Anfängen von Conidienfrüchten (z. B. *Fumago*<sup>2)</sup> sowie von Schlauchfrüchten (z. B. *Eurotium*,<sup>3)</sup> *Pyronema*<sup>4)</sup>) beobachtet. In solchen Erscheinungen hat DE BARY ebenfalls Sexualitätsvorgänge erblickt, ohne dass jedoch der Beweis geliefert worden wäre, dass ein von Verschmelzung der Kerne — dem massgebenden Kriterium der Sexualität — begleiteter Act vorläge.

#### Abschnitt IV.

### Physiologie.

#### A. Chemismus der Pilze.

##### I. Die chemischen Bestandtheile.

Wenn wir einen Pilz verbrennen, so erhalten wir, wie bei Verbrennung jedes anderen Organismus, einen festen feuersichern Rückstand, während gasförmige Körper (Kohlenstoff, Sauerstoff, Wasserstoff und Stickstoff) entweichen.

Jenen Rückstand nennt man Asche. Bei der Analyse derselben zeigt sich, dass sie aus Verbindungen besteht, wie sie in den Mineralien angetroffen werden. Man pflegt daher die Aschen-Bestandtheile als mineralische zu bezeichnen. Sie sind übrigens nicht sämmtlich in der Form im Pilzkörper vorhanden, in welcher sie die Analyse nachweist.

<sup>1)</sup> Ueber das Verhalten der Zellkerne in fusionirenden Pilzzellen. Tagebl. d. 58. Vers. d. Naturf. und Aerzte. Strassburg 1885.

<sup>2)</sup> ZOPF, die Conidienfrüchte von *Fumago*. Nov. Act. Bd. 40.

<sup>3)</sup> DE BARY, Morphol. pag. 214 u. 219.

<sup>4)</sup> KIHLMANN, Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Act. Soc. Sc. Fennicae t. 13.

Die genannten gasförmigen Produkte stellen die Verbrennungsprodukte sämtlicher in dem Pilze vorhandenen organischen Verbindungen dar.

Die Pilze bestehen also (wie alle anderen Organismen) aus mineralischen oder anorganischen und aus organischen Stoffen.

#### A. Die anorganischen Bestandtheile.

Die bisher in der Asche von Pflanzn überhaupt nachgewiesenen Elemente sind:

|         |            | Erdmetalle: Aluminium* |             |
|---------|------------|------------------------|-------------|
| 1werth. | Chlor*†    | Metalle der Alcalien   | Thallium    |
|         | Brom       |                        | Mangan*     |
|         | Jod        |                        | Eisen*†     |
|         | Fluor      |                        | Kobalt      |
| 2werth. | Schwefel*† | alcalische Erdmetalle  | Nickel      |
|         | Selen      |                        | Zink        |
| 3werth. | Phosphor*† |                        | Blei        |
|         | Bor        |                        | Kupfer      |
| 4werth. | Silicium*† |                        | Arsen       |
|         |            |                        | Zinn        |
|         |            |                        | Silber      |
|         |            |                        | Quecksilber |

Davon wurden in der Asche von Pilzen gefunden die mit \* bezeichneten. Von diesen kommen in jedem der genauer untersuchten Pilze vor die mit † versehenen, während die übrigen nur bei gewissen Vertretern nachgewiesen sind<sup>1)</sup>.

Mangan z. B. kommt in den Hüten des Pfefferschwamms (*Lactarius piperatus*)<sup>2)</sup>, wie in gewissen Flechten<sup>3)</sup>, Aluminium in der Asche von Flechten vor (wahrscheinlich als essigsäure Thonerde). Es ist nicht ausgeschlossen, dass bei näherer Untersuchung bei der einen odern andern Species sich Spuren noch anderer Metalle finden werden.

Auf Verbindungen berechnet stellen sich die Mengenverhältnisse der Elemente bezüglich einiger genauer untersuchten höheren Pilze (resp. deren Früchte) nach den einschlägigen Analysen<sup>4)</sup> wie folgt dar:

|                   | Reinasche in der Trocken- substanz | Kali    | Natron | Kalk   | Magne- sia | Eisen- oxyd | Phos- phor- säure | Schwe- felsäure | Kiesel- säure | Chlor  |
|-------------------|------------------------------------|---------|--------|--------|------------|-------------|-------------------|-----------------|---------------|--------|
| 1. Champignon     | 5,31 g                             | 50,71 g | 1,69 g | 0,75 g | 0,53 g     | 1,16 g      | 15,43 g           | 24,29 g         | 1,42 g        | 4,58 g |
| 2. Trüffel        | 8,69                               | 54,21   | 1,61   | 4,05   | 2,34       | 0,51        | 32,96             | 1,17            | 1,14          | —      |
| 3. Steinmorchel   | 9,03                               | 50,40   | 2,40   | 0,78   | 1,27       | 1,00        | 39,10             | 1,58            | 2,09          | 0,76   |
| 4. Speisemorchel  | 9,42                               | 49,51   | 0,34   | 1,59   | 1,90       | 1,86        | 39,03             | 2,89            | 0,87          | 0,89   |
| 5. Kegelmorchel   | 8,97                               | 46,11   | 0,36   | 1,73   | 4,34       | 0,46        | 37,18             | 8,35            | 0,09          | 1,77   |
| 6. Boletusarten   | 8,46                               | 55,58   | 2,53   | 3,47   | 2,31       | 1,06        | 23,29             | 10,69           | —             | 2,02   |
| 7. Lärchenschwamm | 1,08                               | 24,80   | 2,81   | 2,27   | 9,69       | —           | 21,56             | 2,53            | 2,33          | 4,33   |

Als ohngefähres Mittel aus den bisherigen Analysen ergibt sich etwa:

<sup>1)</sup> Da nach NÄGELI das Kalium in den Nährlösungen der Pilze durch Rubidium und Cäsium ersetzt werden kann, so werden diese beiden Elemente, wenn ihre Salze zur Cultur verwandt werden, gewiss auch in der Asche der betreffenden Pilze vorkommen.

<sup>2)</sup> BISSINGER, weiter unten citirt.

<sup>3)</sup> Vergl. WOLFF, Aschen-Analysen.

<sup>4)</sup> KOHLRAUSCH, O. Dissertation über einige essbare Pilze und ihren Nahrungswerth. Göttingen 1867. SIEGEL, O. Dissertation über einige essbare Pilze. Göttingen 1870. BISSINGER, Ueber Bestandtheile der Pilze *Lactarius piperatus* und *Elaphomyces granulatus*. Arch. d. Pharm. 1883, pag. 321—344. SCHMIEDER, I., Bestandtheile des *Polyporus officinalis*. Arch. d. Pharm. 1886. Bd. 224, pag. 641—668. MITSCHERLICH, Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 56. Vergl. auch KÖNIG, Nahrungs- und Genussmittel. II. Aufl.

Kali 45 ‰, Phosphorsäure 40 ‰, Magnesia 2 ‰, Natron 1,4 ‰, Kalk 1,5 ‰, Eisenoxyd 1 ‰, Kieselsäure 1 ‰, Schwefelsäure 8 ‰, Chlor 1 ‰.

Aus jenen und anderen Analysen geht zunächst sehr deutlich hervor, dass die untersuchten Pilze einen auffallend hohen und dabei schwankenden Gehalt an Kali und Phosphorsäure besitzen. Das zeigen auch noch andere Beispiele:

|  |           |               |         |      |
|--|-----------|---------------|---------|------|
| <i>Boletus edulis</i>                    | 20,12 ‰   | Phosphorsäure | 50,95 ‰ | Kali |
| <i>Cantharellus cibarius</i>             | 31,32 „   | „             | 48,75 „ | „    |
| <i>Morchella esculenta</i>               | { 39,03 „ | „             | 49,51 „ | „    |
|  | { 37,75 „ | „             | 50,04 „ | „    |
| <i>Lactarius piperatus</i>               | 30,40 „   | „             | 57,57 „ | „    |
| <i>Peziza sclerotiorum</i> <sup>1)</sup> | 48,67 „   | „             | 25,87 „ | „    |
| <i>Polyporus offic.</i>                  | 21,56 „   | „             | 30,65 „ | „    |
| <i>Agaricus campestris</i>               | 50,71 „   | „             | 15,43 „ | „    |
| Trüffel                                  | 54,21 „   | „             | 32,96 „ | „    |
| Obergährige Hefe                         | 53,9 „    | „             | 39,8 „  | „    |
| Untergährige Hefe                        | 59,4 „    | „             | 28,3 „  | „    |
| Weissbierhefe                            | 54,7 „    | „             | 35,2 „  | „    |
| Mutterkorn                               | 45,0 „    | „             | 30,0 „  | „    |

Es ist ferner zu bemerken, dass auch der Gehalt an Magnesia, Schwefelsäure und Kieselsäure bei den verschiedenen Pilzen erheblich schwankt.<sup>2)</sup> So enthält die Asche von *Polyporus officinalis* nach SCHMIEDER 9,69 ‰ Magnesia die vom Champignon nach KOHLRAUSCH nur 0,53 ‰. Letzterer Pilz hat in der Asche 24,29 ‰ Schwefelsäure, die Trüffel dagegen nur 1,17. Ähnliches gilt zumal wenn wir die Flechten hinzunehmen, übrigens auch vom Kalk und vom Eisen<sup>3)</sup>.

ULOTH<sup>4)</sup> fand den Kalkgehalt der Asche von *Biatora rupestris* zu 24,43 ‰, den der *Evernia* zu 8,38 (auf Birkenrinde) resp. 11,04 (von Sandstein). Vielleicht kommt der Kalk in den Flechten immer an Oxalsäure gebunden vor. Grosse Mengen dieser Verbindung enthält nach BRACONNOT<sup>5)</sup>: *Pertusaria communis* (47 ‰), *Urceolaria scruposa*, *Isidium corallinum*, *Phialopsis rubra* HOFFM., *Haematomma ventosum* L., *H. coccineum* DICKS., *Psoroma lentigerum* WEB., *Placodium saxicolum* POLL., *Pl. circinatum* PERS., *Thalloidima candidum* WEB., was übrigens auch schon durch die mikroskopische Untersuchung constatirt werden kann<sup>6)</sup>

ULOTH's Analyse der Reinasche von *Evernia prunastri* ergab:

|            | auf Birkenrinde | auf Sandstein |               | auf Birkenrinde | auf Sandstein |
|------------|-----------------|---------------|---------------|-----------------|---------------|
| Kali       | 4,167           | 5,233         | Eisenoxyd     | 5,513           | 6,625         |
| Natron     | 14,932          | 8,331         | Chlor         | 9,120           | 6,215         |
| Kalkerde   | 8,380           | 11,036        | Schwefelsäure | 3,251           | 1,583         |
| Bittererde | 10,414          | 5,231         | Phosphorsäure | 1,607           | 2,496         |
| Thonerde   | 1,568           | 3,490         | Kieselsäure   | 41,048          | 49,760        |

Hier ist speciell noch der hohe Kieselsäuregehalt hervorzuheben.

<sup>1)</sup> DE BARY, Bot. Zeit. 1886, pag.

<sup>2)</sup> Ob etwa Parasiten in sehr kieselsäurereichen Pflanzen (Equiseten, Gräsern) besonders reiche Mengen von Kieselsäure enthalten, bleibt noch zu untersuchen.

<sup>3)</sup> Die sogenannten oxydirten Formen gewisser Flechten (z. B. *Rhizocarpon petraeum* var. *Oederi*) sind sehr eisenreich, was sich schon äusserlich in ockergelber oder rostbrauner Färbung ausspricht. Nach GÜMBEL (Mittheilungen über die neue Färberflechte *Lecanora ventosa* in Denkschr. d. Wien. Akad. Bd. XI) kommt das Eisen hier in Form eines pflanzensauren Salzes vor. Er führt übrigens eine ganze Reihe jener Formen an. Auch TH. FRIES hat (*Lichenographia Scandinavica* I) verschiedene oxydirte Flechten (*Acarospora*, *Lecidea* etc.) beobachtet.

<sup>4)</sup> Beiträge zur Flora der Laubmoose und Flechten von Kurhessen. Flora 1861, pag. 568.

<sup>5)</sup> Ann. d. Chim. et Phys. Bd. 6, pag. 132 und Bd. 28, pag. 319.

<sup>6)</sup> Siehe: DE BARY, Morphol. pag. 439.

|  | Auf frische Substanz berechnet. |                  |         |       |      |                     | Auf Trockensubstanz berechnet |         |       |      |                     |
|--|---------------------------------|------------------|---------|-------|------|---------------------|-------------------------------|---------|-------|------|---------------------|
|  | Wasser                          | Trocken-Substanz | Protein | Asche | Fett | Kohlehydrat-Extract | Faser                         | Protein | Asche | Fett | Kohlehydrat-Extract |
| 1. <i>Fistulina hepatica</i> . . .     | 85,00                           | 15,00            | 1,59    | 0,94  | 0,12 | 11,40               | 1,95                          | 10,60   | 6,33  | 0,81 | 69,26               |
| 2. <i>Clavaria Bobrytis</i> . . .      | 89,35                           | 10,65            | 1,31    | 0,66  | 0,29 | 7,66                | 0,73                          | 12,32   | 6,23  | 2,80 | 71,80               |
| 3. <i>Polyphorus ovinus</i> . . .      | 91,00                           | 9,00             | 1,20    | 0,21  | 0,86 | 4,73                | 2,00                          | 13,34   | 2,33  | 9,60 | 52,21               |
| 4. <i>Bolitus granulatus</i> . . .     | 88,50                           | 11,50            | 1,61    | 0,75  | 0,23 | 7,49                | 0,82                          | 14,02   | 6,42  | 2,04 | 70,39               |
| 5. <i>Agaricus melleus</i> . . .       | 86,00                           | 14,00            | 2,27    | 1,05  | 0,73 | 9,14                | 0,81                          | 16,26   | 7,50  | 5,21 | 65,25               |
| 6. <i>Bolitus bovinus</i> . . .        | 91,34                           | 8,66             | 1,49    | 0,52  | 0,41 | 5,52                | 0,72                          | 17,24   | 6,00  | 4,80 | 63,65               |
| 7. <i>Agaricus mutabilis</i> . . .     | 92,88                           | 7,12             | 1,40    | 0,46  | 0,17 | 4,47                | 0,62                          | 19,73   | 6,46  | 2,40 | 62,71               |
| 8. <i>Bolitus elegans</i> . . .        | 91,10                           | 8,90             | 1,88    | 0,53  | 0,14 | 5,75                | 0,60                          | 21,21   | 6,00  | 1,60 | 64,45               |
| 9. <i>Agaricus caperatus</i> . . .     | 90,67                           | 9,33             | 1,91    | 0,56  | 0,19 | 5,52                | 1,15                          | 20,53   | 6,02  | 2,11 | 59,02               |
| 10. <i>Bolitus luteus</i> . . .        | 92,25                           | 7,75             | 1,72    | 0,49  | 0,29 | 4,45                | 0,80                          | 22,24   | 6,39  | 3,80 | 57,25               |
| 11. <i>Agaricus ulmarius</i> . . .     | 84,67                           | 15,33            | 4,02    | 1,94  | 0,49 | 7,93                | 0,95                          | 26,26   | 12,65 | 3,20 | 51,63               |
| 12. " <i>procerus</i> . . .            | 84,00                           | 16,00            | 4,65    | 1,12  | 0,57 | 8,55                | 1,11                          | 29,08   | 7,00  | 3,60 | 53,39               |
| 13. " <i>oreades</i> . . .             | 91,75                           | 8,25             | 2,93    | 0,87  | 0,19 | 3,59                | 0,67                          | 35,57   | 10,57 | 2,40 | 43,34               |
| 14. " <i>Prunulus</i> . . .            | 89,25                           | 10,75            | 4,11    | 1,61  | 0,14 | 4,08                | 0,81                          | 38,32   | 15,00 | 1,38 | 37,77               |
| 15. " <i>exaristatus</i> . . .         | 91,25                           | 8,75             | 2,69    | 0,83  | 0,45 | 4,41                | 0,82                          | 30,79   | 4,34  | 5,14 | 50,36               |
| 16. <i>Lycoperdon Bovista</i> . . .    | 86,92                           | 13,08            | 6,62    | 1,20  | 0,41 | 3,42                | 1,43                          | 50,64   | 9,18  | 3,20 | 26,05               |
| 17. <i>Bolitus edulis</i> . . .        | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 22,82   | 6,22  | 1,98 | 62,43               |
| 18. <i>Cantharellus cibarius</i> . . . | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 23,43   | 8,19  | 1,38 | 57,53               |
| 19. <i>Clavaria flava</i> . . .        | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 24,43   | 9,75  | 2,13 | 56,75               |
| 20. <i>Morchella esculenta</i> . . .   | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 33,90   | 9,74  | 1,71 | 48,07               |
| 21. <i>Tuber cibarium</i> . . .        | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 36,32   | 9,73  | 2,48 | 23,00               |
| 22. <i>Morchella conica</i> . . .      | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 36,25   | 8,97  | 1,52 | 44,11               |
| 23. <i>Hebelia esculenta</i> . . .     | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 26,31   | —     | 2,25 | 55,52               |
| 24. <i>Agaricus campestris</i> . . .   | —                               | —                | —       | —     | —    | —                   | —                             | 20,63   | 5,30  | 1,79 | 64,89               |

nach v. LOESCKE.

nach  
KOHLEBAUSCH.nach  
SIEGEL.



Es ist dies zugleich ein Beispiel, wie der Gehalt der Asche an den einzelnen Verbindungen nach dem Substrate Schwankungen erleiden kann, was sicherlich auch bei Pilzen der Fall. Ausgedehntere Untersuchungen in dieser Richtung würden sehr erwünscht sein.

Dass der Gesamt-Aschengehalt bei den verschiedenen Pilzen ebenfalls relativ besträchtlichen Schwankungen unterliegt, z. B. bei

|                              |                |             |                     |
|------------------------------|----------------|-------------|---------------------|
| <i>Polyporus officinalis</i> | nach SCHMIEDER | 1,08 §      | der Trockensubstanz |
| <i>Aspergillus glaucus</i>   | " SIEBER       | 0,7 §       | " "                 |
| <i>Helvella esculenta</i>    | " KOHLRAUSCH   | 9,03 §      | " "                 |
| <i>Agaricus ulmarius</i>     | " V. LOESECKE  | 12,65 §     | " "                 |
| " <i>primulus</i>            | " "            | 15,00 §     | " "                 |
| Mutterkorn-Sclerotien        | " KÖNIG        | 3,00—4,00 § | " "                 |
| <i>Boletus edulis</i>        | " STROHMER     | 6,39 §      | " "                 |
| <i>Merulius lacrymans</i>    | " POLECK       | 6,33—9,66 § | " "                 |

beträgt (vergleiche auch die Tabelle v. LOESECKE's auf der nächsten Seite), ist begreiflich, und werden solche Schwankungen natürlich auch bezüglich der verschiedenen Organe eines und desselben Pilzes zu constatiren sein. Untersuchungen hierüber sind mit Bezug auf eine grössere Anzahl von Hutzpilzen seitens MARGEWICZ<sup>1)</sup> (Resultate in der Tabelle auf pag. 391) und von STROHMER<sup>2)</sup> für den *Boletus edulis* (s. beistehende Analyse) angestellt.

|  | In der Trockensubstanz |             |                      | Im frischen Pilz |
|--|------------------------|-------------|----------------------|------------------|
|  | des Hutes              | des Stieles | des ganzen Schwammes |                  |
| Wasser . . . . .   |                        |             |                      | 90,06            |
| Eiweiss . . . . .  | 27,13                  | 13,75       | 23,11                | 2,30             |
| Ammoniak . . . . .   |                        |             | 0,15                 |                  |
| Amidosäuren als Asparaginsäure berechnet                                       |                        |             | 3,37                 | 0,33             |
| Säureamide, als Asparagin berechnet .  |                        |             | 5,56                 | 0,55             |
| Freie Fettsäuren . . . . .   | 3,23                   | 2,14        | 2,90                 | 0,29             |
| Neutralfette . . . . .   | 2,44                   | 1,82        | 2,25                 | 0,22             |
| Durch Diastase in Zucker überführbare Kohlehydrate als Stärke berechnet .      | 20,22                  | 34,95       | 24,64                | 2,45             |
| Cellulose (Rohfaser) . . . . .   | 10,88                  | 13,21       | 11,58                | 1,15             |
| Reinasche . . . . .  | 8,29                   | 1,95        | 6,39                 | 0,63             |
| Mannit, Traubenzucker und andere stickstofffreie Extractivstoffe (Differenz) . |                        |             | 20,05                | 2,01             |
| Phosphorsäure . . . . .  | 1,97                   | 0,72        | 1,60                 | 0,16             |

Man findet verschiedentlich die Angabe, der Aschengehalt bei den Flechten sei ein besonders hoher; allein wenn man die Aschenanalysen dieser Gewächse mit denen der Pilze vergleicht, so ergibt sich alsbald, dass diese Aeussierung übertrieben ist. Der Aschengehalt beträgt nämlich in den von THOMSON,<sup>3)</sup> GÜMBEL<sup>4)</sup> und ULOTH<sup>5)</sup> ausgeführten Bestimmungen für:

|                                |          |                            |          |
|--------------------------------|----------|----------------------------|----------|
| <i>Cladonia rangiferina</i>    | 12,47 §, | <i>Parmelia omphalodes</i> | 8,12 §,  |
| " <i>pyxidata</i>              | 6,09 §,  | " <i>saxatilis</i>         | 6,91 §,  |
| " <i>bellidiflora</i>          | 1,18 §,  | <i>Physcia parietina</i>   | 6,75 §,  |
| <i>Ramalina scopulorum</i>     | 4,18 §,  | <i>Cetraria islandica</i>  | 1,84 §,  |
| <i>Lecanora ventosa</i>        | 5,26 §,  | <i>Evernia prunastri</i>   | 3,5—5 §. |
| <i>Biatora rupestris</i> SCOP. | 9—10 §.  |                            |          |

<sup>1)</sup> JUSTS Jahresbericht für 1885, pag. 85.

<sup>2)</sup> Beitrag zur Kenntniss der essbaren Schwämme (Chem. Centralbl. 1887, pag. 165.

<sup>3)</sup> Ueber Parietin, einen gelben Farbstoff und über die anorganischen Bestandtheile der Flechten. Ann. d. Chem. Bd. 53 (1845), pag. 257. — <sup>4)</sup> l. c. pag. 28. — <sup>5)</sup> l. c.

| Analyse frischer junger Hut-Pilze<br>von MARGEWICZ | In frischen Pilzen   |        | In der Trockensubstanz. |       |        |        |       |           | Extraktiv-<br>stoffe und<br>Verluste |
|--|----------------------|--------|-------------------------|-------|--------|--------|-------|-----------|--------------------------------------|
|  | Trocken-<br>substanz | Wasser | Eiweisse                | Fette | Mannit | Zucker | Asche | Zellstoff |                                      |
|  |                      |        |                         |       |        |        |       |           |                                      |
| <i>Boletus scaber</i> BULL. . . . .                | Stiel<br>11,31       | 88,69  | 29,87                   | 3,51  | 9,85   | 2,46   | 7,20  | 42,35     | 4,76                                 |
| Hut . . . . .                                      | 15,97                | 84,03  | 44,99                   | 5,90  | 12,75  | 3,28   | 9,14  | 20,56     | 3,38                                 |
| <i>B. edulis</i> BULL. . . . .                     | Stiel<br>12,98       | 87,02  | 30,73                   | 4,41  | 12,71  | 0,98   | 6,67  | 40,41     | 4,09                                 |
| Hut . . . . .                                      | 13,83                | 86,17  | 43,90                   | 6,20  | 14,14  | 1,87   | 8,10  | 22,54     | 3,25                                 |
| <i>Agaricus controversus</i> PERS. . . . .         | Stiel<br>8,90        | 91,10  | 37,47                   | 3,81  | 14,71  | 2,11   | 5,91  | 31,32     | 4,67                                 |
| Hut . . . . .                                      | 8,46                 | 91,54  | 39,49                   | 6,17  | 13,97  | 1,87   | 9,24  | 23,17     | 6,09                                 |
| <i>A. torminosus</i> SCHAEFF. . . . .              | Stiel<br>9,71        | 90,29  | 35,71                   | 4,02  | 12,79  | 2,01   | 6,43  | 35,26     | 3,78                                 |
| Hut . . . . .                                      | 10,17                | 89,83  | 39,14                   | 5,34  | 13,14  | 1,98   | 7,37  | 28,93     | 4,10                                 |
| <i>A. torminosus</i> SCHAEFF. . . . .              | Stiel<br>8,82        | 91,18  | 26,37                   | 4,01  | 15,71  | 4,31   | 5,27  | 38,86     | 5,47                                 |
| Hut . . . . .                                      | 9,83                 | 90,17  | 32,21                   | 6,91  | 13,47  | 4,17   | 7,13  | 30,30     | 5,81                                 |
| <i>A. piperatus</i> PERS. . . . .                  | Stiel<br>11,77       | 88,23  | 28,35                   | 4,72  | 12,17  | 4,13   | 8,43  | 38,04     | 4,16                                 |
| <i>Cantharellus cibarius</i> FR. . . . .           | Hut<br>11,05         | 88,95  | 27,77                   | 7,13  | 13,13  | 3,98   | 9,93  | 35,93     | 2,13                                 |
| <i>Boletus luteus</i> L. . . . .                   | Stiel<br>8,93        | 91,07  | 32,57                   | 3,80  | 15,57  | 0,18   | 7,46  | 35,99     | 4,43                                 |
| Hut . . . . .                                      | 8,41                 | 91,59  | 40,74                   | 6,42  | 16,91  | 0,91   | 10,47 | 21,05     | 3,50                                 |
| <i>B. subtomentosus</i> L. . . . .                 | Stiel<br>10,17       | 89,83  | 35,38                   | 2,36  | 10,94  | 0,48   | 5,83  | 41,23     | 3,78                                 |
| Hut . . . . .                                      | 7,20                 | 92,80  | 28,16                   | 5,82  | 12,92  | 1,14   | 8,58  | 28,29     | 3,40                                 |
| <i>Agaricus melleus</i> VAHL . . . . .             | Stiel<br>7,47        | 92,53  | 26,91                   | 4,62  | 9,16   | 2,91   | 8,81  | 44,07     | 3,52                                 |
| <i>Boletus aurantiacus</i> SCHAEFF. . . . .        | Hut<br>12,48         | 87,52  | 36,67                   | 6,32  | 12,57  | 0,98   | 7,47  | 37,58     | 4,50                                 |
| Hut . . . . .                                      | 11,82                | 88,18  | 40,91                   | 7,73  | 11,72  | 0,46   | 9,79  | 26,85     | 5,43                                 |
| <i>Agaricus deliciosus</i> L. . . . .              | Stiel<br>9,83        | 90,17  | 34,28                   | 5,74  | 13,74  | 0,88   | 7,12  | 31,43     | 2,54                                 |
| Hut . . . . .                                      | 10,01                | 89,99  | 38,12                   | 7,37  | 12,91  | 1,49   | 8,14  | 27,42     | 6,81                                 |
| <i>A. Russula</i> SCHAEFF. . . . .                 | Stiel<br>8,90        | 91,10  | 27,00                   | 4,20  | 11,57  | 5,27   | 8,48  | 39,27     | 4,21                                 |
| Hut . . . . .                                      | 10,64                | 89,36  | 29,22                   | 5,65  | 11,98  | 5,21   | 8,76  | 33,71     | 4,21                                 |
| <i>Boletus scaber</i> BULL. . . . .                | Hut<br>12,07         | 87,93  | 40,89                   | 4,07  | 10,71  | 1,13   | 7,97  | 30,98     | 4,25                                 |
| <i>B. edulis</i> BULL. . . . .                     | Stiel<br>13,45       | 86,55  | 46,98                   | 5,81  | 11,46  | 1,99   | 8,75  | 22,89     | 2,12                                 |
| <i>B. aurantiacus</i> SCHAEFF. . . . .             | Hut<br>12,34         | 87,66  | 39,91                   | 5,82  | 7,14   | 1,71   | 9,29  | 30,92     | 5,21                                 |
| Hut . . . . .                                      | 11,83                | 88,17  | 48,74                   | 7,97  | 10,16  | 2,01   | 8,45  | 19,41     | 3,26                                 |
| <i>B. aurantiacus</i> SCHAEFF. . . . .             | Stiel<br>12,22       | 87,78  | 38,27                   | 4,79  | 9,93   | 0,99   | 9,25  | 33,72     | 3,05                                 |
| Hut . . . . .                                      | 14,51                | 85,49  | 45,19                   | 8,53  | 15,85  | 0,71   | 10,11 | 17,50     | 2,11                                 |

## B. Die organischen Bestandtheile.

## I. Kohlehydrate.

1. Cellulose,  $C_6H_{10}O_5$ .

Kommt bei allen Pilzen als wesentlichster Bestandtheil des Zellhautgerüsts vor und tritt, wie schon p. 369 erwähnt, in zwei Modificationen auf: als gewöhnliche Cellulose, die durch Jod und Schwefelsäure blau, durch Chlorzinkjodlösung violett gefärbt und von Kupferoxyd-Ammoniak, sowie von concentrirter Schwefelsäure nach vorausgehender Quellung gelöst wird; sodann als »Pilzcellulose«, auch Fungin genannt, welche jene drei zuerst genannten Reactionen nicht zeigt (vergl. im Uebrigen das auf pag. 369 Gesagte).

Der Gehalt an Cellulose resp. Pilzcellulose zeigt bei den verschiedenen Pilzen ziemlich weitgehende Differenzen. Auf Trockensubstanz bezogen beträgt er z. B. für:

|   |        |  |
|---|--------|--|
| Essbare Morchel ( <i>Morchella esculenta</i> )                          | 5,50%  | } nach J. KÖNIG's<br>Zusammenstellung. |
| Kegelmorchel ( <i>Morchella conica</i> )                                | 7,11%  |  |
| Champignon, <i>Agaricus campestris</i>                                  | 13,87% |  |
| Trüffel, <i>Tuber cibarium</i>  | 18,73% |  |
| Eine untergährige Hefe  | 37,0%  | } nach NÄGELI.                         |
| <i>Penicillium</i> und <i>Mucor</i> ,<br>auf Zuckernährgelatine erzogen | 39,6%  |  |
| <i>Aspergillus glaucus</i> ,<br>in Salmiak-Zuckerlösung gezüchtet       | 55,7%  | } nach SIEBER.                         |
|   |        |  |

Man vergleiche auch die Tabelle von MARGEWICZ auf pag. 391. Es ist von vornherein (im Allgemeinen) auch ein Wechsel des Cellulosegehalts nach den verschiedenen Organen desselben Pilzes zu erwarten. Specielle Untersuchungen in dieser Richtung hat MARGEWICZ<sup>1)</sup> für die Hutzpilze angestellt, mit Resultaten, nach denen der Gehalt des Stieles den des Hutes übertrifft, was bei *Boletus*-Arten sogar in recht markanter Weise hervortritt (siehe die Tabelle auf pag. 391). Der reichere Cellulosegehalt des Stiels erklärt sich aus der mechanischen Funktion dieses Organs, welche kräftigere Entwicklung der Zellhäute nöthig macht.

2. Zucker der Traubenzuckergruppe,  $C_6H_{12}O_6$ .

Er hat wahrscheinlich eine weitere Verbreitung. Die bisherigen Untersuchungen beschränkten sich, von rein praktischen Gesichtspunkten geleitet, fast durchweg auf essbare Pilze. Von diesen enthält z. B.<sup>2)</sup>

|  | im frischen Zustande | im lufttrockenen Zustande |
|--|----------------------|---------------------------|
| <i>Agaricus campestris</i> (Champignon) . . .    | 0,75%                | 7,49%                     |
| <i>Helvella esculenta</i> (Steinmorchel) . . .   | 0,09%                | 0,79%                     |
| <i>Morchella esculenta</i> (Speisemorchel) . . . | 0,11%                | 0,82%                     |
| <i>Morchella conica</i> (Kegelmorchel) . . .     | 0,04%                | 0,39%                     |
| <i>Polyporus ovinus</i> (Schafeuter) . . . . .   | 2,76%                |                           |
| <i>Hydnum repandum</i> (Stachelschwamm) . . .    | 1,15%                |                           |
| <i>Lycoperdon Bovista</i> (Riesenbovist) . . .   | 1,34%                |                           |

Vergleiche auch die Tabelle von MARGEWICZ, pag. 391, aus der zugleich hervorgeht, dass der Zuckergehalt im Stiel der Hutzpilze ein anderer ist, wie im

<sup>1)</sup> JUST's Jahresbericht 1885, pag. 85 u. 86.

<sup>2)</sup> Nach der Zusammenstellung von J. KÖNIG: Die menschlichen Nahrungs- und Genussmittel. II. Aufl., pag. 474.

Hut. Auch im Lärchenschwamm (*Polyporus officinalis*) existirt nach SCHMIEDER (l. c.) Glycose; das nämliche gilt nach RATHAY<sup>1)</sup> für die Spermogonien der Rostpilze. Zur Ausscheidung kommt, wie es scheint, Zucker an den Conidienlagern des Mutterkorns.

Die Rothfärbung, die man mit Schwefelsäure im Inhalt mancher Pilzzellen erhält (z. B. bei *Chrysomyxa albida* KÜHN<sup>2)</sup>), mag in manchen Fällen, wo es sich nicht um Mannitgehalt handelt, Zuckergehalt anzeigen.

### 3. Glycogen, $C_6H_{10}O_5$ .

Von ERRERA<sup>3)</sup> wurde nachgewiesen, dass dieses früher nur aus dem thierischen Körper (Leber), bekannte, der Stärke verwandte Kohlehydrat auch in pilzlichen Zellen vorkommt. Es durchtränkt das Plasma und giebt ihm, wenn reichlich vorhanden, ein starkes Lichtbrechungsvermögen. Als mikrochemisches Reagenz benutzt man Jodjodkaliumlösung, durch welche eine Rothbraunfärbung erzielt wird, die beim Erwärmen auf 50–60° C. verschwindet und beim Abkühlen wieder auftritt (bei geringem Glycogengehalt freilich wenig auffällig erscheint). Makrochemisch ist Glycogen von ERRERA bisher nur bei einem Hutpilz (*Clitocybe nebularis*) und einem Bauchpilz (*Phallus impudicus*) nachgewiesen worden.

Es scheint eine grosse Verbreitung im Pilzreiche zu haben, denn es wurde in Mycelien und Fructificationsorganen von Repräsentanten verschiedener Gruppen gefunden, z. B. der Kopfschimmel (Mucorineen), der Schlauchpilze (besonders reich sind die Schläuche der Trüffeln und Becherpilze) bei 31 Basidiomyceten und in der Bierhefe. DE BARY<sup>4)</sup>, der übrigens zuerst darauf aufmerksam machte, dass in den Schläuchen von Becherpilzen ein stark lichtbrechendes Plasma vorkomme, welches durch Jodjodkalium schön rothbraune Tinction annehme<sup>5)</sup> (Epiplasma DE BARY's, mit Glycogen getränktes Plasma ERRERA's) fand bei *Sclerotinia sclerotiorum* LIBERT Glycogen nur in bereits kräftig entwickelten Mycelzellen, den Endgliedern der im Wachsthum begriffenen Zweige fehlte sie.

Bei den Glycogenbildnern dürfte dieser Stoff die Hauptform des plastischen Materials darstellen.

### 4. Gummiarten.

1. Lichenin  $C_6H_{10}O_5$ . Aus diesem Stoffe bestehen die Membranen mancher Flechtenpilze, insbesondere der Isländischen Flechte (*Cetraria islandica*). Zur Gewinnung macerirt man dieselben mit viel rauchender Salzsäure, fügt Wasser hinzu, filtrirt und fällt mit Alcohol. Man erhält eine durchscheinende spröde, in kaltem Wasser quellbare, in kochendem sich lösende Masse, die beim Erkalten gallertartig erscheint, mit Jod nicht blau, durch Kupferoxydammoniak und durch

<sup>1)</sup> Die Spermogonien der Rostpilze. Wien 1882.

<sup>2)</sup> J. MÜLLER, Landwirthschaftl. Jahrb. 1886, pag. 750.

<sup>3)</sup> L'épiplasma des Ascomycètes et le glycogène des végétaux. Thèse. Bruxelles 1882. — Sur le Glycogène chez les Mucorinées. Bull. de l'Acad. roy. de Belg. 3. Sér., t. 8 (1884). — Mémoires de l'Acad. roy. de Belg. t. 37 (1885). — Sur l'existence du glycogène dans la levure de bière. Compt. rend. t. 101 (1885), pag. 253–255. — Les réserves hydrocarbonées des Champignons ibid. pag. 391. — Ueber den Nachweis des Glycogens bei Pilzen. Bot. Zeit. 1886, pag. 316. — Anhäufung und Verbrauch von Glycogen bei Pilzen. Bericht. d. deutsch. bot. Ges. 1887. — Man vergleiche übrigens die Kritik WORTMANN's, Bot. Zeit. 1886, pag. 200.

<sup>4)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotien-Krankheiten. Bot. Zeit. 1886, pag. 381.

<sup>5)</sup> Vergl. DE BARY, Morphologie und Biologie der Pilze, pag. 83.

Chlorzink gelöst wird. Durch Behandlung mit verdünnter Schwefelsäure wird sie in Zucker übergeführt, mit Salpetersäure liefert sie Oxalsäure, nicht Schleimsäure. (Vergl. KNOP<sup>1)</sup> SCHWEDERMANN<sup>2)</sup> ERRERA<sup>3)</sup>).

2. Isolichenin,  $C_6H_{10}O_5$ . In der Isländischen und anderen Flechten. Zur Gewinnung kocht man die Flechte so lange mit neuen Mengen Wasser aus, als Alcohol noch eine Trübung erzeugt. Nach 24 stündigem Stehen scheidet sich aus den wässerigen Auszügen gallertartiges Lichenin ab. Das Filtrat concentrirt man durch Abdampfen und fällt dann durch Alcohol Isolichenin. Das ausgeschiedene Isolichenin reinigt man durch Lösen in Salzsäure und Fällen mit Alcohol. Löslich in Wasser, durch Jod gebläut, in Kupferoxydammoniak nicht löslich, in Chlorzink löslich. (Aus BEILSTEIN's Handb. I.)

Hierher scheint auch der Körper zu gehören, den neuerdings ED. FISCHER<sup>4)</sup> bei einem Ascomyceten (*Cyttaria Harioti* und *Darwini*) beobachtete. Er färbt sich mit Jod blau, quillt und löst sich in Wasser, Chlorzink und Kupferoxydammoniak.

### 5. Pilzschleime.

Sie entstehen durch Vergallertung (Verschleimung) der Membranen. Bezüglich ihres Vorkommens ist auf das pag. 369 Gesagte zu verweisen. Die Pilzschleime sind noch wenig untersucht. NÄGELI<sup>5)</sup> gewann aus den Membranen einer Bierhefe durch langes, oft wiederholtes Kochen den »Sprosspilzschleim.« Er schied sich aus der heissen Flüssigkeit in Form von mikroskopischen Kugeln aus, die einfach lichtbrechend waren und sich mit Jod braunroth färbten (während die Zellmembranen sich nicht tingirten). Durch Zusatz von etwas Säure oder der Lösung eines sauren Salzes (Weinstein) lösten sie sich auch, wenn sie mit Jod gefärbt waren.

Das vielleicht hierher gehörige Scleromucin kommt im Mutterkorn vor und wird aus dessen wässrigen Auszügen durch Weingeist gefällt. Man hat es noch nicht frei von anorganischen Stoffen erhalten können.<sup>6)</sup>

### 6. Everniin, $C_9H_{14}O_7$ (STÜDE<sup>7)</sup>).

Aus *Evernia Prunastri* L. isolirt. Wird gewonnen durch Maceriren der Flechte mit verdünnter Natronlauge, Vermischen des dunkelgrünen Filtrats mit Weingeist, Reinigen der dadurch abgeschiedenen bräunlichen Flocken mit Weingeist und Aether und Kochen der wässrigen Lösung mit Thierkohle. Stellt ein amorphes gelbliches, geruch- und geschmackloses Pulver dar. Es quillt in kaltem Wasser, löst sich leicht beim Erwärmen, auch in verdünnten Säuren und in verdünnter Natronlauge. In Aether und Alcohol ist es unlöslich. Die wässrige opalisirende Lösung wird durch Eisessig in grossem Ueberschuss (wie Glycogen) gefällt und giebt auch mit Bleizucker und Ammoniak einen in Essigsäure löslichen Niederschlag. Durch verdünnte Säuren (nicht durch Speichel) erfährt das Everniin Umwandlung in Glycose.

<sup>1)</sup> Ann. d. Chem. Bd. 55, pag. 165

<sup>2)</sup> Jahresber. üb. d. Fortschr. d. Chem. Bd. I. pag. 831.

<sup>3)</sup> Dissertation, Brüssel 1882. pag. 18.

<sup>4)</sup> Zur Kenntnis der Pilzgattung *Cyttaria*. Bot. Zeit. 1888, pag. 816.

<sup>5)</sup> Ueber die chemische Zusammensetzung der Hefe. Sitzungsber. d. Münchener Akad. 4. Mai 1878. pag. 262—267.

<sup>6)</sup> Nach FLÜCKIGER, Pharmakog. d. Pflanzenreichs. pag. 265.

<sup>7)</sup> Ann. d. Chem. und Pharm. Bd. 131, pag. 241.

## 7. Mycose (MITSCHERLICH 1857).

Diese zuckerartige Substanz wurde zuerst von WIGGERS und MITSCHERLICH<sup>1)</sup> und zwar in den Mutterkörnern (Sclerotien von *Claviceps purpurea*), dann von M. LUDWIG<sup>2)</sup> in *Agaricus sambucinus* Fr. nachgewiesen. Später zeigte MÜNTZ,<sup>3)</sup> dass sie sich einer weiteren Verbreitung erfreue, indem er sie zunächst aus einer ganzen Anzahl von Hutspilzen isolirte, nämlich: *Agaricus Eryngii* D.C., *A. sulfureus*, BULL., *A. Columbetta* Fr., *A. fusipes* BULL., *A. lateritius*, *Amanita muscaria*, PERS. (Fliegenpilz), *Amanita caesarea* SCOP., *Lactarius viridis* Fr. und *Lycoperdon pusillum* etc. später aber auch für die Gruppe der Phycomyceten, speciell für den gemeinen Kopfschimmel (*Mucor Mucedo*) constatirte.

Manche Hutpilze enthalten beträchtliche Mengen, so nach MÜNTZ der Fliegenpilz bis 10% der Trockensubstanz, während im Mutterkorn nur etwa 1% enthalten sind.

Zur Darstellung der Mycose (auch Trehalose genannt, wegen ihres Vorkommens in der Trehala-Manna) empfiehlt es sich, Hutpilze zu wählen, welche nicht gleichzeitig Mannit enthalten, z. B. den Fliegenpilz. Man drückt den Saft aus, fällt ihn mit basisch-essigsäurem Bleioxyd, entfernt das überschüssige Bleioxyd mit Schwefelwasserstoff, dampft bis zur Syrupsconsistenz ein und lässt auskrystallisiren. Dann wäscht man die Krystalle mit kaltem Alcohol, löst sie in kochendem Alcohol auf und lässt auskrystallisiren. Ein oder zweimaliges Umkrystallisiren in Alcohol vollendet die Reinigung.

Oder man behandelt die getrockneten und pulverisirten Pilze mit kochendem Alcohol, verdampft den Extract, nimmt den Rückstand mit heissem Wasser auf und lässt auskrystallisiren. Umkrystallisiren in Alcohol liefert dann völlig reines Material: glänzende rectangulär-octaëdrische, sehr süß schmeckende Krystalle, die sich leicht in Wasser lösen. Die Lösung ist rechtsdrehend, und reducirt alkalische Kupferlösung nicht. Durch verdünnte Säuren wird die Mycose in Traubenzucker, durch Salpetersäure in Oxalsäure übergeführt.

8. Mannit, (C<sub>6</sub>H<sub>14</sub>O<sub>6</sub>).

Der im Zellsaft der höheren Pflanzen so verbreitete, am reichlichsten bekanntlich im Saft der Mannaesche enthaltene zuckerartige Stoff Mannit kommt auch in Pilzzellen vor und ist hier zuerst entdeckt worden durch BRACONNOT (1811).<sup>4)</sup> Er wies ihn nach für gewisse Hutschwämme: *Agaricus voluaceus*, BULL., *A. acris*, BULL. (= *A. piperatus*, PERS.), *Hydnum repandum* L., *H. hybridum*, BULL., *Cantharellus cibarius* (Pfefferling), *Phallus impudicus*, *Polyporus squamosus*. Nach MÜNTZ<sup>5)</sup> wird Mannit auch im Champignon (*Agaricus campestris*), in *A. albus*, *A. cornucopia*, *A. scyphoides* etc., sowie in einem Ascomyceten und zwar dem Brodschimmel (*Penicillium glaucum*) producirt. Von anderen Schlauchpilzen kommen hier in Betracht die von KOHLRAUSCH<sup>6)</sup> und SIEGEL untersuchten (weiter unten genannten)

<sup>1)</sup> Ueber die Mycose, den Zucker des Mutterkorns. Monatsber. d. Berliner Akademie 1857 pag. 469—475.

<sup>2)</sup> WÜRTZ, Dictionaire de Chimie, Artikel: Mycose.

<sup>3)</sup> Recherches sur les fonctions des Champignons. I. Partie: Des matières sucrées contenues dans les champignons. Ann. de chim. et de physique. Sér. V. t. 8. pag. 56—92. Vergl. Compt. rend. t. 79. pag. 1182. (1874.)

<sup>4)</sup> Recherches analytiques sur la nature des Champignons. Ann. de Chim. et de Physique Sér. I. t. 79. 80, 87.

<sup>5)</sup> De la matière sucrée contenue dans les Champignons. Compt. rend. t. 79 pag. 1182 bis 1184 (1874) Arch. de Chim. et de la Phys.

<sup>6)</sup> Jahresber. f. Agriculturchemie. 1867, pag. 261.

Morcheln, die Mutterkorn-Sclerotien,<sup>1)</sup> die Hirschtrüffel (*Elaphomyces granulatus*),<sup>2)</sup> die ächte Trüffel (*Tuber cibarium*),<sup>3)</sup> *Peziza nigra*, BULL. nach BRACONNOT. Zu den obengenannten Basidiomyceten sind hinzuzufügen der Steinpilz (*Boletus edulis*) und der Ziegenbart (*Clavaria flava*) nach SIEGEL,<sup>4)</sup> der *Agaricus integer* nach THÖRNER<sup>5)</sup>, *Clavaria coralloides* L. nach LIEBIG und PELOUZE<sup>6)</sup>, *Polyporus cervinus* (R. BÖTTGER, Beitr. zur Phys. und Chem. 44 und 123), *Agaricus theogalus*, BULL. nach VAUQUELIN, *Ag. atramentarius* BULL. nach BRACONNOT l. c. und *Paxillus involutus*, *Hydnum ferrugineum* nach eigener Untersuchung.

Wahrscheinlich ist die Zahl der Mannitbildner eine sehr grosse, auf die verschiedensten Familien vertheilt.

Eine grosse Anzahl von Hutzpilzen hat MARGEWICZ, wie ich nachträglich (aus Just's Jahresber. 1885) ersehe, untersucht. Seine Resultate sind in der auf pag. 391 gegebenen Uebersicht zusammengestellt. *see p. 397 to par. 14.*

#### 9. Inosit, $C_6H_{12}O_6 + 2H_2O$ .

In den Organen der höheren Pflanzen sowohl als der Thiere verbreitet kommt dieser Stoff wahrscheinlich auch in der Klasse der Pilze häufig vor. zuerst wies ihn MARMÉ<sup>7)</sup> nach im Pfefferschwamm (*Lactarius piperatus*) und in *Clavaria crocea*.

Zur Darstellung extrahirt man die Pilztheile mit Wasser, befreit den Extract durch Bleiessig von anderen fällbaren Substanzen und schlägt dann den Mannit mit Bleiessig, dem man etwas Ammoniak zugesetzt, nieder. Letztere Fällung zersetzt man mit Schwefelwasserstoff, filtrirt, dampft ein und fügt Alkohol nebst wenig Aether zu, worauf der Inosit auskrystallisirt.

Löslich in Wasser, schwer löslich in starkem Alkohol. Farblose monocline an der Luft leicht verwitternde Krystalle. Keine Glycosereaction. Dampft man ein Körnchen Inosit mit verdünnter Salpetersäure ein, setzt etwas Ammoniak und Chlorcalcium zu und verdampft wieder, so bleibt eine röthlich gefärbte Masse (SCHERER).

#### 10. Mycodextrin (LUDWIG und BUSSE).

Es wurde von LUDWIG und BUSSE<sup>8)</sup> aus der Hirschtrüffel (*Elaphomyces granulatus*) isolirt und steht dem Dextrin nahe, unterscheidet sich aber von demselben dadurch, dass beim jedesmaligen Wiederauflösen in Wasser ein Theil gelöst bleibt.

#### 11. Mycoinulin (LUDWIG und BUSSE).<sup>9)</sup>

Dem Inulin verwandt, doch von diesem durch sein Rotationsvermögen nach Rechts verschieden. Es kommt mit Mycodextrin vergesellschaftet in *Elaphomyces granulatus* vor. Hier wurde er übrigens schon von BILTZ<sup>10)</sup> aufgefunden und als Inulin bezeichnet.

#### 12. Mycetid (BOUDIER).

Von BOUDIER<sup>11)</sup> im Saft gewisser Hutzpilze gefunden, den Gummiarten ähnlich, aber in Aether stark gelatinisirend und durch Gerbsäure fällbar.

<sup>1)</sup> S. FLÜCKIGER, Pharmakognosie des Pflanzenreichs, pag. 263.

<sup>2)</sup> BISSINGER, Arch. d. Pharmac. 1833. pag. 339.

<sup>3)</sup> Oeconomische Fortschritte 1871. pag. 38.

<sup>4)</sup> RIEGEL, Jahrb. f. pract. Pharm. 7. 222.

<sup>5)</sup> Ann. Chem. 19. 288.

<sup>6)</sup> Ann. Chim. 58. 5.

<sup>7)</sup> Ein Beitrag zum Vorkommen des Inosits. Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 129, pag. 222.

<sup>8)</sup> Archiv d. Pharmac. Bd. 189, pag. 24.

<sup>9)</sup> l. c.

<sup>10)</sup> TROMMSDORF, Neues Journ. d. Pharm. Bd. 11.

<sup>11)</sup> Die Pilze, bearbeitet von HUSEMANN. Berlin 1867.

\* Wie schon BRACONNOT und MÜNTZ u. A. ermittelten, erzeugen manche Hutzpilze wie der Pfefferling (*Cantharellus cibarius*), *Polyporus cervinus*, *Hydnum repandum* und *hybridum* relativ grosse, andere wie *Agaricus volvaceus* relativ geringe Mannit-Quantitäten. Dass dieses wechselnde Mengenverhältniss auch bei den Schlauchpilzen wiederkehrt, ist von vornherein zu erwarten.

#### Uebersicht des Mannitgehalts einiger bekannter Pilze.<sup>1)</sup>

|  | im lufttrocknen Zustande enthält: | im frischen Zustande enthält: |
|--|-----------------------------------|-------------------------------|
| <i>Agaricus integer</i>                    | 19—20 ‰                           |                               |
| <i>Morchella conica</i> (Kegelmorchel)     | 7,89 ‰ . . . .                    | 0,96 ‰                        |
| <i>Morchella esculenta</i> (Speisemorchel) | 4,98 ‰ . . . .                    | 0,61 ‰                        |
| <i>Helvella esculenta</i> (Steinmorchel)   | 5,46 ‰ . . . .                    | 0,65 ‰                        |
| <i>Agaricus campestris</i> (Champignon)    | 4,17 ‰ . . . .                    | 0,42 ‰                        |
| <i>Boletus edulis</i> (Steinpilz)          | 4,47 ‰ . . . .                    | 0,48 ‰                        |
| <i>Clavaria flava</i> (Ziegenbart)         | 6,13 ‰ . . . .                    | 0,78 ‰                        |

Beispiele dafür, dass der Mannitgehalt bei ein und demselben Pilze nach den Organen schwankt, lieferte MARGEWICZ betreffs der Hutschwämme. So zeigte er, dass bei gewissen *Boletus*-Arten das Hymenium reicher als das Hutzgewebe und bei gewissen anderen Hutzpilzen der Hut reicher als der Stiel ist. Man findet die betreffenden Zahlen in der Uebersicht auf.

Junge Individuen von *Ag. sulfurcus* zeigen nach MÜNTZ zunächst nur Mycose — später auch Mannitgehalt. Neben Mannit führen noch gleichzeitig Mycose: *Agaricus fusipes*, *A. lateritius*, *Amanita caesarea*, *Lycoperdon pusillum*.

Zur Darstellung des Mannits behandelt man die zerkleinerten und getrockneten Pilze mit siedendem Alcohol. Beim Erkalten der heiss filtrirten Lösung scheidet sich der Mannit in feinen weissen seidenglänzenden Nadeln aus, welche durch Abpressen mit Löschpapier und Umkrystallisiren aus heissem Alcohol leicht zu reinigen sind. Sie schmelzen bei 165—166° C. und schmecken sehr süss. (Gegenwart von Mycose erschwert das Auskrystallisiren beider Substanzen sehr.)

#### 13. Cetylalcohol, $C_{16}H_{34}O$ .

Bemerkenswert ist das Vorkommen von Cetylalcohol bei Pilzen. Es wurde bisher meines Wissens nur für den Lärchenschwamm (*Polyporus officinalis*), constatirt und zwar von SCHMIEDER.<sup>2)</sup>

#### 14. Agaricol, $C_{10}H_{16}O$ (SCHMIEDER).<sup>3)</sup>

Von SCHMIEDER im *Polyporus officinalis* aufgefunden, neben anderen Körpern durch Extraction mit Petroleumäther gewonnen. Krystallisirt in Nadeln, die bei 223° schmelzen und liefert durch Oxydation mit Salpetersäure Oxalsäure.

### II. Pflanzensäuren (organische Säuren).

Von diesen den Charakter von Säuren tragenden, aus Kohlenstoff, Wasserstoff und Sauerstoff bestehenden, in Wasser löslichen Verbindungen hat man bereits eine ganze Reihe in Pilzen nachgewiesen. Einige scheinen in grosser Verbreitung vorzukommen, andere minder häufig zu sein. Nicht selten producirt ein und derselbe Pilz mehrere dieser Verbindungen. Die saure Reaction der Säfte vieler Pilze dürfte wohl vielfach auf der Anwesenheit organischer Säuren beruhen.

<sup>1)</sup> Aus König, Nahrungs- und Genussmittel 2. Aufl. z. Th.

<sup>2)</sup> Chemische Bestandtheile des *Polyporus officinalis*. Arch. d. Pharm. Bd. 224, pag. 649.

<sup>3)</sup> Dasselbst pag. 647.



1. Oxalsäure oder Kleesäure,  $C_2H_2O_4$ . Sie besitzt unter allen Pflanzensäuren die grösste Verbreitung im Pilzreiche. Ob sie im freien Zustande in den Zellen vorkommen kann, ist nicht erwiesen, dagegen tritt sie bestimmt auf in Form des sauren Kaliumsalzes, sowie des Kalksalzes und zwar sowohl im Zellinhalt, als in den Membranen sowie als Ausscheidungsprodukt.

Besonders ausgiebige Mengen von oxalsaurem Kalk enthalten (was übrigens durch die mikroskopische Untersuchung leicht zu bestätigen ist) nach BRACONNOT<sup>1)</sup> *Ochrolechia tartarea* (L.), *Pertusaria communis* (47 8), *Urceolaria scruposa*, *Isidium corallinum*, *Phialopsis rubra* HOFFM., *Haemotomma ventosum* L. *H. coccineum* DICKS., *Psoroma lentigerum* WEB., *Placodium saxicolum* POLL., *Pl. circinatum* PERS., *Thalloidima candidum* WEB. (sämmtlich Flechten). Aber auch bei vielen Basidiomyceten, vielen Schlauchpilzen (Früchte von *Penicillium* nach BREFELD, *Sclerotinia Sclerotiorum* nach DE BARY, *Chaetomium* nach eigenen Beobachtungen) sowie manchen Phycomyceten (*Mucor*-artige) erfolgt ziemlich reiche Kalkoxalatproduction. Zu fehlen scheint diese Verbindung nach DE BARY den Peronosporéen, vielen Hyphomyceten-Formen, *Lycoperdon*- und *Bovista*-arten und gewissen Flechten. Ich selbst habe ihn mikroskopisch stets vermisst bei den Mehlthauptpilzen (Erysiphéen), den verschiedensten Chytridiaceen den Rostpilzen (Uredineen) und Brandpilzen (Ustilagineen). Während der kräftigsten Vegetation ist nach K. SCHMIDT<sup>2)</sup> der oxalsure Kalk im Zellinhalt durch Vermittelung des Pflanzenalbumins völlig gelöst und krystallisirt erst gegen Ende der Vegetationsperiode zu einem Theile heraus.<sup>3)</sup> SCHMIEDER<sup>4)</sup> fand bei *Polyporus officinalis* Oxalsäure in Form des Eisensalzes.

2. Fumarsäure wurde bisher bei einer ganzen Reihe von Pilzen, welche theils den Basidiomyceten, theils den Ascomyceten zugehören, nachgewiesen und zwar bei

|  |                             |
|--|-----------------------------|
| <i>Tuber cibarium</i> (Trüffel)          | durch RIEGEL <sup>5)</sup>  |
| <i>Helvella esculenta</i> (Steinmorchel) | „ SCHRADER <sup>6)</sup>    |
| <i>Peziza nigra</i> BULL.                | „ BRACONNOT                 |
| <i>Hydnum repandum</i>                   | „ „                         |
| „ <i>hybridum</i>                        | „ „                         |
| <i>Polyporus squamosus</i> FR.           | „ „                         |
| „ <i>dryadeus</i> FR.                    | „ „                         |
| „ <i>officinalis</i> FR.                 | „ BLEY <sup>7)</sup>        |
| <i>Lenzites betulina</i> FR.             | „ RIEGEL <sup>8)</sup>      |
| <i>Cantharellus cibarius</i>             | „ BRACONNOT                 |
| <i>Agaricus campestris</i> (Champignon)  | „ GOBLEY und LEFORT (l. c.) |
| „ <i>piperatus</i> SCOP.                 | „ BOLLEY <sup>9)</sup>      |
| „ <i>tormentosus</i> FR.                 | „ DESSAIGNES <sup>10)</sup> |
| <i>Amanita muscaria</i> FR.              | „ „                         |

1) Ann. de Chim. et Phys. Bd. 6, 132 u. Bd. 28, 319.

2) Ann. d. Chem. Bd. 61, pag. 297.

3) Betreffs des Gehaltes an Oxalsäure vergl. auch HAMLETH und FLOWRIGHT. Chem. News. Bd. 36, pag. 93.

4) Arch. d. Pharm. 1886.

5) Jahrb. f. pract. Pharm. 7, pag. 222.

6) SCHWEIGGER's Journ. III. pag. 389.

7) N. Tr. XXV, 2, 219.

8) Jahrb. f. pract. Chem. 12, pag. 168.

9) Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 86, pag. 44.

10) Compt. rend. 37, pag. 782 u. Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 89, pag. 160.

Die Fumarsäure scheint gewöhnlich in Form des Kalisalzes aufzutreten. Was BRACONNOT Boletsäure oder Pilzsäure nannte, ist Fumarsäure.<sup>1)</sup>

3. Aepfelsäure (= Schwammsäure BRACONNOT's). Sie wurde bis jetzt nachgewiesen

|                                 |   |
|---------------------------------|---|
| bei <i>Tuber cibarium</i>       | von RIEGEL <sup>2)</sup> und LEFORT <sup>3)</sup> |
| „ <i>Polyporus dryadeus</i> Fr. | „ BRACONNOT und DESSAIGNES <sup>4)</sup>          |
| „ „ <i>pseudoigniarius</i>      | „ DESSAIGNES                                      |
| „ „ <i>officinalis</i>          | „ BLEY <sup>5)</sup> und SCHMIEDER <sup>6)</sup>  |
| „ <i>Lenzites betulina</i> Fr.  | „ RIEGEL <sup>7)</sup>                            |
| „ <i>Agaricus campestris</i>    | „ LEFORT <sup>8)</sup>                            |

Wahrscheinlich tritt die Apfelsäure, wie in den höheren Pflanzen, theils frei, theils an Kali, Kalk, Magnesia oder Pflanzenbasen gebunden auf. Bei *Polyporus dryadeus* kommt sie nach BRACONNOT als Kaliumsalz vor.

4. Essigsäure fand BRACONNOT in *Phallus impudicus*, *Boletus viscidus*, *Hydnum repandum*, *H. hybridum* und *Cantharellus cibarius*, hier in Form des Kaliumsalzes.

5. Citronensäure ist, wie HUSEMANN und HILGER<sup>9)</sup> angeben, bei vielen Schwämmen zu finden. DESSAIGNES<sup>10)</sup> wies sie bereits 1854 in *Boletus pseudoigniarius* nach; LEFORT fand sie in der Trüffel (*Tuber cibarium*)<sup>11)</sup> und im Champignon<sup>12)</sup>; nach GOBLEY kommt sie hier in Form des Kaliumsalzes vor.

6. Weinsäure wurde bei einigen Flechten (*Zeora sordida* und *Usnea barbata*) von SALKOWSKI beobachtet (HUSEMANN und HILGER l. c.).

7. Ameisensäure fand MANNASSEWITZ<sup>13)</sup> im Mutterkorn.

8. Propionsäure ist nach BORNTÄGER<sup>14)</sup> Bestandtheil des Fliegenschwammes (*Amanita muscaria*).

9. Milchsäure wurde von SCHOONBRODT im Mutterkorn gefunden, von SCHRADER<sup>15)</sup> in *Helvella esculenta* (?).

10. Bernsteinsäure fand SCHMIEDER<sup>16)</sup> im wässrigen Auszuge von *Polyporus officinalis*; CAPPOLA<sup>17)</sup> in einer Flechte (*Stereocaulon vesuvianum*), O. Löw<sup>18)</sup> in einer Bierhefe.

<sup>1)</sup> Ihr Vorkommen bei *Cetraria islandica* bedarf nach FLÜCKIGER (Pharmakogn. II. Aufl.) noch der Bestätigung.

<sup>2)</sup> Jahrb. f. pract. Pharmacie. Bd. 7, pag. 222.

<sup>3)</sup> Journ. d. Pharm. et Chim. Bd. 31, pag. 440.

<sup>4)</sup> Compt. rend. 37. pag. 372 u. 782 u. Ann. d. Chem. et Pharm. 89, pag. 120.

<sup>5)</sup> N. Tr. 25, 2, pag. 119.

<sup>6)</sup> Arch. d. Pharm. 1886, pag. 656.

<sup>7)</sup> Journ. f. pr. Chem. 12, pag. 168.

<sup>8)</sup> Journ. d. Pharm. et Chim. Sér. 3, Bd. 29, pag. 190.

<sup>9)</sup> Die Pflanzenstoffe I.

<sup>10)</sup> Compt. rend. t. 37, pag. 782.

<sup>11)</sup> Journ. d. Pharm. u. Chemie 31, pag. 440.

<sup>12)</sup> Journ. d. Pharm. et Chim. Sér. 3, 29, pag. 190.

<sup>13)</sup> Journ. f. Pharm. 1867, pag. 20.

<sup>14)</sup> N. Jahrb. d. Pharm. Bd. 8, pag. 222.

<sup>15)</sup> SCHWEGG. Journ. 3, pag. 389.

<sup>16)</sup> Arch. d. Pharm. Bd. 224.

<sup>17)</sup> Chem. Untersuchung von *Stereocaulon vesuvianum*. Gaz. chimica. 1882. (S. Ber. d. deutsch. chem. Ges. 1882, pag. 1093).

<sup>18)</sup> In NÄGELI, Ueber die chem. Zusammensetzung der Hefe, Sitzungsber. d. Münchener Akad. 4. Mai 1878.

11. Aus dem Speitäubling (*Agaricus integer*) isolirte THÖRNER<sup>1)</sup> eine wahrscheinlich den Fettsäuren, speciell der Essigsäurereihe angehörende organische Säure, der er die Formel  $C_{15}H_{30}O_2$  gab. Sie krystallisirt aus Alkohol in schneeweissen, büschelförmig gruppirten Nadelchen, die bei  $69\frac{1}{2}$ — $70^\circ$  schmelzen. In Aether, Benzol, Toluol, Schwefelkohlenstoff, Chloroform, kochendem Alkohol und Eisessig ist sie sehr leicht, in Ligroin, in kaltem Alkohol und Eisessig schwerer, in Wasser unlöslich. Sie krystallisirt aus den genannten Lösungsmitteln in Nadelchen, aus Benzol in Blättchen, aus Chloroform in Warzen.

12. Eine Fettsäure von der Formel  $C_{14}H_{24}O_2$  erhielt SCHMIEDER<sup>2)</sup> aus dem *Polyporus officinalis*.

Aus demselben Pilze isolirte SCHMIEDER<sup>3)</sup> eine Fettsäure von der Formel  $C_{18}H_{34}O_2$ , von der er es unentschieden lässt, ob dieselbe mit der Ricinölsäure nur isomer oder identisch ist.

13. Sclerotinsäure DRAGENDORFF. »Zu erhalten, indem man gepulvertes Mutterkorn mit Aether, darauf mit Weingeist von 85 Vol.- $\%$  erschöpft und dann mit wenig kaltem Wasser auszieht. Aus der wässrigen Flüssigkeit wird durch Alkohol sclerotinsaures Calcium gefällt, welches nach dem Auswaschen mit Alkohol in Weingeist von 40 $\%$  zu lösen ist, um Schleim abzuscheiden, worauf man das Filtrat wieder mit absolutem Alkohol versetzt und den Niederschlag aufs neue unter Zusatz von etwas Salzsäure in verdünntem Weingeist auflöst. Bei nochmaliger Fällung mit Alkohol erhält man nunmehr Sclerotinsäure, die nur noch von geringen Mengen anorganischer Stoffe begleitet ist, welche durch wiederholte Behandlung in gleichem Sinne möglichst entfernt werden. So erhaltene Sclerotinsäure ist eine wenig gefärbte, amorphe, stickstoffhaltige Masse, welche leicht Wasser anzieht, doch nicht zerfließt; in Wasser ist sie reichlich löslich, in Weingeist um so weniger, je alkoholreicher er ist. Die wässrige Lösung reagirt schwach sauer und wird durch Gerbsäure und Phosphormolybdänsäure gefällt. Frisches Mutterkorn liefert bis 65 $\%$  Sclerotinsäure, welcher die wesentlichen physiologischen Eigenschaften des Letzteren einigermassen zukommen.«<sup>4)</sup>

14. Sphacelinsäure KOBERT.<sup>5)</sup> Im Mutterkorn vorkommende stickstofffreie harzige Säure, die unlöslich ist im Wasser und verdünnten Säuren, löslich in Alcohol, schwer löslich in fetten Oelen, Chloroform, Aether. Zur Gewinnung extrahirt man möglichst frische Mutterkörner mit 3 $\%$  Salzsäure, zieht den Rückstand mit Wasser aus, wäscht ihn nach dem Auspressen und Trocknen im Extractionsapparat mit Aether aus, bis das Extract nach dem Verdunsten des Aethers fest zu werden beginnt, zieht dann mit Alkohol aus, filtrirt den Auszug, und fällt zur Entfernung des rothen Farbstoffs (Sclererythrin) mit heisser gesättigter Barytlösung. Dann wird die Lösung durch Schwefelsäure von Baryt befreit und der Schwefelsäure-Ueberschuss durch geschlemmtes Bleioxyd entfernt. Das Filtrat wird bei  $40$ — $50^\circ$  eingedunstet, der Rückstand mit concentrirter Lösung von Natriumcarbonat zerrieben, mit Alkoholäther gewaschen. Das restirende Pulver ist im Natriumcarbonat unter Erwärmen zu lösen und aus der Lösung die Sphacelinsäure durch Salzsäure flockig abzuscheiden. Die Säure bewirkt Blutextravasate in den Geweben und Gangrän peripherer Körpertheile, welche häufig bei Vergiftung mit Mutterkorn beobachtet wurden.

1) Ueber eine neue, in *Agaricus integer* vorkommende organische Säure. Ber. d. deutsch. chem. Ges. XII, pag. 1635.

2) Arch. d. Pharm. Bd. 224, pag. 652.

3) l. c. pag. 653.

4) Entnommen aus FLÜCKIGER, Pharmak. d. Pflanzenr. Aufl. II, pag. 264.

5) Ueber die Bestandtheile und Wirkungen des Mutterkorns. Arch. f. experim. Pathol. Bd. 18, pag. 316—380. Ber. d. deutsch. chem. Ges. Ref., pag. 483.

15. Helvellasäure,  $C_{13}H_{20}O_7$  (BÖHM und KÜLZ).<sup>1)</sup> Man gewinnt diesen die Giftigkeit frischer Morcheln (*Helvella esculenta*) bedingenden Körper durch Extraction des zerkleinerten Pilzes mit absol. Alkohol, auch schon durch Behandlung mit Wasser, besonders kochendem, daher die Morchel durchs Kochen völlig unschädlich wird.

### III. Aromatische Säuren.

#### A. Gerbsäuren oder Gerbstoffe.

Sie sind noch wenig beobachtet worden. SCHMIEDER (l. c.) fand Gerbsäure im wässrigen Auszuge von *Polyporus officinalis*.

#### B. Flechtensäuren.

Die Flechtensäuren sind, wie der Name andeutet, Ausscheidungsprodukte der Hyphen der Flechtenpilze. Sie treten in Form von Körnchen auf, die den Hyphenzellen bald in gleichmässiger, bald in ungleichmässiger Vertheilung aufgelagert erscheinen, farblos, gelb oder roth und, wie SCHWARZ<sup>2)</sup> (l. c.) betonte, krystallinischer Natur sind. Es darf nicht unerwähnt bleiben, dass gewisse z. Th. intensive Flechtenfärbungen, wie z. B. das Gelb der Wandflechte (*Physcia parietina*) und das Gelbgrün der geographischen Scheibenflechte (*Rhizocarpon geographicum*) auf reichlicher Production von Flechtensäuren beruht, im übrigen können Flechtensäuren und Farbstoffe combinirt werden. Die eigentliche Ablagerungsstätte ist die Rinde. Bei Flechten mit dorsiventralem Bau erscheint die Oberseite immer als die säurereichere. An fortwachsenden Spitzen und Rändern, wie an Soredien bildenden Stellen, erfolgt sehr reichliche Säureproduction; an älteren Theilen kann die Säure schliesslich für sich oder zugleich mit den sich ablösenden Theilen entfernt werden. Die Flechtensäuren gehören zumeist der Benzolreihe an. Mit Alkalien behandelt spalten sie sich in Kohlensäure und Orcin ( $C_7H_8O_2$ ), das durch Einwirkung von Ammoniak und Luft in Orcein übergeht, einen rothen Farbstoff, den wichtigsten Bestandtheil von Orseille und Persico. Aus Orcein entsteht, wahrscheinlich durch Oxydation, Lakmus.

Vielleicht kommen gewisse Flechtensäuren auch bei eigentlichen Pilzen vor, wenigstens wurde die Lichesterinsäure auch im Fliegenschwamme (*Amanita muscaria*) gefunden. (S. Lichesterinsäure).

#### 1. Chrysophansäure (ROCHLEDER u. HELDT). $C_{13}H_{10}O_4$ .

Wird nach FR. SCHWARZ (l. c.) am besten aus der Wandflechte (*Physcia parietina*), deren Gelbfärbung durch sie bedingt wird, gewonnen durch wiederholte Extraction mit Benzol oder Ligroin, Schütteln der erhaltenen gelben Lösung mit sehr verdünnter Kalilauge (so lange sich diese noch roth färbt) und Sättigen der so erhaltenen Lösung von chrysophansaurem Kali mit Salzsäure. Der dabei sich bildende gelbe Niederschlag von Chrysophansäure wird abfiltrirt, ausgewaschen, getrocknet und aus heissem Benzol oder heissem Alkohol umkrystallisirt, wobei im ersten Falle

<sup>1)</sup> Ueber den giftigen Bestandtheil der essbaren Morchel (*Helvella esculenta*) Arch. f. exper. Path. 19, pag. 403—414. Vergl. auch: BOSTRÖM, deutsch. Arch. f. klin. Med. 32, pag. 209 u. PONFICK, Arch. f. pathol. Anat. 88, pag. 445.

<sup>2)</sup> In der folgenden Darstellung habe ich mich z. Th. an die Arbeit von FR. SCHWARZ (Chemisch-botanische Studien über die in den Flechten vorkommenden Flechtensäuren. Beitr. z. Biol. Bd. III) sowie mehrfach an HUSEMANN u. HILGER, die Pflanzenstoffe I, pag. 304—322 gehalten.

goldgelbe Blättchen, im zweiten orangegelbe Nadelchen entstehen. Reactionen: Im Wasser schwer, in freien Alkalien sehr leicht, in kohlensauen Alkalien und in Ammoniak weniger leicht und mit charakteristischer, bei keiner anderen Flechtensäure auftretenden purpurrothen Farbe löslich. Mit Kalk- und Barytwasser rothe unlösliche Verbindungen bildend (für den mikrochemischen Nachweis der Chrysophansäure wichtig).

Durch Kochen mit conc. Salpetersäure entsteht Trinitrochrysophansäure, welche bei Wasserzusatz als orangerothes Pulver ausfällt. Vorsichtiger Zusatz von Aetzammoniak bewirkt Violett-färbung. In conc. Schwefelsäure mit rother Farbe gelöst, aber durch Wasser unverändert ausgefällt. Eisenchlorid erzeugt in der alkoholischen Lösung bräunliche Färbung.

Kommt nach THOMSON auch in einer anderen Flechte, *Squamaria elegans*, vor.

THOMSON, R. Ueber Parietin, einen gelben Farbstoff und über die anorganischen Bestandtheile der Flechten. Ann. Chem. Bd. 53, pag. 252—266 (1845).

## 2. Lecanorsäure, $C_{16}H_{14}O_7$ = Orseillsäure.

## 3. Erythrinsäure, $C_{20}H_{22}O_{10}$ = Erythrin.

Sie finden sich in *Roccella*-, *Lecanora*-Arten und *Ochrolechia tartarea*. Zur Gewinnung extrahirt man diese Flechten in zerkleinertem Zustande mit verdünnter Kalkmilch, presst aus und lässt die klare Lösung in verdünnte Salzsäure fließen. Der abfiltrirte, ausgewaschene und getrocknete Niederschlag wird in heissem Holzgeist umkrystallisirt. (Da sich die Erythrinsäure im Holzgeist leichter als die Lecanorsäure löst, kann man zu ihrer Gewinnung die Flechte direkt mit Holzgeist ausziehen.) Die reine Säure bildet farblose, kurze und feine, häufig sternförmig verwachsene Nadeln dar.

Reactionen: Mit Chlorkalklösung werden die Säuren (durch den freien Kalk) gelöst und (durch die unterchlorige Säure) rothgefärbt. Doch geht diese Farbe leicht in braun und gelb über. Durch überschüssigen Chlorkalk Entfärbung. Die obige Reaction auch durch unterchlorigsaures Natron, das man im Ueberschuss zu einer Lösung der Säuren in wenig Alkali zusetzt. Durch längere <sup>die</sup> Einwirkung von Ammoniak und Luft werden <sup>bei</sup> Säuren dunkel. Eine sehr empfindliche Reaction führt H. SCHWARZ<sup>1)</sup> an: Man erwärmt die abgeschiedenen Flechtensäuren oder ein Stückchen der Flechte mit verdünnter Kali- oder Natronlauge, wodurch Orcin entsteht, das nun bei Zusatz eines Tropfens Chloroform und längerem Erwärmen im Wasserbade Homofluorescein giebt (bei durchgehendem Lichte in alkalischer Lösung rothgelb, bei auffallendem Lichte schön gelbgrün fluorescirend), besonders nach Verdünnung mit Wasser. Noch empfindlicher ist die Reaction, wenn man einige Flechtentheile mit Alkohol auszieht und den Auszug mit wenig Chloroform und Aetzkali erwärmt.

Fügt man dem alkoholischen Extract nur einige Tropfen verdünnten Eisenchlorids zu, so wird er braun-violett.

Zum Unterschied von Lecanorsäure ist Erythrinsäure in Essigsäure, sowie in kohlensaurem Ammoniak löslich und färbt sich mit einer Lösung von Brom in Barytwasser sogleich gelb.<sup>2)</sup>

<sup>1)</sup> Ueber einige neue Farbstoffe aus Orcin. Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 13.

<sup>2)</sup> Literat. über Lecanorsäure. SCHUNCK, Ann. d. Chem. Bd. 41, pag. 157, Bd. 54, pag. 261, Bd. 61, pag. 72. ROCHLEDER u. HELDT, Untersuchung einiger Flechtenarten. Das. Bd. 48. STENHOUSE, Ueber die näheren Bestandtheile einiger Flechten. Das. Bd. 68, Bd. 125. SCHWARZ, F. l. c.

Literat. über Erythrinsäure. HESSE, Ueber einige Flechtenstoffe. Ann. d. Chem. Bd. 117, pag. 304. STENHOUSE, l. c., pag. 72. SCHWARZ, F. l. c.

4. Usninsäure (KNOP),  $C_{18}H_{18}O_7$ .<sup>1)</sup>

Zu den verbreitetsten Flechtensäuren zählend, wurde sie bisher nachgewiesen in:

- |   |   |
|---|---|
| <p>1. Strauchflechten.</p> <p><i>Usnea florida</i> L.</p> <p>„ <i>plicata</i> L.</p> <p>„ <i>barbata</i> L.</p> <p><i>Bryopogon sarmentosum</i> ACH.</p> <p><i>Cladonia rangiferina</i> L.</p> <p>„ <i>digitata</i> HOFFM.</p> <p>„ <i>macilenta</i> EHRH.</p> <p>„ <i>uncinata</i> HOFFM.</p> <p>viele andere Cladonien</p> <p><i>Ramalina calycaris</i> L.</p> <p><i>Evernia prunastri</i> L.</p> <p>„ <i>furfuracea</i> L.</p> | <p>2. Laubflechten.</p> <p><i>Imbricaria saxatilis</i> L.</p><br><p>3. Krustenflechten.</p> <p><i>Rhizocarpon geographicum</i> L.</p> <p><i>Haematomma ventosum</i> L.</p> <p><i>Biatora lucida</i> ACH.</p> <p><i>Psoroma crassum</i> ACH.</p> |
|---|---|

Zur Gewinnung in kleinen Mengen genügt Auskochen der zerkleinerten Flechten mit Alkohol. Beim Erkalten des Filtrats fällt die Säure in schönen hellgelben Krystallen aus. Zur Gewinnung grösserer Quantitäten benutzt man Kalkmilch oder verdünntes Natriumcarbonat, fällt das Filtrat mit Salzsäure und zieht aus dem getrockneten Niederschlag die Usninsäure mit warmem Aether aus.

Sie krystallisirt in hellschwefelgelben, bei ca. 200° schmelzenden, geschmacklosen Nadeln und Blättchen. In Benzol und Ligroin ist sie unlöslich, in Alkohol und kaltem Aether schwer, in kochendem Aether und heissen ätherischen und fetten Oelen leicht löslich, durch Wasser wird sie nicht benetzt. Durch Chlorkalklösung wird sie gelb (nicht roth). Die Kali-Chloroformreaction tritt auch nach Kochen der Säure mit Kali nicht ein. Eisenchlorid färbt die alkoholische Lösung roth, besonders auch den filtrirten und mit starkem Alkohol versetzten Aetherauszug aus den Flechten. In conc. Schwefelsäure löst sich die Usninsäure mit gelber Farbe, mit wenig Ammoniak giebt sie ein farbloses saures Salz, das sich in Wasser löst. Aus möglichst neutraler Lösung fallen Kupfersalze grün, Nickelsalze gelbgrün, Kobaltsalze braunroth.

5. Evernsäure,  $C_{17}H_{16}O_7$  (STEHNHOUSE).<sup>2)</sup>

Man gewinnt sie aus *Evernia prunastri* durch Behandlung mit heissem Alkohol und lässt die grünweisse Masse in Aether umkrystallisiren, um schönere Krystalle zu erhalten. Sie stellen kurze scharfkantige Nadeln dar, sind in reinem Zustande farblos, reagiren sauer und schmelzen bei etwa 164°. In Aetzalkalien, Aetzammon und Alkalicarbonaten ist die Säure mit gelber Farbe, in kohlen saurem Ammoniak nur beim Kochen löslich. Setzt man Säuren zu, so fällt wieder Evernsäure aus. In conc. Schwefelsäure löst sie sich mit bräunlichgelber Farbe.

In manchen anderen Reactionen der Usninsäure ähnlich, unterscheidet sie sich dadurch, dass sie nach längerem (mindestens 15 Minuten dauerndem) Kochen mit Kalkmilch Orcin giebt, was sowohl durch die Kali-Chloroformreaction, als

<sup>1)</sup> KNOP, W. Chemisch-physiol. Untersuchung über die Flechten. Ann. d. Chem. Bd. 49 (1844), pag. 103—124.

<sup>2)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 68, pag. 83. — O. HESSE, das. Bd. 117, pag. 297. F. SCHWARZ, l. c., pag. 257—259.

durch die Rothfärbung mit Chlorkalk nachgewiesen wird. — SCHWARZ fand die Eversn Säure auch in der Rennthierflechte (*Cladonia rangiferina*).

Weniger genau untersuchte Flechtensäuren sind:

#### 6. Vulpinsäure, $C_{19}H_{14}O_5$ (MÖLLER und STRECKER).<sup>1)</sup>

Kommt in *Evernia vulpina* L. und in auf Sandstein gewachsenen Formen von *Phycia parietina* (Wandflechte) vor. Aus der letzteren lässt sie sich fast rein durch Schwefelkohlenstoff, aus der ersteren durch verdünnte Kalkmilch ausziehen. Sie krystallisirt aus Alkohol in grossen schwefelgelben klinorhombischen Pyramiden oder in Nadeln, aus Schwefelkohlenstoff in mehr röthlichen Krystallen. Dieselben sind geschmacklos, aber in weingeistiger Lösung bitter und schmelzen bei 110° resp. bei 140°. In kochendem Wasser fast unlöslich, in kaltem und kochendem Weingeist schwer löslich, wird sie durch Aether, besonders auch Chloroform und Schwefelkohlenstoff leicht gelöst. Mit conc. Schwefelsäure färbt sich die Vulpinsäure hochroth und löst sich darin mit braunrother Farbe.

#### 7. Patellarsäure, $C_{17}H_{20}O_{10}$ (WEIGELT).<sup>2)</sup>

Wird von *Urceolaria scruposa* L. producirt zu  $2\frac{1}{2}$ —3%. Man gewinnt sie durch 1—2 tägige Maceration der zerkleinerten Flechte mit ihrem anderthalbfachen Volumen Aether, freiwilligem Verdunstenlassen des Filtrats auf einer zollhohen Schicht Wasser, Abspritzen der auf der Wasseroberfläche zurückbleibenden Krystallmasse und Abwaschen mit Wasser. Die farblosen Krystalle sind intensiv bitter und von saurer Reaction. In Wasser, Essigsäure, Salzsäure, Glycerin, Terpentinöl und Schwefelkohlenstoff schwer löslich, in Holz- und Weingeist, Amylalkohol, Aether und Chloroform leicht löslich. Aus der weingeistigen Lösung durch Wasser in weissen Flocken fällbar. Mit sehr verdünntem Eisenchlorid giebt die Säure eine blaviolette, mit concentrirtem Eisenchlorid eine dunkel purpurblaue Färbung, in Barytwasser löst sie sich mit blavioletter Farbe.

Die wässrige oder weingeistige Lösung wird an der Luft gelb, dann roth. Bei längerem Kochen mit Wasser erfolgt Zersetzung unter Bildung von Orcin. Durch kalte Salpetersäure wird sie roth, durch Erhitzen tritt damit reichliche Oxalsäurebildung auf. Mit Chlorkalk entsteht eine blutrothe, dann rost- bis gelbbraune, mit stark verdünntem Eisenchlorid eine hellviolette, dann purpurblaue Färbung. Durch Barytwasser wird die Säure gelb, dann indigblau, dann unter Abscheidung von Kohlensäurem Baryt blau violett, nach dem Filtriren gelb.

#### 8. Cetrarin (HERBERGER), Cetrarsäure, $C_{18}H_{16}O_8$ (SCHNEDERMANN u. KNOP).<sup>3)</sup>

Aus dem »isländischen Moos« (*Cetraria islandica*) isolirt. Sie bildet weisse, haarfeine Nadeln von bitterem Geschmack, die im Wasser fast gar nicht, in kaltem Weingeist schwer, in kochendem leicht, in Aether wenig, in flüchtigen und fetten Ölen nicht löslich sind. Mit Alkalien liefert sie sehr bittere, gelbe, in Wasser lösliche, an der Luft sich bräunende Verbindungen. Eisenchlorid fällt diese Lösungen braunroth, Bleiacetat gelb. Die Flechte enthält ca.  $2\frac{1}{2}$  der Säure. Zur

<sup>1)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharmac. Bd. 113, pag. 56. — STEIN, Zeitschr. f. Chem. Bd. 7. pag. 97. Bd. 8, pag. 47. BOLLEY u. KINKELIN, Journ. f. pract. Chemie. Ser. II. Bd. 93, pag. 354. SPIEGEL, Ueber die Vulpinsäure. Vier Mittheil. in Ber. d. deutsch. chem. Ges. Jahrgang 13. 14. 15.

<sup>2)</sup> Journ. f. pract. Chemie. Bd. 106, pag. 193.

<sup>3)</sup> Annal. d. Chem. u. Pharm. Bd. 54, pag. 143., Bd. 55, pag. 144.

Gewinnung wird sie mit kochendem Weingeist unter Zusatz von kohlensaurem Kali extrahirt. Nach Verdünnung mit Wasser und Salzsäure fällt das Cetrarin mit Lichesterinsäure und Thallochlor (Chlorophyll, aus den Gonidien stammend) nieder; letzteres wird durch Aether, die Lichesterinsäure durch Weingeist von 40 Gewichtsprocenten entfernt.

9. Parellsäure (SCHUNCK),<sup>1)</sup>  $C_9H_6O_4$ .

In *Lecanora Parella* L. Krystallisirt aus kochend gesättigter weingeistiger Lösung beim Erkalten und raschen Verdunsten in Nadeln, aus verdünnteren weingeistigen Lösungen bei langsamem Verdunsten in kleinen, kurzen, regelmässigen Krystallen. Schwer in kaltem, leichter in heissem, noch reichlicher in kochender Essigsäure, leicht in Weingeist (aus dem sie durch Wasser als Gallerte gefällt wird), und in Aether löslich, quillt sie in wässrigem Kali gallertartig auf und löst sich nur allmählich. Beim Erhitzen im Röhrchen liefert sie ein öliges krystallinisch erstarrendes Destillat. Mit Wasser gekocht bildet sie ein gelbes amorphes bitteres Zersetzungsprodukt. Die ammoniakalische Lösung färbt sich an der Luft braun. Mit Salpetersäure erhitzt giebt die Säure Oxalsäure. (Vielleicht ist die Parellsäure ein blosses Zersetzungsprodukt der Lecanorsäure.)

10. Psoromsäure,  $C_{20}H_{14}O_9$  (SPICA).<sup>2)</sup>

Kommt in *Psoroma crassum*, ACH., einer auf Kalk und Gypsboden wachsenden Flechte vor. Sie ist im Gegensatz zu der gleichzeitig mit ihr vorkommenden Usninsäure in Benzol unlöslich, löst sich aber in Alkohol, Aether und Chloroform, sowie in kohlensauen Alkalien. Sie krystallisirt in seidenglänzenden Nadeln, die bei 263—264° unter Zersetzung schmelzen. Zur Gewinnung extrahirt man die Flechte mit Aether, lässt auskrystallisiren und behandelt die Krystalle mit Benzol, um sie zu reinigen, worauf man aus Alkohol umkrystallisiren lässt.

11. Lichesterinsäure,  $C_{14}H_{34}O_8$  (SCHNEDERMANN und KNOP).<sup>3)</sup>

In *Cetraria islandica* (Isländische Flechte) zu etwa 1% vorkommend, neben Cetrarsäure, eine lockere, weisse, aus rhombischen Krystallblättchen bestehende geruchlose Masse von kratzendem Geschmack bildend, bei 120° schmelzend. In Wasser unlöslich, löst sie sich leicht in Weingeist, Aether, flüchtigen und fetten Oelen.

Nach BOLLEY<sup>4)</sup> kommt die Säure auch im Fliegenschwamm (*Amanita muscaria*) vor.

12. Roccellinin (STENHOUSE)<sup>5)</sup>.

Aus *Roccella tinctoria* isolirt. Zur Gewinnung zieht man mit Kalkwasser aus, fällt mit Salzsäure und kocht den Niederschlag lange mit Weingeist, um die Lecanorsäure zu ätherificiren, worauf dem Verdunstungsrückstande der gebildete Aether durch kochendes Wasser entzogen wird. Das zurückbleibende Roccellinin wird durch Umkrystallisiren aus kochendem Alkohol rein erhalten und stellt seidenglänzende Krystalle dar, die in Wasser unlöslich, in Weingeist und Aether schwierig, in wässrigem Ammoniak und Alkalien leicht löslich sind. Mit Chloralkali wird es grüngelb. Durch Kochen mit Salpetersäure entsteht Oxalsäure.

<sup>1)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 54, pag. 257 u. 274.

<sup>2)</sup> Ueber eine neue aus *Psoroma crassum* extrahirte Säure. Gazetta chim. Bd. XII, 431.

<sup>3)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 54, pag. 149, 159.

<sup>4)</sup> Dasselbst, Bd. 86, pag. 50.

<sup>5)</sup> Dasselbst, Bd. 68, pag. 69.



(Nicht zu verwechseln mit Roccellinin ist die Roccellsäure, die nach FR. SCHWARZ (l. c. pag. 260) den Charakter einer in den Gonidien von *Rocella tinctoria* und *fuciformis* vorkommenden Fettsäure trägt).

### 13. Physodin (GERDING).<sup>1)</sup>

Kommt in *Imbricaria physodes* vor. Man gewinnt es durch Extraction mit Aether, Auswaschen des Verdunstungsrückstandes mit kaltem wässrigem Weingeist und wiederholtem Umkrystallisiren aus kochendem Alkohol. Es stellt eine weisse, aus mikroskopischen Säulchen gebildete Masse dar, Schmelzpunkt bei 125°. Durch concentrirte Schwefelsäure wird es mit violetter Farbe gelöst, aus der Lösung werden durch Wasser bläulich violette Flocken gefällt. Mit wässrigem Ammoniak entsteht eine gelbe, an der Luft röthlich werdende Lösung.

### 14. Ceratophyllin (O. HESSE).<sup>2)</sup>

Ebenfalls aus *Imbricaria physodes* gewonnen und zwar durch Extraction der zuvor mit kaltem Wasser gewaschenen Flechte mit Kalkwasser und Fällen mit Salzsäure. Nach Ausziehen des Niederschlags mit heissem 75proc. Weingeist und Kochen des gebliebenen Rückstandes mit heisser Sodalösung scheidet sich aus der alkalischen Lösung beim Erkalten reines Ceratophyllin ab. Es bildet farblose prismatische Krystalle, die bei 147° schmelzen, schmeckt kratzend und brennend, wird von kaltem Wasser wenig, von Alkohol absolutus und Aether leicht gelöst. Die alkoholische Lösung nimmt bei Chlorkalkzusatz bluthrothe, mit Eisenchlorid purpurviolette Farbe an.

### 15. Atranorsäure, C<sub>19</sub>H<sub>18</sub>O<sub>8</sub> (PATERNO).<sup>3)</sup>

In *Lecanora atra* (zugleich mit Usninsäure) in der Rennthierflechte (*Cladonia rangiferina* — hier zugleich mit Rangiformsäure) und nach CAPPOLA<sup>4)</sup> auch in *Stereocaulon vesuvianum*. Man zieht mit Aether aus und behandelt den Rückstand mit kaltem Chloroform, in welchem die Säure wenig löslich ist. Sie bildet kleine Prismen vom Schmp. 190—194°. Sie lösen sich ziemlich leicht in heissem Chloroform und Alkalien, wenig in Aether und Alkohol, etwas mehr in Benzol und werden durch Kochen mit Alkalien zersetzt.

### 16. Icmadophila-Säure.

Die fleischrothen Apothecien von *Icmadophila aeruginosa* (SCOP.) Trevis. sind nach E. BACHMANN<sup>5)</sup> mit einer dicken farblosen Schicht einer krystallisirten Flechtensäure bedeckt, welche von Kalilauge, Ammoniak und Kalkwasser mit intensiv goldgelber Farbe gelöst wird. Die Lösung bildet einen breiten, höchst auffallenden Saum um die Frucht, der aber allmählich verschwindet, weil sich die gelbe Flüssigkeit mit der umgebenden mischt. Bringt man, ehe dies geschehen ist, einen Ueberschuss von Salzsäure oder Eisessig hinzu, so wird die Säure in Form farbloser Körnchen gefällt. BACHMANN konnte diese Erscheinungen bei keiner andern Flechte mit ähnlich gefärbten Früchten beobachten.

<sup>1)</sup> Arch. d. Pharm. (Reihe II) Bd. 87.

<sup>2)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. 119, pag. 365.

<sup>3)</sup> Untersuchungen über Usninsäure und andere aus Flechten ausgezogene Substanzen.

<sup>4)</sup> Gaz. chim. 1882, pag. 19—29.

<sup>5)</sup> Mikrochemische Reactionen auf Flechtenstoffe als Hilfsmittel zum Bestimmen der Flechten. Zeitschr. f. wissensch. Mikroskop. Bd. III (1886), pag. 218.

17. Physcinsäure (PATERNO).<sup>1)</sup>

Aus *Physcia parietina* gewonnen durch Extraction mit siedendem Alkohol. Das schwarze Extrakt wird mit Aether erschöpft und der Rückstand in Benzol bei Anwesenheit von Thierkohle gelöst und umkrystallisirt. Die noch rothbraunen Krystalle werden in Kalilauge gelöst, die Lösung mit Salzsäure gefällt und der Niederschlag aus Alkohol umkrystallisirt, wodurch canariengelbe Nadeln von 200° Schmelzpunkt entstehen. Die Physcinsäure ähnelt der Chrysophansäure.

18. Picrolichenin,  $C_{12}H_{20}O_6$  (ALMS).<sup>2)</sup>

Aus der Soredienform (*Variolaria amara* ACH.) von *Pertusaria communis* DC. isolirt. Bildet farblose, geruchlose Rhombenocctaëder von bitterem Geschmack. Nicht löslich in kaltem, wenig in kochendem Wasser, leicht in heisser Essigsäure, wässrigen ätzenden Alkalien, Weingeist, Aether, Schwefelkohlenstoff und flüchtigen Oelen. Die ammoniakalischen und alkalischen Lösungen färben sich an der Luft roth und geben dann mit Säuren einen nicht oder kaum bitteren Niederschlag. Concentrirte Schwefelsäure löst das Picrolichenin farblos, Chlorwasser ruft Gelbfärbung hervor.

Mit Vulpinsäure verwandt, aber keine Säure, sondern ein Anhydrid darstellend, ist das

19. Calycin  $C_{18}H_{22}O_5$  (HESSE).

Aus *Calycium chrysocephalum* durch Extraction mit kochendem Ligoïn und wiederholtem Umkrystallisiren aus diesem Lösungsmittel in gelben Prismen zu gewinnen.

## Uebersicht der Flechtensäuren nach den Flechten.

## 1. Strauchflechten.

|  |  |
|--|--|
| <i>Usnea florida</i> L.                      | } Usninsäure.  |
| „ <i>plicata</i> L.                          |  |
| „ <i>barbata</i> L.                          |  |
| <i>Bryopogon sarmentosum</i> ACH.            | } Usninsäure.<br>Evernsäure.<br>Atranorsäure.<br>Rangiformsäure. |
| <i>Stereocaulon vesuvianum</i> Atranorsäure. |  |
| <i>Cladonia rangiferina</i> L.               |  |
| „ <i>coccifera</i> FLK.                      |  |
| „ <i>digitata</i> HOFFM.                     | } Usninsäure.  |
| „ <i>macilenta</i> EHRH.                     |  |
| „ <i>uncinata</i> HOFFM.                     |  |
| <i>Ramalina calycaris</i> L.                 | } Vulpinsäure.<br>Usninsäure.                                    |
| <i>Evernia vulpina</i> L.                    |  |
| „ <i>prunastri</i> L.                        | } Evernsäure.<br>Usninsäure.                                     |
| „ <i>furfuracea</i> L.                       |  |
| <i>Cetraria islandica</i>                    | } Cetrarsäure.<br>Lichesterinsäure.                              |

## 2. Laubflechten.

|                                |   |
|--------------------------------|---|
| <i>Physcia parietina</i>       | } Chrysophansäure.<br>Vulpinsäure.<br>Physcinsäure. |
| <i>Imbricaria saxatilis</i> L. |   |
| „ <i>physodes</i>              |   |
|                                | } Usninsäure.<br>Physodin.<br>Ceratophyllin.        |

## 3. Krustenflechten.

|                                       |                                   |
|---------------------------------------|-----------------------------------|
| <i>Lecanora</i> -Arten                | } Lecanorsäure.<br>Erythrinsäure. |
| „ <i>atra</i>                         |                                   |
| „ <i>parella</i>                      | } Usninsäure.<br>Atranorsäure.    |
| <i>Psoroma crassum</i>                |                                   |
|                                       | } Psoromsäure.<br>Usninsäure.     |
| <i>Urticolaria scruposa</i> L.        |                                   |
| <i>Biatora lucida</i> ACH.            | } Patellarsäure.<br>Usninsäure.   |
| <i>Icmadophila aeruginosa</i> (SCOP.) |                                   |
|                                       | } Icmado-<br>philasäure.          |

<sup>1)</sup> STENHOUSE u. GROVES, Ann. d. Chem. u. Pharm., Bd. 185, pag. 14.

<sup>2)</sup> PATERNO, Unters. über Usninsäure und andere aus Flechten ausgezogene Substanzen. Gaz. chim., 1882, pag. 231—261. Vergl. Ber. d. deutsch. chem. Ges. Jahrg. 15, pag. 2240.

## 1. Strauchflechten.

- Roccella tinctoria* Roccellinin.  
 „ *fuciformis* Picroroccellin.<sup>1)</sup>  
 „ -Arten { Lecanorsäure.  
               Erythrinsäure.

*Krusten*

## 2. Laubflechten.

- Haematomma ventosum* L. Usninsäure.  
*Rhizocarpon geographicum* L. Usninsäure.  
*Pertusaria communis* (*Variolaria*-Form)  
 Picrolichenin.

## IV. Fette.

Nächst Cellulose und den das Plasma und den Zellkern zusammensetzenden Eiweissverbindungen wohl die verbreitetste Substanz im Pilzreiche. Vielleicht fehlt sie keinem einzigen Pilze völlig. Meist kommt sie in Form von fettem Oel vor, das im Gegensatz zu den festen Fetten bei gewöhnlicher Temperatur flüssig ist. Bezüglich der chemischen Reactionen vergleiche man pag. 375. Eine grosse Anzahl von Pilzen besitzt reichen, zum Theil sehr reichen Fettgehalt. Die Schwankungen des letzteren bei den verschiedenen Vertretern veranschaulichen die Uebersichten von LOESECKE's auf pag. 389 und MARGEWICZ's auf pag. 391 und die folgende. Ein wallrathartiges Fett fand BRACONNOT im *Phallus impudicus*, ein ebensolches, krystallinisches SCHRADER<sup>2)</sup> in der Steinmorchel (*Helvella esculenta*), wo auch noch ein fettes Oel vorhanden ist.

Manche Pilzfette enthalten Farbstoffe gelöst und sehen daher gelb, orange-roth, grünlich, bräunlich aus (z. B. das Fett der Rostpilze, der Gallertpilze, des Pilobolus, der Ascoboleen), manche enthalten auch Cholesterin.

Uebersicht des Fettgehalts einiger essbaren Pilze im frischen Zustande.<sup>3)</sup>

|  |       |
|--|-------|
| 1. <i>Agaricus campestris</i> (Champignon) im Mittel . . . . . | 0,18% |
| 2. Bärentatze ( <i>Clavaria Botrytis</i> ) . . . . .           | 0,29% |
| 3. <i>Boletus luteus</i> . . . . .                             | 0,29% |
| 4. <i>Tuber cibarium</i> (Trüffel) . . . . .                   | 0,47% |
| 5. <i>Cantharellus cibarius</i> . . . . .                      | 1,15% |
| 6. <i>Helvella esculenta</i> (Steinmorchel) . . . . .          | 1,65% |
| 7. <i>Boletus edulis</i> (Steinpilz) . . . . .                 | 1,67% |
| 8. <i>Clavaria flava</i> (Ziegenbart) . . . . .                | 1,67% |
| 9. <i>Morchella esculenta</i> (Speisemorchel) . . . . .        | 1,93% |
| 10. <i>Gyromitra esculenta</i> Fr. im Mittel . . . . .         | 2,44% |
| 11. <i>Marasmius oreades</i> . . . . .                         | 3,41% |
| 12. <i>Lactarius deliciosus</i> (Blutreizker) . . . . .        | 5,86% |

Das Mutterkorn enthält nach FLÜCKIGER<sup>4)</sup> bis 35%. Nach dem mikroskopischen Ansehen zu schliessen, dürften *Dematium pullulans*, *Fumago salicina* und andere Russthaupilze im Alter noch reicher sein. (Ueber die quantitative Fettbestimmung vergl. DETMER).<sup>5)</sup>

## V. Aetherische Oele.

Von starkem Geruch, brennendem eigenthümlichen Geschmack, Flüchtigkeit bei gewöhnlicher oder erhöhter Temperatur, daher auf Papier keinen bleibenden Fettfleck verursachend, sind sie schon hierdurch von fetten Oelen zu unterscheiden. Sie scheinen namentlich bei manchen intensiv riechenden Bauch- und Hutpilzen vorzukommen in Gemeinschaft mit harzartigen Körpern. Doch fehlen planmässige Untersuchungen hierüber. Man gewinnt solche flüchtigen Oele durch Destillation der Pilztheile mit Wasserdampf.

<sup>1)</sup> Ann. d. Chem. u. Pharm. Bd. I, pag. 61.

<sup>2)</sup> SCHWEIGGER's Journ. Bd. 33, pag. 393.

<sup>3)</sup> Aus KÖNIG, Nahrungs- und Genussmittel Bd. I entnommen.

<sup>4)</sup> Pharmakognosie des Pflanzenreichs. Aufl. II.

<sup>5)</sup> Physiol. Practicum, pag. 204.

GUMBERT<sup>1)</sup> hat aus einem Flechtenpilz (der Wandflechte, *Physcia parietina*) ein butterartiges, grünes ätherisches Oel dargestellt (doch ist es fraglich, ob dasselbe nicht etwa aus den Algenzellen (Gonidien) dieser Flechte stammt). Im Hexenpilz (*Boletus luridus*) wies BÖHM<sup>2)</sup> ein ätherisches Oel mit Krystallisationsvermögen in geringer Menge nach.

Aus dem *Corticium violaceo-lividum* (an Korbweidenstumpfen wachsend) gewann ich durch Extraction mit Alkohol einen intensiv nach gekochtem Grünkohl riechenden grünlichen Körper, der sich beim längeren Stehen gänzlich verflüchtigte, sodass nur mit ihm gleichzeitig ausgezogene Körper zurückblieben. Höchst wahrscheinlich ist auch der so penetrant riechende, an Doldenpflanzen (*Apium graveolens*) erinnernde Stoff der *Gautiera graveolens*, den man mit Alkohol aus diesem Bauchpilze ausziehen kann, den ätherischen Oelen zuzuzählen. Vielleicht rührt der fenchel-artige Geruch der alte Tannenstämme bewohnenden *Trametes odorata* (WULFF), der anisartige von *Tr. odora* (L.) und *Tr. suaveolens* (L.) beide an alten Weidenstämmen, sowie der intensive Geruch von *Tr. Bulliardi* FR. (*Daedalea suaveolens*) PERS.) gleichfalls von flüchtigen Oelen her.

Während bei den höheren Pflanzen die Production von ätherischem Oel immer in besonderen Apparaten (Drüsen, Oelgänge) erfolgt, scheinen bei Pilzen analoge Einrichtungen zu fehlen, ZUCKAL's *Hymenogonium petasatum* vielleicht ausgenommen.

#### VI. Harze.

Aus Kohlenstoff, Wasserstoff und Sauerstoff bestehende Pflanzenstoffe, welche meist Gemenge mehrerer harzartiger Körper darstellen, oft auch ätherische Oele und andere Stoffe enthalten. In Wasser unlöslich, werden einige schon von Alkohol, viele erst durch Aether, Chloroform, Schwefelkohlenstoff, Benzol, ätherischen und fetten Oelen gelöst. Sie brennen mit russender Flamme. Einige tragen den Charakter von Säuren (Harzsäuren), und diese lösen sich in ätzenden, bisweilen auch in kohlen-sauren Alkalien. Von ihren Salzen (Resinaten) werden die Alkalisalze (Harzseifen) in Wasser und Alkohol gelöst, und schäumen in wässriger Lösung ähnlich den ächten Seifen, ohne jedoch wie diese ausgesalzen zu werden. Die natürlichen Harze besitzen meist gelbe oder braune Farbe. Durch concentrirte Schwefelsäure werden viele ohne Zersetzung gelöst, durch Zusatz von viel Wasser wieder ausgeschieden. Concentrirte Salpetersäure wirkt meist sehr heftig auf Harze ein, häufig unter Bildung von gelben amorphen Nitroverbindungen. Beim Kochen damit werden entweder Pikrinsäure, Oxalsäure oder andere Verbindungen erzeugt.

Unter den Pilzen scheint Harzproduction sehr häufig vorzukommen und vielfach an der Färbung der Pilztheile theilhaftig zu sein. Unter den Polyporeen (Löcherschwämmen) giebt es Arten, bei denen der Harzgehalt bis auf 70% des Trockengewichts steigen kann.

Die Harze treten theils in Form von Ausscheidungen, theils als Infiltrationen der Zellhäute, theils im Zellinhalt auf. Sie haben ohne Zweifel überall den Werth von Verbindungen, welche im Stoffwechsel keine Verwendung mehr finden. Wo sie die Zellhäute durchtränken, verhindern sie die Cellulosereaction derselben. Ob Harze als Desorganisationsprodukte von Pilzmembranen entstehen können, ist noch nicht ganz sicher gestellt.

<sup>1)</sup> Repert. Pharm. Bd. 18, pag. 24 (nach HUSEMANN u. HILGER citirt).

<sup>2)</sup> Gesellschaft zur Beförderung der gesammten Naturwissenschaften zu Marburg. 1884.

Aus den Fruchtkörpern des Lärchenschwammes (*Polyporus officinalis*) gewinnt man durch Extraction mit Alkohol 4 verschiedene Harze.<sup>1)</sup>

1. Das  $\alpha$ -Harz (rothes Harz der Autoren).
2. Das  $\beta$ -Harz (weisses Harz — Agaricinsäure FLEURY's).
3. Das  $\gamma$ -Harz (Harz A. JAHNS).
4. Das  $\delta$ -Harz (Harz B. JAHNS).

1. Das  $\alpha$ -Harz oder rothe Harz. Es ist Hauptbestandteil der Droge und zu 35—40% in ihr enthalten. Geschmolzen stellt es eine rothbraune Masse, gerieben ein hellbraunes Pulver dar, das beim Reiben elektrisch wird. Es löst sich in absolutem Alkohol und Aether zur rothbraunen, sauer reagirenden Flüssigkeit und ist auch in Chloroform, Aceton, Eisessig, Benzol, Methylalkohol löslich. Aus der alkoholischen Lösung scheidet es sich auf Wasserzusatz wieder aus; auch aus der Benzol- und Aetherlösung wird es durch Petroleumäther oder Petrolbenzin ausgeschieden. SCHMIEDER fand nun, dass dieses Harz ein Gemenge darstellt von 2 Harzen, einem rothbraunen, in Aether-Benzin unlöslichen, und einem helleren, bernsteingelben, in Aether-Benzin löslichen. Jenes schmilzt bei 87—88°, dieses bei 65°. Letzterem gab SCHMIEDER die Formel  $C_{17}H_{28}O_3$ , ersterem die Formel  $C_{15}H_{24}O_4$ .

2. Das  $\beta$ -Harz,  $C_{14}H_{27}(OH)\overset{COOH}{\underset{COOH}{C}} \cdot H_2O$ , (weisses Harz, Agaricinsäure FLEURY's, Agaricussäure JAHNS). In reinerer Form von JAHNS (l.c.) und SCHMIEDER (l.c.) dargestellt. Sie krystallisirt aus starkem Alkohol in büschelförmig gruppirten Prismen oder Nadeln, aus 30%igem Weingeist bei 50—60° in seidenglänzenden vierseitigen Blättchen, bei anderer Temperatur in flachen Prismen aus. Geruch- und geschmacklos, schmilzt sie bei 128—129°C., doch tritt schon wenige Grade über 100° ein Zusammensintern ein. Die Ausbeute der sowohl frei wie gebunden in dem *Polyporus* vorkommenden Säure beträgt ca. 16%. In der Wärme wird sie von Alkohol, Eisessig und Terpentin leicht gelöst, in Aether ist sie weniger, in Chloroform, Benzol und kaltem Wasser nur in Spuren löslich. Mit Wasser gekocht, quillt sie zuerst gallertartig auf, und es entsteht eine dickschleimige Masse, die sich dann zu einer klaren, stark sauer reagirenden, etwas schleimigen Flüssigkeit löst. Beim Erkalten krystallisirt die Säure in feinen Nadeln wieder aus. Wird die heisse wässrige Lösung mit einigen Tropfen Schwefelsäure oder einer anderen stärkeren Säure versetzt und gekocht, so trübt sich die Flüssigkeit durch Abscheidung öligler Tropfen, die zu Boden sinken und beim Erkalten strahlighkrystallinisch erstarren.

Als zweibasische dreiatomige Säure ist die Agaricinsäure das Homologon der Aepfelsäure. Ihre neutralen Alkalisalze sind leicht, die der andern Metalle meist unlöslich und werden als amorphe Niederschläge gefällt.

Man gewinnt die Säure durch Extraction des zerkleinerten Pilzes mit 90% heissem Alkohol neben anderen Substanzen, die durch einen umständlichen Reinigungsprocess entfernt werden müssen.

3. Das  $\gamma$ -Harz oder Harz A. JAHNS,  $C_{14}H_{22}O_3$ . Es stellt einen schneeweissen, beim Reiben elektrisch werdenden, mikroskopisch aus schönen Nadeln

<sup>1)</sup> Literat.: FLEURY, Journ. de Pharm. Sér. 4, t. 11 (1870) pag. 202 u. Repert. de Pharm. t. 31 (1873) pag. 261. — MASING, Arch. der Pharm. Bd. 206 (1875) 111. — JAHNS, E., Zur Kenntniss der Agaricinsäure. Arch. der Pharm. Bd. 221 (1883) pag. 260—271. — SCHMIEDER, J., Ueber die chemischen Bestandtheile des *Polyporus officinalis*. Arch. d. Pharm. Bd. 224, (1886) pag. 641—668.

zusammengesetzten Körper dar. Derselbe ist unlöslich in Wasser, fast unlöslich in kaltem, schwer löslich in siedendem Alkohol. Aus der alkoholischen Lösung wird es durch Kalilauge nicht gefällt, wodurch es von der Agaricinsäure unterschieden und trennbar ist. Der Schmelzpunkt liegt bei  $270^{\circ}\text{C}$ . Bei weiterem vorsichtigen Erhitzen entsteht ein gelbes, harzartiges, in kugeligen Massen sich ansetzendes Sublimat (vergl. SCHMIEDER l. c.).

4. Das  $\delta$ -Harz oder Harz B. JAHNS,  $\text{C}_{15}\text{H}_{22}\text{O}_4$ . Es bildet einen weissen, amorphen Körper, der in allen concentrirten Lösungen eine gallertartige Beschaffenheit zeigt. Es ist schwer zu reinigen, besitzt den Charakter einer Säure und bildet mit Basen amorphe salzartige Verbindungen. Schmp. bei  $110^{\circ}$ .

Nach E. BACHMANN gehört auch das von ihm aus dem Ascomyceten *Nectria cinnabarina* isolirte Nectriaroth (siehe Farbstoffe) zu den harzartigen Körpern. Es imprägnirt die Membranen des Pilzes.

Ein weiches Harz hat GANSER dem fetten Oele des Mutterkorns entzogen. Es löst sich leicht in Aetzkalilauge und erregt Trockenheit im Schlunde, sowie Brechreiz.

Eine gelbe harzartige Substanz vom Charakter der Harzsäuren isolirte SCHMIEDER<sup>1)</sup> aus dem Petrolätherauszuge von *Polyporus officinalis*. Beim Erhitzen auf Platinblech verhielt sie sich wie eine fette Säure. Der Schmelzpunkt lag bei  $75^{\circ}$ . Es wurde die Formel  $\text{C}_{15}\text{H}_{20}\text{O}_4$  gefunden.

In *Lenzites sepiaria* und zwar in deren braunen, korkartigen Hüten kommt nach E. BACHMANN<sup>2)</sup> ebenfalls eine Harzsäure vor. Dieselbe stammt aus den dunkeln Harzausscheidungen dieses Pilzes. Man gewinnt sie durch Extraction der geraspelten Pilze mit Alkohol, nach Entfernung eines in Wasser löslichen braunen Stoffes. In Benzol, Schwefelkohlenstoff, Natriumcarbonat unlöslich, wird sie von Chloroform, verdünnten Alkalien und Aether leicht, von kaltem Alkohol schwer gelöst. Aus der alkoholischen oder ätherischen Lösung nimmt concentrirte Schwefelsäure einen grossen Theil des Harzes mit gelber Farbe auf, um es beim Verdünnen mit viel Wasser wieder an den Aether abzugeben. Salpeter- und Salzsäure verhalten sich ähnlich. Eisenchlorid und Eisenvitriol färben die ätherische Lösung olivenbraun bis grün. Chlorkalk bringt gleiche Farbenänderung, nach einigen Minuten aber gänzliche Entfärbung hervor.

Durch Schütteln mit 30%iger Natronlauge wird der Lösung das Harz entzogen. Bei Ammoniakzusatz giebt die sofort olivengrün, dann braun werdende Lösung alle Substanz an das Reagens ab. Nach dem Neutralisiren der alkalischen Lösung mit einer Säure geht das Harz in den Aether. Auch die feste Harzsubstanz löst sich in jedem Alkali. Mit einer Säure lässt sich das Harz aus solcher Lösung in braunen Flocken fällen.

Die Säure ist in solcher Menge im Hute enthalten, dass sie wesentlich mit zu dessen Färbung beiträgt. Im Spectroskop einseitige Absorption der rechten Spectrumbälfte, in hoher Schicht sogar Auslöschung des grössten Theils des Grün.

Einen gelben bis gelbbraunen harzartigen Körper (Harzsäure) habe ich aus einem Löcherschwamme (*Trametes cinnabarina*) isolirt. Er kommt hier neben einem gelben (krystallisirt rothen) Farbstoffe im Hute vor und wird mit

<sup>1)</sup> Chem. Bestandtheile des *Polyporus officinalis*. Arch. d. Pharm. 1886. pag. 646.

<sup>2)</sup> Spectroskop. Untersuchungen von Pilzfarbstoffen. Progr. des Gymnas. zu Plauen. Ostern 1886. pag. 26.

diesem zugleich durch Extraction mit Alkohol gewonnen. Er ist hier Ausscheidungsprodukt der Hyphen des Hutes.

Als Pilzgutti habe ich eine schön gelbe Harzsäure bezeichnet,<sup>1)</sup> welche in den Fruchtkörpern des *Polyporus hispidus*, eines an Obstbäumen etc. nicht seltenen Löcherschwammes vorkommend, dem bisher nur aus Blütenpflanzen (*Garcinia*-Arten) gewonnenen Gummiguttgelb (Cambodia-Säure) in chemischer und optischer Beziehung sehr ähnlich ist und wie dieses als Aquarellfarbe benutzt werden kann. Man gewinnt das Pilzgutti durch Extraction der braunen Schwämme mit Alkohol und Auswaschen des Verdampfungsrückstandes mit Wasser (zur Entfernung eines wasserlöslichen gelbgrünen Farbstoffs). Das so gereinigte Harz ist mit intensiv gummiguttgelber Farbe löslich in Alkohol, Methylalkohol, Aether, schwerer löslich in Benzol, Terpentinöl etc. Durch concentrirte Salpeter-, sowie Schwefelsäure wird es mit rothgelber, resp. rothbrauner Farbe gelöst und durch viel Wasser in gelben Flöckchen unverändert wieder abgeschieden; durch verdünntes Aetzkali ebenfalls mit rothgelber Farbe gelöst, durch Eisenchlorid olivenbraun bis schwarzbraun, in der alkoholischen Lösung mehr olivengrün. Mit Basen bildet das Pilzgutti gelbe bis gelbbraune Salze, von denen nur die der Alkalien in Wasser löslich sind.

Beim Schmelzen mit Kali entstehen Fettsäuren und Phloroglucin. Die alkoholische Lösung fluorescirt schwach bläulich im Sonnenlichtkegel. Das Absorptionsspectrum zeigt keine Bänder. Eine mässig concentrirte alkoholische Lösung lässt in hoher Schicht bei Sonnenlicht nur Roth, Orange, Gelb und etwas verdüstertes Grün durch. Das Pilzgutti ist vorwiegend den Membranen eingelagert, diese gelb bis braun färbend, sonst auch reichlich im Inhalt mancher Hyphen sowie als Ausscheidung auf den Membranen zu finden.

Die intensiv orange gelbe Färbung von Huthaut, Stiel und Manschette des prächtigen *Agaricus (Pholiota) spectabilis* Fr., sowie die blassgelbe Farbe der Lamellen und des Fleisches von Hut und Stiel, endlich auch die ochergelbe Färbung der Sporenmasse beruht nach meinen Untersuchungen vorwiegend auf der Gegenwart einer Harzsäure, die (neben einem gelbgrünen wasserlöslichen Farbstoffe) vorzugsweise als gelber Hypheninhalt auftritt und manchen Fäden stark lichtbrechendes Ansehen verleiht, aber auch als Auflagerung zu finden ist. Man gewinnt sie durch Extraction des frischen Pilzes mit Alkohol, reinigt den Verdampfungsrückstand mit Wasser (zur Entfernung des gelben Farbstoffs) und nimmt ihn dann mit Alkohol oder Aether auf. Das feste Harz ist in Alkohol und Methylalkohol leicht, in Aether und Chloroform wenig, in Petroläther, Benzol und Schwefelkohlenstoff nicht, in Terpentinöl sehr schwer löslich. Die concentrirte alkoholische Lösung sieht rothgelb bis rothbraun, die verdünnte gummiguttgelb aus. Concentrirte Schwefelsäure löst unter Rothbraun-, concentrirte Salpetersäure unter Gelbbraunfärbung; hierbei scheiden sich schwärzliche, an der Oberfläche der Lösung schwimmende Partikelchen aus. Erhitzt man diese Lösung, so wird sie klar und gummiguttgelb, sodann erfolgt eine äusserst heftige Reaction, bei welcher die Flüssigkeit aus dem Reagirglas herausfliegt. Concentrirte Salzsäure und Eisessig lösen nur wenig und mit gelber Farbe.

Durch die Anwendung der concentrirten Schwefel- sowie Salpetersäure wird

<sup>1)</sup> Ueber Pilzfarbstoffe. Bot. Zeitung 1889, Nr. 4—6. I. Ueber das Vorkommen eines dem Gummiguttgelb ähnlichen Stoffes im Pilzreich.

das Harz nicht zerstört und scheidet sich bei Zusatz von viel Wasser unverändert aus, um in darüber gegossenen Aether hineinzugehen.

Die concentrirte alkoholische Lösung reagirt schwach sauer. Durch Ammoniak erleidet dieselbe im Gegensatz zu dem *Lenzites*-Harz keine Farbänderung; wogegen sie durch Aetzkali mehr roth wird. Zusatz von Eisenchlorid bewirkt olivenbräunliche Färbung.

## VII. Farbstoffe.

Wie den Organismen überhaupt, so wohnt auch den Pilzen die Fähigkeit inne, irgend welche färbenden Stoffe zu erzeugen; ja diese Fähigkeit kann insofern eine nahezu allgemeine genannt werden, als unter den in SACCARDO's Sylloge bis jetzt aufgeführten Species, in runder Summe 33000, sich laut Diagnosen nur etwa 2—3000, also etwa 6—9% befinden, für welche keine besondere Färbung angegeben wird.

Für einzelne Gruppen stellt sich das Verhältniss zwischen gefärbten und nicht gefärbten Arten wie folgt dar:

Rostpilze(Uredineen)undBrandpilze(Ustilagineen), zusammen 2509 Species, wie es scheint, sämmtlich gefärbt.

Bauchpilze, 600 an Zahl, ebenfalls sämmtlich pigmenterzeugend. Hymenomyceten, 8551 an Zahl. Davon nur 457 ohne Färbung.

Pyrenomyceten mit 7564 Species, sämmtlich gefärbt. Dasselbe gilt von den zusammen 9313 Arten zählenden Sphaeropsideen und Melanconieen.

Unter den Hyphomyceten, deren Zahl sich auf etwa 3700 beläuft, haben die Dematieen allein, mit 1544 Arten, ebenfalls sämmtlich irgend welche Färbungen, während die übrigen pigmentirten Vertreter jener grossen Gruppe auf mindestens 1500 zu schätzen sein dürften.

Auch die meisten Phycomyceten, Gesamtzahl etwa 550, produciren Pigmente. Trotz dieser Extensität der Pigmenterzeugung hat man, wie folgende Uebersicht zeigt, bis jetzt nur verhältnissmässig wenige Pilzarten auf die Natur der färbenden Körper untersucht. Unsere Kenntnisse hierüber sind demgemäss noch sehr beschränkt. Doch führten die bisherigen Untersuchungen bereits zur Auffindung einer ganzen Reihe specifisch verschiedener Farbstoffe, und hieran knüpft sich die Hoffnung, dass weitere Forschungen diese Reihe erheblich vergrössern werden. Jedenfalls bietet sich hier dem Botaniker und Chemiker noch ein weites Arbeitsfeld.

Ihren Sitz haben die Pigmente entweder im Zellinhalt oder in der Membran oder in beiden zugleich. Manche werden auch von den Zellen ausgeschieden und den Membranen aufgelagert.

Ob die färbenden Substanzen sämmtlich Körper darstellen, welche in dem Stoffwechsel keine Verwendung mehr finden, müssen erst nähere Untersuchungen entscheiden.

Gewöhnlich treten die färbenden Körper zu zwei bis mehreren combinirt auf.

Im Folgenden ist der Begriff des Pigments im engeren Sinne genommen, es bleiben also die an anderer Stelle für sich zu betrachtenden gefärbten Harze, Oele, Fette, Flechtensäuren ausgeschlossen. — Bisher fanden die Pilzfarbstoffe keine besondere praktische Verwendung.<sup>1)</sup>

<sup>1)</sup> Doch mag nicht unerwähnt bleiben, dass unsere Hausfrauen das rosenrothe, an der Luft bald braun werdende Pigment der Lamellen des Champignon (*Agaricus campestris*) zur Braunfärbung von Saucen benutzen.



Da eine wissenschaftliche Klassifikation der Pilzpigmente aus naheliegenden Gründen zur Zeit unmöglich ist, so bleibt man vorläufig darauf angewiesen, die für eine Betrachtung nöthige Gruppierung von mehr äusserlichen Momenten herzunehmen.

## I. Gelbe oder gelbrothe Farbstoffe.

### A. Fettfarbstoffe oder Lipochrome.

Charakterisirt sind die Lipochrome<sup>1)</sup> dadurch, dass sie 1. an Fett gebunden sind und 2. aus diesem mittelst der zuerst von KÜHNE, dann von KRUKENBERG A. HANSEN, E. BACHMANN und mir angewandten Verseifung mit siedender Natronlauge in wässriger wie alkoholischer Lösung gewonnen werden können; 3. im trockenen Zustande durch concentrirte Schwefel- oder starke Salpetersäure blau, durch Jodjodkalium (mit Ausnahmen) blaugrün gefärbt werden; 4. lichtempfindlich sind und ihre Bleichprodukte Cholestearin oder cholestearinartige Körper<sup>2)</sup> darstellen; 5. nur aus Kohlenstoff, Wasserstoff und Sauerstoff bestehen; 6. grüngelbe, gelbe, orangene oder rothe Farbe zeigen; 7. ausserordentliche Tinctionskraft zeigen; 8. löslich sind in Alkohol, Aether, Petroleumäther, Chloroform, Benzol, Schwefelkohlenstoff, unlöslich in Wasser.

Wie ich kürzlich nachwies (Zeitschrift f. wissensch. Mikroskopie 1889) geben die Fettfarbstoffe mit conc. Schwefelsäure eine charakteristische mikrochemische Reaction, welche darin besteht, dass sich tiefblaue Krystalle bilden (Lipocyanreaction).

Man hat Fettfarbstoffe zuerst im Thierreich aufgefunden (KÜHNE, KRUKENBERG), dann auch in den höheren Pflanzen, z. B. den Blüthen (A. HANSEN). Neuerdings habe ich ihr Vorkommen im Bereiche der Spaltpilze und der Mycetozen constatirt.

Bezüglich der Herkunft der Lipochrome ist es nach KRUKENBERG (l. c.) wahrscheinlich, dass dieselben in den meisten Fällen aus fettartigen Substanzen hervorgehen. da sie, wenn auch vielleicht nicht überall, an Fett gebunden und leicht in cholestearinartige Körper überzuführen sind.

Die pilzlichen Fettfarbstoffe gehören, soweit bekannt, stets dem Zellinhalt an; sie sind hier zumeist an kleinere oder grössere Oeltröpfchen gebunden.

Gewisse gelbe Fettfarbstoffe zeigen, wie schon E. BACHMANN<sup>3)</sup> betonte, sowohl unter sich, als mit dem gelben Fettfarbstoffe der Blüthen (Anthoxanthin HANSEN's) frappante Aehnlichkeit, insofern sie 2 Absorptionsbänder besitzen, von denen das eine etwa bei *F*, das andere zwischen *F* und *G* liegt.

Bisher hat man die Lipochrome nur bei Uredineen, Tremellinen und einigen Ascomyceten (darunter eine Flechte) nachgewiesen. Ausgedehntere Untersuchungen bezüglich der weiteren Verbreitung fehlen zur Zeit noch.

1. Gelber Fettfarbstoff der Rostpilze, E. BACHMANN<sup>4)</sup>. Er findet sich hier stets an Fetttröpfchen gebunden, vorzugsweise in den Sporen, insbesondere der Uredoform und der Aecidien, das bekannte orangegelbe Colorit derselben bedingend, aber auch in den Promycelien und Sporidien der meisten Arten. BACHMANN isolirte ihn aus:

<sup>1)</sup> Vergl. KRUKENBERG, Vergleichend. physiol. Vorträge III. Grundzüge einer vergleich. Physiol. der Farbstoffe und Farben. 1884. pag. 85 ff.

<sup>2)</sup> Die Umsetzung ist nach KRUKENBERG unter Sauerstoffaufnahme im Licht eine verhältnissmässig rapide, so dass selbst aus äusserlich stark gefärbten Theilen meist nur wenig (reines) Lipochrom gewonnen wird.

<sup>3)</sup> Spectroscop. Untersuchung von Pilzfarbstoffen. Progr. des Gymnasiums zu Plauen. Ostern 1886.

<sup>4)</sup> l. c. pag. 9, 21.

1. *Gymnosporangium juniperinum* L. (Aecidien von *Sorbus aucuparia*).
2. *Melampsora Salicis Capreae* PERS. (Uredo von *Salix caprea*).
3. *Puccinia coronata* CORDA (Aecidien von *Rhamnus cathartica* u. *Rh. Frangula*).
4. *Triphragmium ulmariae* SCHUM. (Uredo von *Spiraea ulmariae*).
5. *Uromyces Alchemillae* PERS. (Uredo von *Alchemilla vulg.*)

Gewinnung. Man schneidet die Rostflecke aus, zieht sie mit Aether oder siedendem Alkohol wiederholt aus und verseift den Extract mit Natronlauge. Nach dem Aussalzen mit reichlicher Chlornatriumlösung scheidet sich der Farbstoff aus der im Kochen erhaltenen Seife in gelben bis grüngelben Flocken ab, welche man von der Unterlauge durch Filtriren abtrennt. Der Farbstoff wird dann aus der Seife, nach vorsichtigem Auswaschen und Trocknen im Luftbad, von Petroläther mit bernsteingelber Farbe leicht weggelöst. Nach Verdunsten des Lösungsmittels bleibt er als eine öl- und harzähnliche halbfeste Masse zurück, die durch concentrirte Schwefelsäure, sowie concentrirte Salpetersäure blau, durch Jodjodkalium grün wird.

In spectroscopischer Beziehung fand E. BACHMANN zwischen dem Pigment der genannten 5 Vertreter auffallende Uebereinstimmung, besonders auch in der Lage der beiden Absorptionsbänder, die in niederer Schicht der Petrolätherlösung auftraten, das eine auf der Grenze von Grün und Blau, bei *F*, das andere im Blau, zwischen *F* und *G*.

Ihre genauere Lage nach BACHMANN bei

|                                      |               |                  |                                |
|--------------------------------------|---------------|------------------|--------------------------------|
| <i>Gymnosporangium juniperinum</i> : | h. 10 Millim. | d. Petrolätherl. | $\lambda$ 501—476 und 462—454. |
| <i>Melampsora Salicis Capreae</i>    | „ 20 „ „ „    | „ „              | 511—483 „ 465—452              |
| <i>Puccinia coronata</i>             | „ „ „ „ „     | „ „              | 513—485 „ 463—454              |
| <i>Triphragmium ulmariae</i>         | „ 50 „ „ „    | „ „              | 498—480 „ 461—452              |

Ob bei allen Uredineen ein und derselbe Fettfarbstoff vorhanden, bleibt noch zu untersuchen.

2. Gelber Fettfarbstoff der Tremellinen (Gallertpilze). Ich isolirte ihn aus der *Calocera viscosa*, die bekanntlich in Coniferen-Wäldern häufig ist. Das Pigment, wie längst bekannt, an Oeltröpfchen gebunden, kommt sowohl im Inhalt der Basidien und Basidiosporen, als der subhymenialen Fäden vor und verleiht den strauchigen Fruchtlagern die allbekannte leuchtend orangegelbe Färbung.

Gewinnung. Durch Extraction mit kochendem Alkohol. Mitteltst Natronlauge leicht verseifbar, aus der gelben Seife durch Petroläther leicht ausziehbar. Spectroskopisch: Bei Sonnenlicht in hoher Schicht untersucht, zeigt die verdünnte Petrolätherlösung des verseiften Farbstoffs 2 deutliche Absorptionsbänder, das eine bei *F* (etwa von  $\lambda$  492—480), das andere in der Mitte zwischen *F* und *G* (etwa von  $\lambda$  458—446). Mit wenig concentrirter Schwefelsäure oder concentrirter Salpetersäure wird der möglichst getrocknete Verdampfungs-Rückstand der Petrolätherlösung vorübergehend blau, durch Jodjodkalium kaum grünlich.<sup>1)</sup>

Die wie *Calocera viscosa* gefärbten, fast noch etwas intensiver orange erscheinenden Fruchtlager von *Dacrymyces ~~stictatus~~*, einer Tremelline, die bekanntlich an alten Holzplanken häufig ist, enthalten einen durchaus ähnlichen Fettfarbstoff, der sich durch Extraction der frischen Fruchttchen mit Alkohol und darauf folgender Verseifung sehr leicht gewinnen lässt.

Petroläther nimmt den Farbstoff aus der Seife sofort mit leuchtend gelber Farbe auf.

Bei Sonnenlicht in 20 Millim. hoher Schicht untersucht, zeigte die wenig verdünnte Petrolätherlösung des reinen Farbstoffs das eine Band von etwa  $\lambda$  486—475, das andere von etwa 456—445 reichend. Beide Bänder waren auffällig dunkel. Den getrockneten Farbstoff tingiren concentrirte Schwefelsäure und Salpetersäure ausgesprochen blau (auch hält sich diese Farbe länger), Jodjodkalium prächtig spangrün.

<sup>1)</sup> Laut brieflicher Mittheilung von Dr. E. BACHMANN fand auch er die *Calocera*, sowie das unten genannte *Polystigma rubrum* mit einem Fettfarbstoff begabt.

Das gelbe Lipochrom der Tremellinen scheint demnach dem Uredineen-Lipochrom verwandt zu sein.

3. Gelbe Fettfarbstoffe bei Pyrenomyceten. a) Das orangerothe oft bis blutrothe Colorit der auf *Prunus*-Blättern vorkommenden *Polystigma*-Arten (*P. rubrum* und *fulvum*) beruht bekanntlich darauf, dass in den Myceltheilen wie in den Zellen der fructificativen Organe Oeltröpfchen mit orangerother Färbung erzeugt werden. Die letztere rührt nach meinen Untersuchungen von einem gelben bis gelbrothen Fettfarbstoff her, der dem der Uredineen und Tremellinen verwandt zu sein scheint.

Zur Gewinnung schneidet man die rothen Flecken der getrockneten Pflaumenblätter aus und extrahirt sie wiederholt mit kochendem Alkohol. Durch die bekannte Art der Verseifung mittelst Natronlauge gelingt es leicht, den Farbstoff von dem Fett und beigemengtem Chlorophyll zu isoliren. Petroläther nimmt den Farbstoff aus der gelben bis gelbgrünen Seife sofort mit intensiv gelber Farbe auf. Nach Verdunstung des Lösungsmittels erscheint der Farbstoff als tief gelber, in dicken Lagen orangerother Ueberzug. Derselbe ist löslich in Alkohol, Aether, Chloroform, Benzol, Schwefelkohlenstoff. Durch concentrirte Schwefelsäure sowie concentrirte Salpetersäure erhält man nur sehr vorübergehende Blaufärbung. Bei Sonnenlicht zeigt die ziemlich concentrirte Petrolätherlösung in niedriger Schicht (1 Centim.) zwei dunkle Absorptionsbänder, das eine bei  $F$  von  $\lambda 490-475$ , das andere zwischen  $F$  und  $G$ , von  $\lambda 456-444$  reichend. Die Lage dieser beiden Bänder entspricht also im Wesentlichen den Absorptionsstreifen des Uredineen- und Tremellinen-Lipochroms.

b. Die rothgelbe Färbung der *Nectria cinnabarina* beruht nach E. BACHMANN z. Th. auf einem weiter unten zu besprechenden rothen Farbstoffe (s. *Nectria-roth*), z. Thl. aber auf der Existenz eines gelben Lipochroms.

Durch Extraction mit heissem Alkohol und Verseifung mittelst Natronlauge habe ich dasselbe aus *Nectria cinnabarina* in reicher Menge gewonnen. Petroläther nahm es aus der Seife sofort mit leuchtend gelber Farbe auf. Bei Sonnenlicht liess die sehr verdünnte Petrolätherlösung in hoher Schicht (140 Millim.) 2 sehr deutliche Bänder zwischen  $F$  und  $G$  erkennen, jenes etwa von  $\lambda 480-465$ , dieses von  $454-444$  reichend. Für die Lipochrom-Natur spricht ferner die Blaufärbung der eingedampften Farbstofflösung mit concentrirter Schwefelsäure resp. Salpetersäure, die aber nur eine vorübergehende ist.

4. Gelbe oder gelbrothe Lipochrome in den Früchten der Becherpilze. E. BACHMANN<sup>1)</sup> hat solche aus den Bechern von *Peziza* (*Dasyscypha* *bicolor* [BULL.]) und *Peziza scutellata* isolirt. Das Lipochrom kommt hier wie bei anderen gelb oder roth gefärbten Becherfrüchten theils in der Schlauchschicht (in den Paraphysen), theils in dem subhymenialen Gewebe, immer an Oeltröpfchen gebunden vor; daher werden diese Theile mit concentrirter Schwefel- resp. Salpetersäure blau, mit Jodjodkalium, wie schon WORONIN<sup>2)</sup> für *Ascobolus pulcherrimus* angiebt, grün (die Färbungen z. Thl. sehr unbeständig).

Gewinnung durch Extraction mit Alkohol und der hier leicht gelingenden Verseifung mittelst Natronlauge. Die Seife giebt an Petroläther ein gelbes, auch in Schwefelkohlenstoff lösliches Pigment ab, das nach Verdunsten des Lösungsmittels mit Salpetersäure befeuchtet blaue Färbung annimmt. Im Spectroskop zeigen die Farbstoffe beider Pilze nach BACHMANN je zwei Absorptionsstreifen von ähnlicher Lage wie beim Uredineen-Lipochrom, was auf Verwandtschaft mit diesen hindeutet.

Das Pigment in den Paraphysen der *Peziza aurantia* OEDER ist zuerst von SORBY<sup>3)</sup> untersucht worden (1873), der es *Pezizaxanthin* nannte und in die

<sup>1)</sup> l. c. pag. 9 und 24.

<sup>2)</sup> DE BARY und W. Beitr. z. Morphol. II. pag. 1.

<sup>3)</sup> On comparative vegetable Chromatologie Proc. of the royal Soc. of London. 1873. Vol. 21, pag. 457.

»Xanthophyll-Gruppe« stellte. Es ist unlöslich in Wasser, löslich in Schwefelkohlenstoff und zeigt 2 Absorptionsbänder, welche in ihrer Lage nach seiner Abbildung etwa denen von *Dasyscypha bicolor* und *Humaria scutellata* entsprechen<sup>1)</sup>, was auch von STEWART<sup>2)</sup> im Wesentlichen bestätigt zu sein scheint.

Im Vorstehenden handelt es sich nur um Pezizeen, aber auch bei Ascoleen sowie morchelartigen Discomyceten und zwar solchen mit gelben, grüngelben oder rothen Früchten, dürften Lipochrome vorhanden sein, worauf schon die genannten mikrochemischen Reactionen hindeuten. Von Ascoleen kommen namentlich in Betracht: *Ascobolus pulcherrimus*, *Saccobolus Kerverni* BOUD., *Ascophanus subfuscus* BOUD., *A. Coemansii* BOUD., *A. aurora* BOUD., *A. carneus* BOUD., nach BOUDIER's<sup>3)</sup> Abbildungen zu schliessen.

Von morchelartigen sind die *Spathularia*- und *Leotia*-Species in's Auge zu fassen. Bei *Spathularia flavida* habe ich in der That einen gelben Fettfarbstoff aufgefunden, dem der Pilz sein blassgelbes bis oranges Colorit verdankt. Er ist namentlich in dem Hymenium reichlich vorhanden, an Oeltröpfchen gebunden.

Zur Gewinnung zieht man die frischen oder getrockneten Fruchtkörper mit kochendem Alkohol aus. Die Abtrennung des Pigments durch Verseifung und Behandlung der Seife mit Petroläther ist leicht auszuführen. Die verdünnte Petrolätherlösung zeigte in hoher Schicht (95 Millim.) bei Sonnenlicht die beiden charakteristischen Bänder gelber Fettfarbstoffe, das eine bei *F* etwa von  $\lambda 490-475$ ), das andere zwischen *F* und *G* (etwa von  $\lambda 456-444$ ). Den Verdampfungsrückstand färbt concentrirte Schwefelsäure vorübergehend schmutzig blau, dann violett, concentrirte Salpetersäure vorübergehend blau, dann grün.

Die grüngelbe Farbe von *Leotia lubrica* PERS. beruht nach meinen Untersuchungen auf der Gegenwart dreier färbender Substanzen: einem spangrünen krystallisirenden Farbstoff, einem gelbbraunlichen harzartigen (?) Körper und einem gelben Lipochrom.

Man gewinnt letzteres durch Extraction des frischen oder getrockneten Pilzes mittelst Alkohol und Auswaschen des Verdampfungsrückstandes des olivengrünen Extracts mittelst Alkohol absolutus. Der letztere nimmt leuchtend gelbe Färbung an. Schon diese rohe Lösung zeigt spectroscopisch die charakteristischen Lipochrombänder. Durch Verseifung mittelst Natronlauge und Behandlung der Seife mit Petroläther lässt sich der Farbstoff leicht rein erhalten und zeigt jetzt Bd. I von  $\lambda 492-476$  und Bd. II von  $\lambda 460-446$  reichend bei einer Schichtenhöhe von 25 Mill. der Petrolätherlösung und Sonnenlicht. Hieraus, sowie aus der schönen Blaufärbung des getrockneten Farbstoffes mit wenig Salpetersäure oder Schwefelsäure geht die Lipochromnatur unzweifelhaft hervor.

5. Gelbrother Fettfarbstoff bei Flechten. Ist bisher nur bei dem *Baeomyces roseus* PERS., einer kleinen Erdflechte, von E. BACHMANN näher untersucht: Er ist wie der gelbe Farbstoff der Uredineen gebunden an Oeltröpfchen, welche sich in den Paraphysen der rosenrothen Früchte dieser kleinen Erdflechte finden.

Zu seiner Gewinnung zieht man die gepulverten Köpfchen mit Benzol aus. Aus der gelben Lösung sammelt sich beim Verdampfen alles Benzol farblos in der Vorlage an. Der Rückstand ist ein sehr dickflüssiger, öligler Farbstoff von bernsteingelber Farbe, welcher selbst in einem Chlorcalciumbad von  $160-180^{\circ}$  nicht siedet und nicht verdampft. Das so vom Lösungs-

<sup>1)</sup> Auf Grund einer flüchtigen Untersuchung gab ROSOLL (Beiträge zur Histochemie der Pflanze. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 89 (1884) pag. 137) demselben Stoffe den Namen Pezizin.

<sup>2)</sup> Notes on Alkaloids (Die Schrift habe ich nicht gesehen).

<sup>3)</sup> Mémoire sur les Ascobolées, 1869.

mittel befreite Pigment wird durch Schwefel- und Salpetersäure sofort gebläut, von Jodjodkalium grün gefärbt. Es lässt sich nach HANSEN's Methode verseifen. Die Seife sieht rein gelb aus und giebt an Petroläther schnell allen Farbstoff ab, sodass er sich augenblicklich intensiv gelb färbt. Der reine Farbstoff wird auch von Aether, Alkohol, Chloroform, Schwefelkohlenstoff und Benzol aufgenommen. Spectroskopisch stimmt er mit dem Uredineengelb gut überein.<sup>1)</sup>

6. Gelbe Fettfarbstoffe bei Algenpilzen. Soweit man aus der mikrochemischen Reaction<sup>2)</sup> Schlüsse machen darf, gehören die orangerotheren oder gelben, an Fett gebundenen Pigmente, welche man bekanntermaassen im Inhalt von *Pilobolus*-Arten, *Mucor*-Arten, Chytridiaceen etc., namentlich in deren Fruchträgern, Sporangien und Sporen antrifft, gleichfalls zu den Lipochromen. Doch ist noch keiner dieser Farbstoffe isolirt und genauer untersucht worden.

## II. Gelbe oder gelbrothe Pigmente von nicht Lipochrom-artiger Natur.

### a. Hymenomyceten.

1. Polyporsäure STAHLSCHMIDT's<sup>3)</sup>  $C_9H_7O_3$ . Im freien Zustande in einem *Polyporus*<sup>4)</sup>, der an Eichen wächst, in relativ beträchtlicher Menge (ca 43% der Trockensubstanz) vorkommend und diesem ochergelbe bis gelbbraune Farbe verleihend.

Zur Gewinnung extrahirt man mit verdünntem Ammoniak. Aus der tief violetten Flüssigkeit fällt Salzsäure den Farbstoff in dicken ochergelben Flocken, die man abfiltrirt und auswäscht. Man löst ihn dann mit verdünnter Kalilauge und fügt nach und nach unter Umrühren concentrirteste Kalilauge im Ueberschuss zu, worauf das Ganze mehrere Stunden in Ruhe bleibt. Nachdem hat sich das Kaliumsalz der Polyporsäure vollständig als ein in der Kalilauge unlösliches purpurnes Krystallpulver abgeschieden, während kleine Mengen verunreinigender organischer Substanzen in Lösung erhalten werden. Nach vollendetem Absetzen des Salzes wird die darüber stehende Flüssigkeit abgossen, dann das Krystallmehl auf ein Asbestfilter gebracht, abgesaugt und mit Kalilauge von 1,06 bis 1,10 specifischem Gewicht gewaschen, bis letztere schwach violett abläuft. Das trocken abgesaugte Kaliumsalz wird schliesslich durch Waschen mit 70% Alkohol möglichst von anhängender Kalilauge befreit und hierauf in kochendem Wasser gelöst. Zur Ueberführung des noch vorhandenen Kaliumhydroxyd in kohlensaures Salz wird Kohlensäure eingeleitet, worauf man zur Krystallisation eindampft. Aus dem durch wiederholtes Umkrystallisiren gereinigten Kaliumsalz fällt man endlich die Polyporsäure durch verdünnte Salzsäure aus, filtrirt und befreit die Säure durch Auswaschen mit Wasser vollständig von dem Chlorkalium, worauf man bei niederer Temperatur und dann bei 120° trocknet.

Die Säure ist unlöslich in Wasser, Aether, Benzol, Schwefelkohlenstoff, Eisessig, sehr schwer löslich in Chloroform, Amylalkohol und kochendem 95% Alkohol. Aus letzterem krystallisirt sie in kleinen, schellackfarbigen rhombischen Tafeln, die getrocknet Bronceglanz zeigen. In kaltem absoluten Alkohol lösen sich nur Spuren der Säure, doch besitzt die Lösung trotzdem die Farbe bayrischen Bieres mit einem Stich ins Rothe. Im getrockneten Zustande gerieben zeigt sie stark elektrische Eigenschaften. Beim Erhitzen auf etwas über 300° schmilzt sie zu einer dunklen Flüssigkeit und sublimirt darauf unter theilweiser Zersetzung in dünnen rhombischen Täfelchen. Hierbei entwickelt sich ein Geruch nach verbrennendem Eichenlaube, der wahrscheinlich dem Säuredampf eigenthümlich ist. Nebenbei tritt ein Geruch nach Bittermandelöl auf.

<sup>1)</sup> BACHMANN, l. c. pag. 9 und 23.

<sup>2)</sup> Vergl. DE BARY, Morphol. pag. 8.

<sup>3)</sup> Ueber eine neue in der Natur vorkommende organische Säure. *Annalen d. Chemie* Bd. 187 (1877), pag. 177—197.

<sup>4)</sup> Von ST. als *P. purpurascens* bezeichnet, doch glaube ich, dass *P. purpurascens* PERS. etwas anderes darstellt, da dieser in FÜCKEL'schen Exemplaren den Farbstoff nach meiner Untersuchung bestimmt nicht besitzt.

Die Säure bildet mit sämmtlichen Basen wohlcharakterisirte Salze, von denen sich die der Alkalien und alkalischen Erdmetalle besonders auszeichnen.

Mit Zinkstaub in alkalischer Lösung wird das Kalisalz entfärbt, die farblose Lösung aber an der Luft durch Sauerstoffaufnahme wieder roth. Wenn das polyporsäure Kalium mit einem Ueberschusse von concentrirter Kalilauge längere Zeit gekocht wird, so macht die purpurrothe Farbe einer gelbrothen Platz, während sich ein Geruch nach Bittermandelöl entwickelt. Wird polyporsäures Ammonium mit einem Ueberschuss von Ammoniak versetzt, so findet nach einiger Zeit Veränderung der Säure statt, wobei die Flüssigkeit blau fluorescirt. Die Polyporsäure scheint den aromatischen Körpern zuzugehören. Spectroscopische Untersuchungen fehlen noch.

### 2. Luridussäure (BÖHM).

In dem Fruchtkörper des Hexenpilzes (*Boletus luridus*) von R. BÖHM<sup>1)</sup> nachgewiesen, wahrscheinlich die rothe Färbung des Hymeniums (der Röhrenmündungen) und des Stieles bedingend.

Sie krystallisirt aus ätherischer Lösung in prachtvoll bordeauxrothen Nadeln und Prismen. Die wässrige Lösung ist auch in stärkster Concentration nie eigentlich roth, sondern tief gelbroth, in stärkerer Verdünnung strohgelb. Eine kleine Menge sehr verdünnter wässriger Lösung zeigt bei vorsichtigem Zusatz eines Tropfens Natriumcarbonat erst prachtvoll smaragdgrüne, dann indigoblaue Färbung.<sup>2)</sup> Mit verdünnter Schwefelsäure vorsichtig neutralisirt, wird diese Lösung purpurroth. Kaustische Alkalien zersetzen den Farbstoff rasch. Mit Jodtinctur wird die wässrige Lösung dunkelblau, mit concentrirter Salpetersäure kirschroth. Dem chemischen Verhalten nach ist der Farbstoff eine schwache Säure; verdünnte wässrige Lösungen röthen blaues Lakmuspapier intensiv. Bleiacetat fällt die Säure in Form eines schön orangerrothen, trocken olivengrünen amorphen Pulvers, das in Wasser, Spiritus, Chloroform und Aether unlöslich ist, während sich die freie krystallisirte Luridussäure in fast allen Lösungsmitteln leicht und stets mit gelber Farbe löst. Die Lösung schmeckt widerlich adstringirend. Die Säure hat einen eigenthümlichen, unangenehmen Geruch; ihre Lösungen färben die Epidermis lange dauernd gelb. Kupferacetat erzeugt einen schmutzig-braunen Niederschlag. Baryt, Kalkhydrat und kohlensaure Alkalien wirken zersetzend.

### 3. Pantherinussäure.

Ebenfalls von BÖHM (l. c.) isolirt, aus dem Pantherschwamm (*Amanita pantherina*), dessen bräunliche Hutfärbung durch sie bedingt wird. Sie krystallisirt in gelbbraunen, krustenförmig zusammengelagerten Krystallen, ist leicht löslich in Wasser und Alkohol, langsam in Aether und Chloroform.

Die Reaction der Lösungen ist eine stark saure. In Geruch und Geschmack ist die Pantherinussäure der Luridussäure sehr ähnlich und auch wie diese bei höherer Temperatur flüchtig. Die verdünnte wässrige Lösung färbt sich auf Zusatz von Ferrichlorid dunkelgrün. Bleiessig und Bleizuckerlösung bewirken gelbliche, theilweis krystallinische Niederschläge, Silbernitrat einen weissen spärlichen Niederschlag. Auf Zusatz von Ammon färbt sich die wässrige Lösung schwach roth. Beim vorsichtigen Neutralisiren der wässrigen sherryfarbigen Lösung mit Natronhydrat tritt keine auffallende Farbenveränderung ein. Diese neutralisirte Lösung (Natronsalz) giebt mit Ferrichlorid einen käsigen schwarzen Niederschlag. Bleizuckerlösung erzeugt eine gelblich-weiße, amorphe Fällung, essigsäures Kupfer eine dunkel smaragdgrüne Färbung, aber keinen Niederschlag. Silbernitrat bewirkt sehr voluminöse weiße, durch Reduction bald

<sup>1)</sup> Chemische Bestandtheile von *Boletus luridus*, Baumwollensamen- und Buchensamen-Presskuchen. Gesellsch. z. Bef. d. Naturwiss. Marburg 1884. Arch. d. Pharmac. Ser. 3. Bd. 22. 159. — Chemisch. Centralbl. Jahrg. 15. pag. 463. Beiträge zur Kenntniss der Hutpilze in chemischer und toxicologischer Beziehung. I. *Boletus luridus*. II. *Amanita pantherina*. (Arch. f. exper. Pathol. u. Pharmac. v. NAUNYN u. SCHMIEDEBERG. Bd. 19. 1885.

<sup>2)</sup> Also dieselbe Farbenänderung, wie sie das frische Fleisch des Pilzes bei Luftzutritt erfährt.

schwarz werdende Fällung. (Bezüglich der Gewinnung der Luridus- und Pantherinussäure muss auf BÖHM l. c. verwiesen werden.)

#### 4. Gelber bis rothgelber Farbstoff

in den Zellmembranen des Hutes von *Hygrophorus (Hygrocybe) conicus* SCOP., *punicus* FR. und *coccineus* SCHAEFFER;

von BACHMANN untersucht. Der Hut von *H. conicus* wird durch diesen Farbstoff gelb, seltener scharlachroth oder gelb und roth gefleckt, der von *H. coccineus* und *punicus* tief scharlachroth; ein Beispiel dafür, wie bei den Pilzen, analog den Verhältnissen bei Blütenpflanzen, höhere oder niedere Concentration eines und desselben Farbstoffes verschiedene Farbentöne hervorbringen kann.

Man gewinnt den der Innenlamelle der Membran eingelagerten Farbstoff am leichtesten durch Extraction des Hutes mit wenig Wasser. In absolutem und 96% Alkohol, wie in Benzol ist er unlöslich. Die wässrige Lösung erscheint rothgelb, die mit 50% Alkohol infolge geringerer Concentration gelb. Den Schleim, welchen das Wasser aus den Pilzmembranen aufgenommen, entfernt man, indem man abdampft und das Pigment mit 50%igem Alkohol aufnimmt. Die hellgelbe Flüssigkeit giebt bei erneutem Abdampfen eine safrangelbe, schmierige Substanz, deren wässrige Lösung von Schwefelsäure röthlich, von Natronlauge blassgelb gefärbt, endlich entfärbt wird. Essigsäures Blei bringt in ihr einen Niederschlag von fleischrother Farbe hervor, welcher sich in verdünnter Essigsäure nicht vollständig, wohl aber in Schwefelsäure völlig auflöst. Spectroskopisch ist das Pigment durch einseitige Absorption des blauen Endes characterisirt. Bei grosser Aehnlichkeit mit dem gelben *Russula*-Farbstoff ist doch ein Unterschied in der Reaction gegen Schwefelsäure und Alkalien (E. BACHMANN l. c.).

#### 5. Gelbes Pigment des Birkenpilzes (*Boletus scaber*).

Dünne Schnitte durch die Haut des jungen Hutes lassen nach E. BACHMANN<sup>1)</sup> nach auswärts gerichtete weite Hyphen mit farblosen Wänden und einem gelben körnigen Inhalt sehen, der sich im Wasser löst und durch die Zellenwand austritt.

Man gewinnt den Farbstoff durch 1 tägliches Stehenlassen der zerkleinerten jungen Huthaut mit Wasser. Die zuerst gelbrothe Lösung wird bald dunkelbraun und undurchsichtig (auch der frische Bruch des Hutfleisches bräunt sich an der Luft). Nach Ausfällung des Schleims durch Alkohol in schwärzlichen Flocken erhält man ein klares gelbrothes Filtrat und durch Eindampfen desselben eine amorphe, in Wasser und in Weingeist, nicht aber in 96% Alkohol und in Aether lösliche Substanz. Essigsäure, Blei, Zinnchlorid und Alaun geben in dieser Lösung ebensowenig wie concentrirte Mineralsäuren und Alkalien eine Reaction. Spectroskopisch unterscheidet sich der Farbstoff von den vorstehenden gelben dadurch, dass die einseitige Absorption der blauen Hälfte des Spectrums verhältnissmässig weit nach rechts reicht. Er absorbirt das Grün bei einer Concentration und einer Schichthöhe, bei der die verwandten Pigmente bloss das Violett und Blau auslöschen. (BACHMANN).

6. In den Zellen, welche den schleimigen Ueberzug der jungen olivenbraunen Hüte von *Hygrophorus hypothecus* FR. bilden, hat BACHMANN<sup>2)</sup> einen gelbbraunen Farbstoff beobachtet, der sich in Alkohol und Aether nicht löst, also nicht zu den Fetten gehörig oder an solche gebunden sein kann, im Uebrigen noch näher zu untersuchen ist.

*Russula consobrina* FR. besitzt nach BACHMANN ein ähnliches Inhalts-Pigment.

#### 6. Inolomsäure.

Ein in rothen Kryställchen krystallisirender rothgelber Farbstoff des Hutpilzes *Cortinarius (Inoloma) Bulliardi* (PERS.), der im Verein mit einem rothgelben trocknenden Fett die intensiv zinnoberrothe Färbung des Stieles und der Mycelstränge verursacht und als Excret der oberflächlichen Hyphen dieser Organe auftritt.

<sup>1)</sup> l. c. p. 10. u. 26.

<sup>2)</sup> l. c. p. 10.

Zur Darstellung extrahirt man den frischen Pilz mit Alkohol absolutus, lässt aus dem Extract in der Kälte den Mannit auskrystallisiren und dampft dann zur Trockne ein. Von der chrom- bis bluthrothen Masse nimmt Wasser einen rothen Theil hinweg, während ein rothgelbes Fett zurückbleibt. Ersteren dampft man ein und behandelt den Rückstand mit erwärmtem Methylalkohol. Aus der so erhaltenen rothgelben Lösung fällt concentrirte Schwefelsäure den reinen Farbstoff in rother krystallinischer Masse aus. Dieselbe wird nach Wasserzusatz abfiltrirt und aus Alkohol umkrystallisirt, sodann auch noch mit Petroläther und Wasser gereinigt. Der reine Farbstoff bildet sehr kleine Krystalle und Drusen, die auf dem dunkeln Felde des Polarisationsmikroskop mit ziegel- oder scharlachrother Farbe leuchten und Pleochroismus zeigen. In Massen sehen die Krystalle heller oder dunkler ziegelroth aus.

Sie sind unlöslich in Wasser, wenig löslich in Alkohol, Aether, Chloroform, unlöslich in Petroläther und Benzin, leicht löslich in Methylalkohol, ziemlich leicht in Eisessig.

Die Lösungen zeigen rothgelbe, leuchtende, in dünner Schicht gelbe Farbe, die concentrirte methylalkoholische Lösung erscheint dunkler. Alle Lösungen zeigen schon bei gewöhnlichem Tageslicht gelbe ins Grünliche gehende Fluorescenz, die im Sonnenlichtkegel sehr ausgesprochen erscheint.

Bei Sonnenlicht in einer Schichtenhöhe von 12 Millim. untersucht ergab die ziemlich concentrirte alkoholische Lösung 2 Absorptionsbänder, ein schmales, wenig kräftiges bei  $E$ , etwa von  $\lambda$  533—520 reichend und ein breites bei  $F$ , das etwa von  $\lambda$  495—476 am dunkelsten erschien und nach beiden Seiten abgeschattet war.

Die mässig concentrirte alkoholische Lösung nimmt mit Aetzalkalien veilchenblaue bis violette, z. Thl. unbeständige Färbung an, mit kohlsaurem Ammoniak wird sie himbeerroth, mit kohlsaurem Natron violett.

Concentrirte Mineralsäuren fällen den Farbstoff in zinnoberrothen Massen aus der alkoholischen Lösung aus. Eisenchlorid färbt sie olivenbraun (bei auffallendem Lichte fast schwarz). Mit Chlorkalk wird sie erst roth, dann violett, schliesslich entfärbt. Mit alkalischen Erden und Metalloxyden werden schön violette, rothe oder mehr ins Gelbliche gehende Salze gebildet, wodurch sich der Säurecharacter des Farbstoffs documentirt. Das Bleisalz ist violett, ebenso das Kupfersalz, das Silbersalz zinnoberroth.

#### b) Ascomyceten.

Gelbes Pigment in den Bechern von *Peziza echinospora* KARSTEN.

Nach BACHMANN (l. c.) durch Acetaldehyd extrahirbar. Nach dem Abdampfen der Lösung bleibt es als eine amorphe klebrige Masse zurück, die auch in 96% Alkohol löslich ist. Nähere Untersuchungen fehlen.

#### c) Flechten.

Gelbes Emodinartiges Pigment bei *Nephroma lusitanica*, von E. BACHMANN<sup>1)</sup> nachgewiesen. Es incrustirt besonders die Markhyphen des Thallus, ist aber auch in der inneren Hälfte des Hyphengewebes zwischen Hymenium und Gonidenschicht zu finden. Mikroskopisch zeigt es sich den Hyphenmembranen in Form von kleinen gelben Krystallkörnchen aufgelagert, welche im dunkeln Felde des Polarisationsmikroskops mit gelber Farbe leuchten.

Der Farbstoff löst sich leicht in Alkohol, Eisessig und Amylalkohol, in Kali und Natronlauge mit rother Farbe, Kalk und Barytwasser färben dunkelroth, lösen aber nicht, concentrirte Schwefelsäure löst mit safrangelber Farbe. Aus der Kalilauge-Lösung scheidet sich beim Uebersättigen mit verdünnter Salzsäure eine rothgelbe, flockige Masse aus, welche von Aether aufgenommen wird. Letzterer färbt sich gelb und hinterlässt einen braungelben krystallinischen Verdunstungsrückstand, der von kohlsaurem Ammoniak und von Soda mit rother Farbe gelöst wird. In Alkohol, Eisessig und Amylalkohol lösten sich die Krystalle ohne Farbänderung, mit Kalk und Barytwasser gaben sie die entsprechenden unlöslichen kirschrothen Salze.

<sup>1)</sup> Emodin in *Nephroma lusitanica*, Ber. d. deutsch. bot. Ges. 1887, Bd. V, pag. 192.



In diesen Punkten stimmt nach B. die Substanz aufs Beste überein mit dem der Chrysophansäure verwandten Emodin, das bekanntlich in der Rhabarberwurzel und den Beeren von *Rhamnus Frangula* vorkommt.

### III. Rothe Farbstoffe.

#### A. bei Hymenomyceten.

1. Rother Farbstoff des Sammtfusses (*Paxillus atrotomentosus* BATSCH). Tritt nach BACHMANN l. c. in Form von dunkeln Krystallblättchen auf, sowohl an den Haarzotten, die den Sammtüberzug des Stieles bilden, und z. Th. auf der Hutoberfläche, als auch zwischen den Hyphen des Fleisches. Dieser Farbstoff, der mikrochemisch daran erkannt wird, dass er bei Hinzufügung von Ammoniak, sowie stark verdünnter Kali- und Natronlauge augenblicklich mit grünbrauner Farbe gelöst wird, wurde von THÖRNER entdeckt und als ein Dioxychinon charakterisirt. Unter dem Mikroskop erscheinen die erwähnten Haarzotten von den Membranen aufgelagerten Farbstoffkrystallen braun gefleckt. Uebrigens sind die in den Interstitien des Fleisches liegenden Krystalle auf dem frischen Bruche des Pilzes in farbloser Form (als ein Hydrochinon, wie THÖRNER vermuthet) vorhanden, um erst beim Liegen an der Luft braun bis schwarz zu werden.

Nach THÖRNER<sup>1)</sup> charakterisirt sich das Dioxychinon makrochemisch und spektroskopisch wie folgt: Es ist unlöslich in Wasser, Ligroin, Benzol, Chloroform und Schwefelkohlenstoff, schwer löslich in kochendem Alkohol und in Eisessig. Beim Erkalten der essigsäuren Lösung krystallirt es in dunkelbraunen, fächerförmig an einander gelegten, mikroskopisch als gelbe, dünne rhombische Tafeln erscheinenden Blättchen aus. Aus der alkoholischen Lösung dagegen wird es nach Erkalten durch blossen Zusatz von Wasser vollständig gefällt. In Alkalien löst sich der Körper mit gelber bis schmutzig-grünlicher Farbe und wird aus diesen Lösungen durch Säuren als gelbbraune amorphe Masse wieder gefällt. Er sublimirt sehr schwer in mikroskopisch kleinen gelben Tafeln. Setzt man zu der alkoholischen Lösung in sehr geringer Menge ein Alkali oder am besten Ammoniak, so nimmt die anfänglich rothe Flüssigkeit eine prachtvoll violette Farbe an, und es krystallisiren bei langsamem Verdunsten unter Entfärbung kleine grüne Nadeln aus, die sich beim Kochen mit verdünntem Alkohol wiederum mit violetter Farbe lösen.

Die rothe alkoholische Lösung zeigt im Spectroskop ein tief rothes Band zwischen *B* und *D*, welches gleich hinter *D* schwächer wird und bei *E<sub>b</sub>* fast vollständig verschwindet. Versetzt man die verdünnte Lösung mit der geringsten Spur von Ammoniak, so nimmt sie schön violette Farbe an, und man erhält das charakteristische Absorptionsspectrum der Ammoniakverbindung: Roth und Blau bleiben ungeschwächt, Gelb und Grün, nach Blau allmählich abnehmend, verschwinden fast vollständig, ebenso auch Ultraviolett. Durch Hinzufügung von Lösungen der Metallsalze entstehen in der wässrigen Lösung des Ammoniumsalzes Fällungen von mehr oder weniger schön gefärbten Lacken.

2. Rother Farbstoff des geschmückten Gürtelfusses. (*Agaricus [Telamonia] armillatus* FR. (E. BACHMANN l. c.)) Ein Excret in Gestalt von zinnoberrothen Krystallen (Splintern, Blättchen) darstellend. Sie bilden die Ringe um den Stiel und einzelne, meist wandständige Flecken auf der Huthaut. Wahrscheinlich stellt der Farbstoff ein Anthrazenderivat dar.

Er löst sich nicht in Alkohol und Aether, sondern nur in wässriger oder alkoholischer Alkalilösung und nimmt dabei rothviolette, bald in dunkles Gelb übergehende Färbung an.

Die schwach alkalische alkoholische Lösung zeigte im Spectroskop 2 Bänder im Grün, von denen in hoher Schicht nur das erste sichtbar war. Aus dieser Lösung schieden sich beim Verdunsten an der Luft (ausser kleinen Mengen von Natriumhydrat) kugelige und schalenförmige

<sup>1)</sup> Ueber den im *Ag. atrotomentosus* vorkommenden chinonartigen Körper. Ber. d. deutsch. chem. Ges. 1878, pag. 533 u. 1879, pag. 1630.

Absonderungen aus, welche unter dem Mikroskop radiaifaserige Structur aufwiesen und im dunkeln Gesichtsfeld des Polarisationsmikroskops schwach leuchteten. In Aether, Benzol und Chloroform unlöslich, gingen sie in einem verdünnten Alkali oder in Alkohol, dem ein Tropfen Ammoniak zugefügt war, sofort in Lösung mit rother bis rothblauer Farbe.

3. Das »Russularoth«; in den Zellwänden der Hüte von *Russula*-Arten (*R. integra* L., *emetica* FR., *alutacea* PERS., *aurata* WITH.), zuerst von SCHRÖTER<sup>1)</sup> und A. WEISS<sup>2)</sup>, genauer von BACHMANN<sup>3)</sup> untersucht.

Zur Gewinnung desselben zieht man den zerkleinerten frischen oder getrockneten Hut mit kaltem Wasser aus. Nach Entfernung der mit in Lösung gegangenen Schleim- und Eiweisstoffe durch Füllen mit Alkohol ist die vorher trüb-malvenrothe Lösung klar und rosenroth. Beim Verdunsten bleibt eine feste amorphe dunkelrothe Masse zurück, welche leicht löslich ist in Wasser und verdünntem Alkohol, unlöslich in Alkohol absolutus, Aether, Schwefelkohlenstoff, Chloroform und Benzol.

Optisches Verhalten: Die wässrige Lösung fluorescirt prächtig blau bis blaugrün. In concentrirtem Zustande lässt die Lösung nur rothes Licht durch, in stärker verdünnter und 172 Millim. hoher Schicht auch Orange und Gelb. Bei 50 Millim. hoher Schicht treten 2 Absorptionsbänder im Grün auf und eine totale Absorption des Violett bis zur Linie G. Bei weiterer Verringerung der Schichtenhöhe werden die Bänder schmaler. Das erste Band ist immer dunkler als das zweite.

Im gelösten Zustande ist das Pigment sehr unbeständig, im Licht sehr schnell, im Dunkeln langsam verblassend, auch in der Siedehitze sich verändernd, mit Salzsäure angesäuert schon unter 100° völlig farblos. Der feste Farbstoff erhält sich Monate lang unverändert.

Durch alle Alkalien und Schwefelammonium wird es sofort, durch Aetzbaryt langsamer hellgelb gefärbt. Diese gelbe Lösung zeigt im Spectralapparat einseitige Absorption des blauen Endes.

Mit wenig Salz-, Salpeter- oder Schwefelsäure versetzt, wird die Lösung mehr gelbroth, verliert die Eigenschaft zu fluoresciren und zeigt die beiden Absorptionsbänder sehr merklich nach rechts verschoben.

Durch vorsichtiges Neutralisiren mit Ammoniakliquor oder Barytwasser kann man das reine Russularoth wieder herstellen: die beiden Absorptionsbänder rücken an die alten Stellen und die blaugrüne Fluorescenz kehrt zurück. Allein ein sehr geringer Ueberschuss des Alkali führt baldige Zerstörung des Farbstoffs herbei, die sich in der Verfärbung der Lösung und dem Verschwinden der Absorptionsstreifen kund giebt.

Auch das saure Russularoth wird bald unter Gelbfärbung zerstört, leichter im Lichte als im Dunkeln; nach wochenlangem Stehen tritt sogar völlige Entfärbung ein. Am wenigsten beständig ist die salpetersaure Lösung.

Beim Verdunsten der salzsauren Lösung in Exsiccator bleibt der Farbstoff in Form von öl- oder harzartigen Tropfen zurück, welche von Licht und Luft selbst bei monatelanger Einwirkung nicht verändert werden. Eisessig, in dem sich der rothe Farbstoff sehr leicht auflöst, verändert ihn in derselben Weise wie die starken Mineralsäuren, zerstört ihn jedoch bei weitem nicht so leicht. Deshalb könnte die concentrirte Essigsäure mit Vortheil zur Gewinnung des Russularoths benutzt werden. Ihre grössere Flüchtigkeit würde in kürzerer Zeit eine bedeutendere Ausbeute des festen amorphen Pigments versprechen, als aus einer wässrigen Lösung zu erwarten ist, selbst wenn deren Verdunstung über Schwefelsäure im geschlossenen Raume vorgenommen wird (BACHMANN).

4. Rother Farbstoff von *Gomphidius viscidus* L. und *G. glutinosus* SCHÄFF., ebenfalls von BACHMANN<sup>4)</sup> untersucht. Er ist in den Wandungen der bastartigen

<sup>1)</sup> Ueber einige durch Bacterien gebildete Pigmente. Beitr. z. Biol. Bd. I, Heft II, pag. 116.

<sup>2)</sup> Ueber die Fluorescenz der Pilzfarbstoffe. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 91 (1885) pag. 446—447.

<sup>3)</sup> Spectroskopische Untersuchungen über Pilzfarbstoffe. Beilage z. Progr. d. Gymnasiums zu Plauen. Ostern 1886, pag. 8 und 11—13.

<sup>4)</sup> l. c. pag. 8 und 17.

Hyphen vorhanden, welche unter dem oberflächlichen Gallertfilz der Huthaut eine besondere Schicht bilden.

In Alkohol, Benzol, Chloroform, Aether ist er löslich, in Wasser nicht. Der Verdunstungsrückstand stellt eine rothbraune, klebrige, harzähnliche Masse dar, welche durch Säuren und Alkalien nicht verändert wird. Kocht man die concentrirte alkoholische Lösung mit entsprechender Menge 30% Kalilauge, so wird er von dem Alkali in gelöster Form aufgenommen und kann sowohl durch Chlornatrium, als durch viel kaltes Wasser in braunen Flocken ausgefällt werden. Letztere lösen sich in Aether mit gelbbrauner Farbe. Beim Stehen der rothen Lösung oder ihres Verdunstungsrückstandes an der Luft tritt, infolge von Oxydation, gleichfalls Braunfärbung ein. Der braune Farbstoff, das oxydirte Harz, ist noch in Aether, aber nicht mehr in Alkohol löslich. Spectroskopisch ist der Farbstoff wenig charakteristisch.

Er scheint zu entstehen aus einem in jenen *Gomphidius*-Arten vorkommenden gelben Pigment, und zwar durch Oxydation. Die Gründe hierfür sind bei BACHMANN (l. c.) angegeben.

5. Rother Farbstoff des Fliegenpilzes (*Amanita muscaria*), in den Zellwandungen des Hutes vorkommend, von SCHRÖTER<sup>1)</sup> und WEISS<sup>2)</sup> erst theilweise untersucht.

Man gewinnt das Pigment durch Extraction der abgezogenen Huthaut mit Alkohol; doch ist es auch in Wasser theilweise löslich. Die rothe Lösung zeigt intensiv grüne Fluorescenz. Säuren und Alkalien bringen keine Farbenveränderungen hervor. „Eine gesättigte Lösung zeigt im Spectroskop keine Absorptionsstreifen, sondern nur eine zunehmende Trübung des Spectrums von 70 an, von 74 an Absorption.“

#### 6. Ruberin (PHIPSON.)<sup>3)</sup>

In Wasser und Alkohol löslich mit rosenrother Farbe, blau fluorescierend. In verdünnter Lösung zeigt er 2 Absorptionsbänder im grünen Theile des Spectrums. Ob der Farbstoff den Membranen oder dem Inhalt eingelagert ist, weiss man nicht.

Nach W. SCHNEIDER<sup>4)</sup> kommt in *Clavaria fennica* (?) und *Helvella esculenta* ein rother Farbstoff vor, der sich in Glycerin, sowie in Wasser und Alkohol löst; doch erscheint der wässrige und alkoholische Auszug mehr orangeroth und fluorescirt in Roth; das Spectrum zeigte eine düstere Verschleierung und eine Verdunkelung nach dem Roth und Auslöschung des Violett. Genauere Untersuchung fehlt.

Eben so wenig bekannt ist der rothe Farbstoff im Inhalt der Milchsaftegefäße des Reizkers (*Lactarius deliciosus*).<sup>5)</sup>

7. Thelephorsäure, ZOPF<sup>6)</sup>. Membranfarbstoff der Thelephoren (unscheinbaren, erdbewohnenden, auf Heiden und in Kiefernwäldern häufigen Basidiomyceten mit schmutzig zimmtbraunem, rothbraunem oder violettbraunem Colorit), bei *Th. palmata* SCOP., *flabelliformis* FR., *caryophyllea* SCHÄFF., *terrestris* EHRH., *coralloides* FR., *crustacea* SCHUM., *intybacea* PERS., *laciniata* PERS., neuerdings auch bei Stachelschwämmen (*Hydnum ferrugineum*, *H. repandum*) gefunden.

Man gewinnt ihn durch Extraction der getrockneten Pilze mit kaltem oder heissem Alkohol. Der Auszug besitzt schön weinrothe (bei einigen Arten ins Gelbliche gehende) Färbung und giebt beim Verdampfen einen Rückstand, der nach Reinigung mit Aether, Chloroform, Methylalkohol, kaltem und heissem Wasser schön veilchenblaue bis indigoblaue Färbung zeigt

<sup>1)</sup> Ueber einige durch Bacterien gebildete Pigmente. Beitr. z. Biol. II, pag. 116.

<sup>2)</sup> Ueber die Fluorescenz der Pilzfarbstoffe. Sitzungsber. d. Wiener Ak. 91 (1885) pag. 447.

<sup>3)</sup> Ueber den Farbstoff (Ruberin) und das Alkaloid (Agarithrin) in *Agaricus ruber*. Chem. News 56, pag. 199—200 (cit. Ber. d. deutsch. chem. Ges. 1883, pag. 244).

<sup>4)</sup> Sitzungsber. d. schles. Ges. f. nat. Cultur 1873 u. Bot. Zeit. 1873, pag. 403.

<sup>5)</sup> Vergl. H. WEISS, Ueber gegliederte Milchsaftegefäße im Fruchtkörper von *Lactarius deliciosus*. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 91, pag. 194.

<sup>6)</sup> Ueber Pilzfarbstoffe. Bot. Zeit. 1889, No. 4—6.

und durch Umkrystallisiren aus heiss gesättigter alkoholischer Lösung sehr kleine Krystalle und Drusen von indigo-blauer Färbung giebt. Diese reinen Farbstoffkrystalle sind unlöslich in Wasser, Aether, Chloroform, Petroleumäther, Methylalkohol, Schwefelkohlenstoff, Benzol, löslich in kaltem, leichter noch in heissem Alkohol mit weinrother Farbe (doch fällt der Farbstoff bei Berührung mit Luft aus der Lösung in blauen Krystallen bald wieder aus). Von concentrirter Schwefelsäure und Salzsäure wird er weder gelöst, noch verfärbt, wohl aber lösen ihn Essigsäure mit rother, Salpetersäure und verdünnte Chromsäure mit gelber Farbe. Auch Alkalien lösen nicht, verfärben ihn aber, und zwar Aetzkali und Natronlauge ins Blaugrüne, Aetzammoniak, Ammoniumcarbonat und Soda in etwas helleres Blau.

Charakteristisch sind die Reactionen an der concentrirten alkoholischen Lösung des reinen Farbstoffs. Durch Spuren wässrigen Ammoniaks wird sie prachttoll blau, nach Zusatz von Säure wieder roth. Durch Aetzkali und Aetznatron erhält man schön blaue Färbung, die aber schnell ins Grüne, dann ins Gelbliche übergeht. Durch kohlenensaures Natron ebenfalls Blaufärbung, die sehr bald abblasst. — Durch Schwefelsäure, Salzsäure, Essigsäure wird scheinbar keine Veränderung bewirkt, wogegen Salpetersäure entfärbt, verdünnte Chromsäure schön gelb färbt.

Mit Kalkwasser wird die Lösung schön blau, dann reicher tief blauer, gewaschen und getrocknet schmutziger, grauviolletter, feinkörniger Niederschlag. Mit Zinnoxid rosenrothe Trübung. Mit Bleiacetat prachttoll blau, dann reicher, tiefbauer, getrocknet schmutzigindigo-blauer Niederschlag. Mit Eisenchlorid erst schön blau, dann prächtig olivengrün. Mit Quecksilberchlorid violetter Niederschlag.

Die Fähigkeit, mit alkalischen Erden und Metalloxyden Salze zu bilden, weist auf einen sauren Charakter des rothen Farbstoffs hin.

Nicht minder charakteristisch sind die Reactionen an der mit Ammoniak versetzten alkoholischen Lösung des reinen Farbstoffs.

Mit Quecksilberchlorid schön hellblauer, krystallinischer Niederschlag.

Mit Eisenchlorid grobflockiger, gelb bis grünbrauner Niederschlag.

Mit Bariumchlorid schmutzig olivengrüner Niederschlag.

Mit Bleiacet blauer, krystallinischer Niederschlag.

Mit Magnesiumsulfat schön hellblauer, krystallinischer Niederschlag.

Mit Alaun schön blauer, krystallinischer Niederschlag.

Mit Kupfersulfat massiger, prächtig kobaltartiger, krystallinischer Niederschlag.

Mit Silbernitrat schwacher, dunkler, feinkörniger Niederschlag.

Erhitzt man die rothe alkoholische Lösung mit schwefelsaurer Magnesia und überschüssigem kohlensaurem Natron, so entsteht ein gelatinöser, blaugrüner, getrocknet schmutzig blaugrüner Niederschlag.

Beim Erhitzen mit Zinkstaub, sowie bei Behandlung mit schwefliger Säure tritt Entfärbung ein.

Die alkoholische Lösung des reinen Farbstoffs fluorescirt weder bei Tageslicht noch im Strahlenkegel von Sonnenlicht. Spectroskopisch, bei Sonnenlicht untersucht, zeigt eine völlig concentrirte, frische alkoholische Lösung in 13 Millim. hoher Schicht ein sehr breites Absorptionsband ohne scharfe Begrenzung bei *F*. Die Endabsorption im rothen Ende beginnt bei *a*, die im blauen kurz vor *h*. Bei 63 Millim. wird nur Roth und Ultraroth (Linie *A* dick und scharf) durchgelassen, bei 100 Millim. nur noch verdüstertes Roth etwa von *B* bis *C*.

### B. Rothe Farbstoffe der Gastromyceten (Bauchpilze).

Rhizopogonsäure,  $C_{14}H_{18}O_2$  (?) OUDEMANS.<sup>1)</sup>

In den Früchten eines Bauchpilzes (der Schweinetrüffel, *Rhizopogon rubescens* CORDA).

Darstellung: »Man entwässert die zerkleinerten Früchte durch Maceriren mit Alkohol, extrahirt dann mit Aether, verdunstet den ätherischen Auszug und krystallisirt den Rückstand aus Alkohol um. Rothe Nadeln. Schmelzp. 127°. Unlöslich in Wasser, sehr leicht löslich in

<sup>1)</sup> Recueil des travaux chimiques des Pays-Bas. tom. 2, pag. 155.

Aether,  $\text{CHCl}_3$ ,  $\text{CS}_2$  und Lignoïn. 1 Thl. löst sich bei  $16^\circ$  in 49,2 Thln. Alkohol (von 90,3%). Löst sich in Alkalien mit intensiv violetter Farbe; die gebildeten Alkalisalze werden beim Erhitzen mit Wasser zerlegt. —  $\text{K}\cdot\text{C}_{20}\text{H}_{25}\text{O}_4$  (?). Dunkelviolette, mikroskopische Krystalle. (Aus BEILSTEIN's Handbuch Bd. II).

### C. Rothe Farbstoffe der Pyrenomyceten.

1. Nectriaroth. Rother harzartiger Farbstoff in den Membranen der Schlauchfrüchte und der Conidienlager von *Nectria cinnabarina*, Ursache der bekannten Rothfärbung des Pilzes; von E. BACHMANN aufgefunden und näher untersucht.<sup>1)</sup>

Zur Gewinnung pulverisirt man die getrockneten Fructificationsorgane (Conidienlager) sehr fein und zieht mit Schwefelkohlenstoff aus. Die Lösung ist blauroth. Ihr Verdunstungsrückstand von salbenartiger Beschaffenheit und rothblauer Farbe, löst sich in kaltem, leichter in erwärmtem Alkohol, in Aether, Benzol und Chloroform, bläut sich mit concentrirter Schwefel- oder Salpetersäure und wird von Salzsäure nicht verändert. Jodjodkalium rief keine Grünfärbung hervor. Die Lösung ist gegen Licht sehr empfindlich. Der unverseifte Farbstoff lässt im Spectroskop 2 Absorptionsbänder im Grün erkennen, von denen das zweite dunkler erscheint. Das Pigment ist nach HANSEN's Methode verseifbar. Beim Hinzufügen von concentrirter Kochsalzlösung scheidet sich sofort eine rothgelbe Seife in zusammenhängenden Flocken ab, die, nachdem sie von der Unterlage durch Filtriren getrennt und im Luftbad getrocknet ist, an Petroläther wenig gelblichen Farbstoff abgibt (der nichts mit dem Nectriaroth zu thun hat), der Rest wird von Schwefelkohlenstoff mit gelbrother Farbe gelöst und diese Lösung besitzt auch 2 Absorptionsbänder im Grün, welche aber im Vergleich zum unverseiften Farbstoff nach rechts gerückt sind. Das verseifte Pigment giebt nach dem Verdunsten des Schwefelkohlenstoffes eine bröckliche, zerreibliche Masse von kupferrothen, matten, zu Klümpchen vereinigten und z. Thl. krummschaligen Kügelchen. Im dunkeln Feld des Polarisationsmikroskops leuchten sie mit braungelber Farbe. Sie lösen sich in keinem der gewöhnlichen Lösungsmittel (Alkohol, Aether, Schwefelkohlenstoff), wohl aber mit Leichtigkeit in Kali- oder Natronlauge, mit röthlicher, allmählich ins Gelbe übergehender Farbe. Nach BACHMANN ist dieser Farbstoff ein harzartiger Körper, der als solcher die Membranen der Hyphen und Conidien imprägnirt.

2. Mycoporphyrin REINKE's<sup>2)</sup>. Aus abgestorbenen Sclerotien und Fruchträgern von *Penicillioptis clavariaeformis* SOLMS durch wiederholte Extraction mit Alkohol zu gewinnen, der rein purpurrothe Färbung annimmt und in auffallendem Licht sehr lebhaft orange-farbene Fluorescenz zeigt. Beim Eindampfen krystallisirt der Farbstoff leicht zu rothen Prismen. Optisch ist er von Interesse durch sehr scharf hervortretende Absorptionsmaxima und die Stärke des Fluorescenzlichts, was beides nach R. kein anderer Pflanzenfarbstoff ausser dem Chlorophyll und Phycoerythrin aufweist.

Das scharfe und tiefe Absorptionsband I liegt zu beiden Seiten der Linie *D*, das ebenfalls ziemlich tiefe Band II zwischen *D* und *E*, das schwache Bd. III zwischen *b* und *F*, durch einen Schatten mit Bd. IV. verbunden, welcher zwischen *F* und *G* liegt, gleich hinter *F* beginnend. Das Fluorescenzspectrum erstreckt sich etwa von *C* bis kurz hinter *D* und weist 2 Helligkeitsmaxima auf, welche aber interessanterweise nicht coincidiren mit dem Absorptionsbande bei *D*.

Die optischen Eigenschaften des Mycoporphyrin's erinnern nach R. an gewisse Spaltungsprodukte des Chlorophylls, die bei Behandlung mit Alkalien in höheren Temperaturen auftreten, namentlich an die Dichromatinsäure HOPPE-SEYLER's. — Chemische Untersuchungen über das Mycoporphyrin fehlen noch, um so genauer hat R. die spectroscopischen Eigenschaften studirt.

<sup>1)</sup> Spectroskop. Untersuch. pag. 8, 24, 25.

<sup>2)</sup> Der Farbstoff der *Penicillioptis clavariaeformis* SOLMS. Annales du Jardin botanique de Buitenzorg vol. VI, pag. 73—78.

## D. Rothe Farbstoffe der Discomyceten.

1. Roth's Pigment der *Peziza sanguinea* PERS., (Xylerythrinsäure BACHMANN). Reichlich in den Zellen des Mycel und der Becherfrucht, aber nicht an Fetttröpfchen gebunden. Von SCHRÖTER<sup>1)</sup> und besonders BACHMANN<sup>2)</sup> näher untersucht.

Leicht löslich in Aether, Alkohol, Chloralhydrat, Chloroform, Alkalien, Barytwasser. Zusatz eines einzigen Tropfens Ammoniak zu einer concentrirten alkoholischen Lösung färbt diese prachtvoll dunkelgrün; bei Zusatz von mehr Ammoniak geht die Färbung sofort in Olivengrün bis Gelbbraun über. Mit Kali- oder Natronlauge tritt Grünfärbung nur momentan auf. Weder der reine Farbstoff, noch die alkalische Lösung zeigt nach B. Fluorescenz. Das Spectrum des reinen Farbstoffs ist wenig charakteristisch. Eine 10% Lösung lässt in hoher Schicht nur Roth, in minder hoher auch Orange sehen, alle anderen Farben sind völlig ausgelöscht, in sehr niederer Schicht ist sie durch den sehr langen Schatten im Grün charakterisirt, der allmählich in die absolute Absorption im blauen Ende des Spectrums übergeht; ein Absorptionsband tritt nicht auf. Sehr charakteristisch ist das Spectrum des grünen Farbstoffs. Bei Lampenlicht untersucht, lässt derselbe nur rothgelbes, gelbes und grünes Licht durch, vorausgesetzt, dass die Schicht nicht hoch ist. Bei direktem Sonnenlicht ist ein breites, sehr dunkles Absorptionsband in Roth zu sehen. Die Lösung lässt nur die Strahlen im Grün und Ultraroth hindurch.

Durch Bleiacetat wird der Farbstoff aus der alkalischen (kein überschüssiges Alkali enthaltenden) Lösung vollständig gefällt, in Form eines blassgelben, aus kleinen im dunklen Gesichtsfeld des Polarisationsapparates schwach leuchtenden Körnchen bestehenden Niederschlages (Bleisalz), der sich durch verdünnte Essig- oder Schwefelsäure unter Freiwerden des Farbstoffs zersetzen lässt (BACHMANN).

2. Roth's Pigment der *Peziza echinospora* KARSTEN, von BACHMANN aufgefunden.

Zur Gewinnung extrahirt man reife Becher mit Wasser und erhält so eine dunkelweinrothe Lösung, die sehr charakteristische Reactionen besitzt: durch Schwefel-, Salpeter-, und Salzsäure sowie Eisessig wird sie leuchtend gelb, von verdünnter Weinsäure rothgelb gefärbt. Die gelbe Lösung zeigt einseitige Absorption der rechten Hälfte des Spectrums. Die rothe Färbung kehrt zurück, wenn die angesäuerte Farbstofflösung mit Ammoniak neutralisirt wird. In Alkohol, Aether, Schwefelkohlenstoff unlöslich, löst sich der rothe Farbstoff in verdünntem Weingeist. Die wässrige Lösung zeigt im Spectroskop Absorption des ganzen Grün. Das einzige breite Absorptionsband beginnt mit schwacher Verdunkelung und zeigt erst am Ende des Grün völlige Dunkelheit. Die mit wenig Ammoniak versetzte Lösung lässt dunkle Flocken in geringer Menge ausfallen, über denen eine rosafarbene Flüssigkeit stehen bleibt. Dieselbe besitzt ein Absorptionsband im Gelb.

## E. Rothe Pigmente der Uredineen.

Ein krystallisirender rother Farbstoff neben dem bereits früher erwähnten gelben Lipochrom kommt nach J. MÜLLER<sup>3)</sup> in den Sporen von *Uredo accidioides* MÜLL., *Coleosporium* und den Keimschläuchen dieser Formen, sowie des *Phragmidium violaceum* (SCHULTZ) vor, den man nachweisen kann durch Einlegen der Sporen in Glycerin. Er krystallisirt bei dieser Behandlung in Form von karminrothen Nadeln, Säulen, Platten im Inhalt der Sporen resp. Keimschläuche aus. Wahrscheinlich ist er bei allen, mehr ins Rothe hinein gehende Farbtöne

<sup>1)</sup> Ueber einige durch Bacterien gebildete Pigmente. Beitr. zur Biol. Bd. I, Heft 2, pag. 117.

<sup>2)</sup> Spectroskopische Untersuchungen, pag. 10, 15—17.

<sup>3)</sup> Die Rostpilze der Rosa- und Rubus-Arten und die auf ihnen vorkommenden Parasiten. Landw. Jahrb. v. THIEL 1886, pag. 719.

zeigenden Uredineen vorhanden, indessen bisher noch nicht isolirt worden und daher spectroscopisch wie chemisch noch ganz unbekannt.

#### F. Rothe Farbstoffe der Flechten.

Rother Farbstoff der Scharlachflechte (*Cladonia coccifera*), ebenfalls von E. BACHMANN<sup>1)</sup> näher untersucht: Er imprägnirt die Membran der Paraphysen im oberen Drittel und veranlasst dadurch die bekannte intensive Scharlachfarbe der Fröchte.

Zur Gewinnung des Pigments werden die rothen Köpfchen im Luftbad getrocknet, möglichst fein gepulvert und zur Entfernung der Usninsäure mit kochendem Aether behandelt. Der Rückstand wird mit schwach ammoniakalischem Wasser ausgezogen, das sich tief karminroth färbt. Beim Eindampfen bleibt eine amorphe, dunkel malvenrothe Substanz zurück, welche mit 96% Alkohol ausgezogen wird, der sich gelb färbt und beim Verdunsten gelbbraune ölarartige Tropfen hinterlässt. Nach der Reinigung mit kaltem und heissem Wasser wird der Rest von ammoniakalischem Wasser sofort gelöst. Der so gereinigte Farbstoff zeigt ein breites Absorptionsband in Grün, zwischen ihm und der totalen Endabsorption in der rechten Spectrumhälfte ist das Licht auch schwach absorbirt. Die rohe alkalische Lösung zeigt das Absorptionsband nicht und lässt in geringer Dichte ausser rothes auch oranges und gelbes Licht durch; auffallend ist der lange Schatten, der im Gelb beginnt und bis ins Blau reicht, wo völlige Verdunkelung eintritt. — Reicher Zusatz von Ammoniak zur wässrigen Lösung bewirkt bald Braunfärbung; schliesslich scheidet sich eine braune humose Masse ab. Mit Natriumamalgam versetzt, wird die wässrige Lösung blass, mit Zinkstaub und Schwefelsäure entfärbt. Aus der obigen karminrothen Lösung wird das Pigment durch Eisessig in Form von schön purpurrothen, amorphen Flocken niedergeschlagen, welche reines Material darstellen dürften. Die Reactionen scheinen nach B. auf ein Anthrachinonderivat hinzuweisen.

#### IV. Grüne Farbstoffe.

1. Intensiv spangrüner Farbstoff (Isoxylinsäure GÜMBELS<sup>2)</sup>, Xylochlor-säure BLEY'S<sup>3)</sup>, acide xylochlorique FORDOS<sup>4)</sup> in den Membranen der Mycel-fäden und der Zellen der Schlauchfröchte und Spermogonien von *Peziza (Chlorosplenium) aeruginosa* (PERS.), in der Schlauchschicht meist fehlend (das Pigment wird auch in das vom Pilze bewohnte Holz abgeschieden und kann aus diesem in grösseren Mengen gewonnen werden).

Nach FORDOS bildet das Pigment eine feste amorphe Substanz, die, in Masse tief grün, mit einem Stich ins Blaue und mit kupfrigem Glanze erscheint. Unlöslich in Wasser, Aether, Schwefelkohlenstoff, Benzin, unlöslich oder schwer löslich in Alkohol, wird sie von Chloroform wie von Eisessig gelöst. Durch Mineralsäuren wird sie scheinbar nicht verändert; Schwefelsäure und Salpetersäure lösen sie mit grüner Farbe. Wasserzusatz zu solchen Lösungen fällt den Farbstoff aus. Alkalien bewirken eine grüngelbe Farbe. Behandelt man die Chloroformlösung mit ammoniakalischem Wasser, so trennt sich der Farbstoff vom Lösungsmittel, und es entsteht eine grüngelbe, in Wasser und Chloroform unlösliche Ammoniakverbindung. Dasselbe ist der Fall bei Zusatz von Kalk, Soda, Bleiessig. Chlorwasser färbt die Chloroformlösung gelb, weitere Behandlung mit Ammoniak verwandelt diese gelbe Verbindung in eine rothe.

Optisch untersucht ist die Xylochlor-säure in Chloroformlösung (resp. der Chloroformextract des grünen Holzes) von PRILLIEUX<sup>5)</sup>: Die Lösung ist schwach fluorescirend (schmutzig gelbgrünlich); im Spectrum zeigen sich 3 Absorptions-

<sup>1)</sup> l. c. pag. 7 u. 13.

<sup>2)</sup> Ueber das grünfaule Holz. Flora 1858. Februarheft.

<sup>3)</sup> Archiv der Pharmacie 1858.

<sup>4)</sup> Recherches sur la coloration en vert du bois mort; nouvelle matière colorante. Compt. rend. 57 (1863), pag. 50—54.

<sup>5)</sup> Sur la coloration en vert du bois mort. BULL. Soc. bot. de France 24 (1877) pag. 169.

bänder, ein kräftigeres im Roth, ein weniger kräftiges im Orange und eines welches das ganze Gelb einnimmt; die grünen, blauen und violetten Strahlen werden durchgelassen<sup>1)</sup>).

2. Einen zweiten intensiv grünen Farbstoff hat ROMMIER<sup>2)</sup> aus demselben Pilze (und dem von ihm bewohnten grünfaulen Holz) isolirt und Xylindein genannt.

Er stellt eine feste amorphe Substanz dar, die sich im wasserhaltigen Zustande im Gegensatz zum vorigen Farbstoff sehr leicht in Wasser löst mit prächtig blaugrüner Farbe. Mit Ausnahme der Essigsäure fällen ihn die meisten andern Säuren und selbst Seesalz in grüner Farbe. Kaustische und kohlensaure Alkalien lösen ihn, wenn sie nicht im Ueberschuss vorhanden, mit ebenfalls grüner Farbe. Mit Kalk und Magnesia bildet das Xylindein einen grünen Lack, der in Wasser, Alkohol etc. unlöslich ist. Von Alkohol absol., Aether, Holzgeist, Schwefelkohlenstoff, Benzin wird es weder im wasserfreien noch im wasserhaltigen Zustande gelöst. Nach Art des Indigo erfährt es Reduction in 85% Alkohol bei Gegenwart von Pottasche und von Traubenzucker. Seide und Wolle werden bei gewisser Behandlung mit dem Stoffe glänzend blaugrün gefärbt.

Nach LIEBERMANN<sup>3)</sup> sieht das Xylindein, aus Phenol umkrystallisirt, wie sublimirter Indigo aus.

3. Spangrüner Farbstoff in *Leotia lubrica* PERS., einer Helvellacee, Er ruft hier im Verein mit dem schon oben besprochenen Lipochrom und einem andern gelbbraunlichen (harzartigen?) Körper die gelbgrüne Färbung des Hymeniums und Stieles der Fruchtkörper hervor.

Gewinnung: Man extrahirt mit 90% Alkohol, verdampft die Lösung und nimmt mit Aethylalkohol den Fettfarbstoff und mit Methylalkohol den gelbbraunen Körper hinweg. Der spangrüne Rückstand stellt den obigen Farbstoff dar. Er besteht aus mikroskopisch kleinen Nadelchen und Prismen, die sehr schnell zu Aggregaten zusammentreten von spangrüner Farbe. Dieselben sind unlöslich in Alkohol absolutus, Aether, Chloroform, Petroläther, Benzin, Methylalkohol, sehr wenig löslich in kaltem, etwas mehr in heissem, zumal mit Alkohol versetztem Wasser. Die Lösung erscheint spangrün, trübt sich aber alsbald infolge der Ausscheidung der Kryställchen, daher ist eine spektroskopische Untersuchung nicht gut möglich.

Aus der wässrigen Lösung wird der Farbstoff durch Aetznatron in grauen Flocken gefällt. Die Krystalle lösen sich in conc. Salpetersäure mit violett-röthlicher Farbe, die bald ins Röthliche, dann ins Gelbliche übergeht; conc. Schwefelsäure löst mit olivengrüner, conc. Essigsäure mit mehr blaugrüner Farbe.

## V. Blaue bis blaugrüne Farbstoffe.

In den Flechten: *Lecidea enteroleuca* ACH., *platycarpa* ACH., *Wulfeni* HEPP, *Biatora turgidula* FR., und *Bilimbia melaena* NYL. fand BACHMANN<sup>4)</sup> einen blauen Farbstoff, der sich in einer mehr oder weniger mächtigen, helleren oder dunkleren Schicht bloss an der Oberfläche der Frucht findet, nicht krystallisirt ist und durch Kalilauge oder Ammoniak blaugrün, olivengrün oder bloss heller gefärbt wird; nach Uebersättigung mit Eisessig oder Salzsäure kehrt die ursprüngliche Färbung zurück. Von Salpetersäure wird die Farbstoffschicht kupferroth gefärbt.

<sup>1)</sup> Vergleiche das in dem Kapitel »Zur Ausscheidung kommende Stoffwechselprodukte« über die Xylochlorsäure Gesagte.

<sup>2)</sup> Sur une nouvelle matière colorante appelée xylindéine et extraite de certains bois. Compt. rend. 66, pag. 108—110.

<sup>3)</sup> Berichte d. deutsch. chem. Gesellsch. VII, pag. 446.

<sup>4)</sup> Mikrochem. Reactionen auf Flechtenstoffe als Hilfsmittel zum Bestimmen der Flechten. Zeitschr. f. wiss. Mikroskopie. Bd. III, pag. 216.



Undeutlich blaugrün bis olivengrün ist der Farbstoff der schwarzen Apothecien von *Bacidia muscorum*, Sw. Er wird nach BACHMANN (l. c.) von Salpetersäure sowie von Salzsäure violett gefärbt; die Färbung theilt sich auch dem farblosen Hymenium mit.

Derselbe Autor wies ferner (l. c.) auf ein dunkelolivengrünes Pigment hin, welches in dünner oberflächlicher Schicht der Früchte von *Thalloidima candidum* (WEB.) auftritt. Von vorstehenden Pigmenten unterscheidet es sich durch Violettfärbung mit Kalilauge und Ammoniak; Salpeter- und Salzsäure erzeugen weinrothe, ins Braune übergehende Färbung.

## VI. Violette Farbstoffe.

1. In den Zellwänden der oberflächlichen Gewebsschicht des Mutterkorns (*Claviceps purpurea*) kömmt ein Farbstoff vor, der eine blauviolette Verbindung (wahrscheinlich eine Calciumverbindung) des *Sclerocerythrin's* darstellt, eines Pigmentes, welches DRAGENDORFF aus jenen Theilen isolirte<sup>1)</sup>, Es stellt ein rothes, unkrystallisirbares Pulver dar, welches in Alkohol und Eisessig löslich ist. Durch Ammoniak und Aetzkali wird es mit rothvioletter Farbe gelöst, durch Kalkwasser aber blauviolett gefärbt. Begleitet wird die blauviolette *Sclerocerythrin*-Verbindung in den oberflächlichen Mutterkorntheilen von *Sclerojodin*. Es löst sich in Kalilauge und in Schwefelsäure mit schön violetter Farbe und entsteht nach DRAGENDORFF's Vermuthung aus dem *Sclerocerythrin*.<sup>2)</sup>

Wahrscheinlich ist der blaurothe Farbstoff in der Oberfläche der beiden andern Mutterkornarten (*Cl. microcephala* und *Cl. nigricans*) mit dem oben genannten identisch.

Ein violetter Farbstoff kömmt nach SCHACHT<sup>3)</sup> vor in den Mycelzellen des öfters in faulenden Kartoffeln sich findenden violetten Eischimmels (*Oidium violaceum* HARTING). Eigenschaften unbekannt.

BOUDIER<sup>4)</sup> beobachtete ein violettes Pigment in der Endzelle der Paraphysen von *Saccobolus violaceus*.

Bei Hutpilzen sind violette Farbstoffe ziemlich verbreitet; doch scheint das violette Pigment wenig beständig zu sein. Für *Cortinarius (Inoloma) violaceus* L. und *Agaricus (Clitocybe) laccatus*, SCOP. ist der Farbstoff von BACHMANN<sup>5)</sup> theilweise untersucht.

Es wird gewonnen durch Zerreiben frischer Hüte mit Wasser, das sich alsbald schmutzig violett färbt. An der Luft wird die Lösung von oben nach unten hin braun, offenbar in Folge eines Oxydationsvorgangs. Der unveränderte Farbstoff zeigt ein charakteristisches Spectrum, nämlich 3 Absorptionsbänder, das eine zwischen C und D, das zweite bei D, das dritte zwischen D und E; das zweite ist schwächer als das erste, und das dritte schwächer als das zweite. (Ob das Pigment übrigens wirklich dem Inhalt angehört, ist noch fraglich.)

2. Violetter Farbstoff in den Zellen des Blutreizkers (*Lactarius deliciosus*). Man gewinnt ihn, zugleich mit einem gelben Farbstoff, wenn man den

<sup>1)</sup> Dass der Farbstoff seinen Sitz in der Membran hat, ist mikroskopisch an Längsschnitten sicher festzustellen.

<sup>2)</sup> Vergleiche: FLÜCKIGER, Pharmacognosie des Pflanzenreichs pag. 265. s. a. PALM, Ueber den chemischen Charakter des violetten Farbstoffs im Mutterkorn, sowie dessen Nachweis im Mehle. Zeitschr. f. analyt. Chemie. 22, pag. 319.

<sup>3)</sup> Die Kartoffelpflanze und deren Krankheit. Taf. 9. Fig. 2. 8. 9. und Ueber die Veränderungen durch Pilze in abgestorbenen Pflanzenzellen. PRINGSH. Jahrb. III, pag. 446.

<sup>4)</sup> Mémoire sur les Ascobolées. Taf. 8. Fig. 19.

<sup>5)</sup> l. c. pag. 19.

zerkleinerten frischen Pilz mit Methylalkohol auszieht. Der Auszug erscheint prachtvoll dunkelroth.

Beim Verdunsten scheiden sich weisse Massen ab, von denen der Rest der Lösung abfiltrirt wird, worauf man das Filtrat im Wasserbade verdampft. Der Rückstand besteht aus einer amorphen braunen, von schwarzen Körnchen durchsetzten Masse. Die Körnchen stellen den violetten Farbstoff dar und werden von Aether mit etwa blauerer Farbe gelöst. Die Lösung lässt in starker Verdünnung und hoher Schicht 2 Absorptionsbänder sehen, ein schmales im Roth, ein sehr breites im Gelb und Grün. Durch Erniedrigung der Schicht kann man das zweite Band in 3 auflösen (bei Sonnenlicht). Nach mehrmonatlichem Stehen scheidet sich aus der ätherischen Lösung ein gelbbraunes Harz aus. Verseift man den Verdunstungsrückstand der ätherischen Lösung mit Natronlauge, so erhält man beim Ausfällen mit Chlornatrium einen braunflockigen Niederschlag, aus dem Petroleumäther einen prachtvoll violetten Farbstoff aufnahm. Das jetzt klarere Spectrum zeigte in nicht zu hoher Schicht ebenfalls 4 Absorptionsstreifen. Die Petrolätherlösung lässt nach dem Verdunsten eine graubraune Masse zurück, ein Zeichen, dass der Farbstoff an der Luft eine Veränderung erfährt (BACHMANN).

### VII. Braune Farbstoffe.

Einen braunen Farbstoff fand BACHMANN <sup>1)</sup> in den schwarzen Apothecien mancher Flechten (*Lecidea crustulata* KÖRB., *granulata* EHRH., *Buellia parasema* (ACH.) *myriocarpa* DC & *punctiformis* HOFFM., *punctata* (FLK.), *Schaereri* De Not. *Opegrapha saxicola* MASS., *varia* FR., *atra* PERS., *bullata* PERS., *herpetica* ACH., *Arthonia obscura* ACH., *vulgaris* SCHAEER., *A. astroïdea* ACH., *Bactrospora dryina* (ACH.), *Sarcogyne pruinosa* (SM). Durch Salpetersäure wird er nicht verändert, höchstens etwas heller; in Kalilauge dunkelt er nach; durch Chlorkalk wird er schliesslich völlig entfärbt.

### VIII. Combination der Farbstoffe mit einander und mit anderen färbenden Substanzen.

Bei den bisher genauer untersuchten Pilzen wurde meistens mehr als eine färbende Substanz nachgewiesen; gewöhnlich kamen zwei, bisweilen drei bis vier verschiedene gefärbte Stoffe bei ein und derselben Species zum Vorschein. Zum Andern ergiebt sich aus den bisherigen Ermittlungen, dass die färbenden Substanzen bei den verschiedenen Arten verschiedene Combinationen zeigen können, und zwar hat man u. A. folgende nachgewiesen:

#### 1. Fettfarbstoff mit einem andern Farbstoff.

Beispiele: Schlauchpilze: *Leotia lubrica*; Gelbes Lipochrom mit einem spangrünen krystallisirenden Farbstoffe (ZOFF).

Rostpilze: *Coleosporium*; *Uredo acidioïdes* etc. Gelbes Lipochrom mit einem rothen krystallisirenden Farbstoffe (J. MÜLLER).

#### 2. Fettfarbstoff mit einem gefärbten harzartigen Körper.

Beispiel: Schlauchpilze; *Nectria cinnabarina*; Gelbes Lipochrom mit einem rothen harzartigen Körper (BACHMANN, ZOFF).

#### 3. Wasserlöslicher Farbstoff mit einem andern wasserlöslichen.

Beispiel: Basidiomyceten: *Russula*-Arten. Wasserlöslicher rother Farbstoff mit einem wasserlöslichen gelben (BACHMANN.)

#### 4. Wasserlöslicher Farbstoff mit einem nicht wasserlöslichen (und nicht Lipochromartigen).

Beispiele: Schlauchpilze. *Peniza aeruginosa*: In Wasser löslicher spangrüner krystallisirender Farbstoff (Xylindein) und spangrüner, in Wasser unlöslicher krystallisirender Farbstoff (Xylochlorsäure) FORDOS u. ROMMIER.

<sup>1)</sup> Zeitschr. f. wiss. Mikrosk. III, pag. 217.

### 5. Wasserlöslicher Farbstoff mit einem gefärbten harzartigen Körper

Beispiele: Basidiomyceten; *Lensites sepiaria*; wasserlöslicher gelber Farbstoff mit einer gelbbraunen Harzsäure (BACHMANN). *Polyporus hispidus*, wasserlöslicher gelber Farbstoff mit einer gelbrothen Harzsäure (Pilzgutti) ZOPF.

*Agaricus (Pholiota) spectabilis*. Gelber wasserlöslicher Farbstoff mit gelber Harzsäure (ZOPF).

### 6. Wasserlöslicher Farbstoff mit einem gefärbten (aber nicht Lipochromhaltigen) Fett.

Beispiele: Verschiedene Hutpilze.

### 7. Wasserlöslicher Farbstoff mit einem nicht wasserlöslichen Farbstoff und einem gefärbten Fett.

Beispiele: Basidiomyceten; *Thelephora*-Arten, *Hydnum ferrugineum*. Gelber wasserlöslicher Farbstoff mit einem rothen krystallisirenden, nicht wasserlöslichen Farbstoff (Thelephorsäure) und einem gelben resp. gelbgrünen Fett.

## IX. Verbreitung der einzelnen Farbstoffe.

Hierüber liegen nur sehr beschränkte Kenntnisse vor. E. BACHMANN<sup>1)</sup> zeigte, dass das Russularoth bei mehreren Arten der Gattung *Russula* vorkommt (wie *R. emetica*, *alutacea*, *aurata*) und macht es wahrscheinlich, dass auch andere Species dieses Genus denselben besitzen. Nach B. enthalten auch *Hygrophorus conicus*, *puniceus* und *coccineus* ein und denselben wasserlöslichen gelben Farbstoff.

Ich selbst wies nach, dass die rothe Thelephorsäure sich innerhalb der Gattung *Thelephora* bei 9 verschiedenen Arten (*Th. palmata* SCOP., *flabelliformis* FR., *caryophyllea* (SCHÄEF.), *terrestris*, *coralloides* FR., *crustacea* (SCHUM.), *intybacea*, *laciniata* und *radiata*) vorfindet. Merkwürdiger Weise kommt dieser so charakteristische Farbstoff, wie ich neuerdings fand, auch in einer ganz anderen Familie, den Hydnaceen (Stachelschwämmen) vor und zwar bei *Hydnum ferrugineum* und *repandum*.

Das gelbe Lipochrom der Uredineen scheint mit dem der Ascomyceten (*Nectria cinnabarina*, *Polystigma rubrum* und *fulvum*), verschiedener Pezizen, (*Spathularia flavida*, *Leotia lubrica*) und der Tremellinen (*Dacrymyces stillatus*, *Calocera viscosa*) identisch zu sein und falls sich diese Vermuthung bewahrheitet, eine weitere Verbreitung in der Pilzklasse zu haben. Spectroskopisch und nach den rohen chemischen Reactionen herrscht allerdings eine sehr grosse Aehnlichkeit unter ihnen.

## X. Umwandlungen der Farbstoffe.

Man hat mehrfach beobachtet, dass in Pilzen vorhandene Chromogene nur so lange als solche bestehen, als die betreffenden Organe noch vollkommen lebensfähig sind, und dass solche Chromogene nach dem Tode alsbald in Pigmente übergeführt werden.<sup>2)</sup>

Ebenso weiss man von gewissen hell- (z. B. gelb-) gefärbten Farbstoffen, dass sie, wenn das betreffende Organ abstirbt, in zumeist dunkle, gelbbraune, braune, schwarzbraune, oder violett schwarze Töne umgefärbt werden.

Diese Vorgänge sind wahrscheinlich z. Theil so zu erklären, dass in den Zellen gewisse Stoffe vorhanden sind, welche bei Lebzeiten nicht auf die Chromogene oder Farbstoffe einzuwirken vermögen, aber beim Tode sofort in Action

<sup>1)</sup> l. c. pag. 12.

<sup>2)</sup> *Hydnum lacteum* z.B. ist im lebenden Zustande rein weiss, beim Absterben (Eintrocknen etc.) wird es gelbbraun.

treten. Es kann aber auch sein, dass in manchen Fällen erst beim Tode der Zellen gewisse farbenverändernd einwirkende Stoffe erzeugt werden.

Schöne Beispiele für die Farbenwandelung beim Absterben liefern nach E. BACHMANN's und meinen Untersuchungen: *Gomphidius viscidus* und *glutinosus*, sowie *Cortinarius cinnamomeus*. Beide enthalten im frischen jugendlichen Zustande ein gelbes wasserlösliches Pigment. Tödtet man nun solche Zustände, z. B. durch Hineinwerfen in Alcohol absolutus schnell ab, so geht die gelbe Farbe des Stieles fast augenblicklich in Himbeerroth oder Rotbraun über, und es entsteht nachweislich aus dem gelben wasserlöslichen Pigment ein rothbraunes Harz. Derselbe Process geht langsam auch im Freien vor sich, alte todte Exemplare von *Cortin. cinnamomeus* sind daher nicht mehr gelb, sondern rothbraun bis purpurbraun resp. schmutzig braun.

Diese Umwandlung beruht wahrscheinlich darauf, dass durch die Abtödtung oxydirende Stoffe in Wirksamkeit treten, denn der gelbe wasserlösliche Farbstoff kann durch Oxydationsmittel, wie Salpetersäure, in einen rothbraunen, harzartigen Körper umgewandelt werden.

Andererseits ist unbekannt, dass Pilzzellen beim Uebergang in den Ruhezustand ihre Wandungen mehr oder minder stark verfärben, wobei meistens ganz dunkle Töne entstehen. Die Sporen der Brandpilze, vieler Hutpilze und Bauchpilze, vieler Schlauchpilze (z. B. Sordarien, *Ascobolus*-Arten), die Zygosporien der Muco raceen, die meisten Gemmenbildungen sind Beispiele hierfür.

Eigenthümlicher Weise scheinen solche dunkle Farbstoffe in den gewöhnlichen Lösungsmitteln fast oder ganz unlöslich zu sein, während sie sich in früheren, helleren Stadien (gelb, roth, blaugrün) meist unschwer extrahiren lassen.

Man kann diesen Vorgang mit KRUKENBERG<sup>1)</sup> kurz als »Melanose« bezeichnen. Er ist bisher unerklärt geblieben.

Vielleicht beruht er auf ähnlichen Ursachen, wie die Farbstoff-Umwandlungen bei eintretendem Tode der Zellen. Erlischt doch mit dem Uebergange der Sporen in den Dauer- oder Ruhezustand die Lebensthätigkeit ebenfalls bis zu einem gewissen Grade. Eine oxydirende Wirkung des atmosphärischen Sauerstoffs, der z. B. zu den Hymenien der Hutpilze schon frühzeitig Zutritt hat, mag auch mit ins Spiel kommen.

### VIII. Glycoside.

Coniferin dürfte wahrscheinlich in »verholzten« Zellhäuten vorkommen, da es wie diese die Phenolreaction (durch Phenol und Salzsäure Grün- bis Blaufärbung) giebt. (Auch das Spaltungsprodukt des Coniferins, das Vanillin, dürfte, weil es die Phloroglucinreaction zeigt, Bestandtheil verholzter Pilzmembranen sein).

### IX. Pflanzenbasen oder Alkaloide.

Wahrscheinlich werden Alkaloide seitens zahlreicher Pilze producirt, namentlich der giftigen Hut- und Bauchschwämme, doch hat man nur erst einige wenige dieser Stoffe isolirt nämlich:

1. Das Muscarin. (SCHMIEDEBERG und KOPPE).  $C_5H_{15}NO_3$ . Es kommt in den Früchten des Fliegenpilzes (*Amanita muscaria*) vor. Die berauschende Wirkung, welche der Genuss des Fliegenpilzes hervorbringt (die Bewohner Ostsibiriens bereiten ein berauschendes Getränk daraus), beruht vielleicht auf der Gegenwart dieses Alkaloids. Der Gehalt an dieser Base wechselt übrigens nach dem Standort des Pilzes.

<sup>1)</sup> Vergleichende physiol. Studien. Reihe II. Abth. III, pag. 41—61.

Von SCHMIEDEBERG und KOPPE<sup>1)</sup>, sowie von HARNACK<sup>2)</sup> näher studirt ist es von S. und H.<sup>3)</sup> auch synthetisch dargestellt und als ein Oxydationsprodukt des Cholins erkannt worden.

«Das Muscarin ist ein sehr intensives, namentlich auf Katzen stark wirkendes, bei Injection in das Blut durch Herzlähmung, sonst durch die gleichzeitigen Veränderungen von Circulation und Respiration tödtendes Gift, dessen Action auf Kreislauf und Athmung, auf Darmbewegung, Vermehrung verschiedener Secretionen und auf die Iris mit der des *Pilocarpus* grosse Aehnlichkeit darbietet, während es, wie dieses, dem Atropin gegenüber einen gewissen Antagonismus zeigt.» (HUSEMANN und HILGER).

In reinem Zustande stellt es einen farblosen, geruch- und geschmacklosen über Schwefelsäure krystallinisch werdenden Syrup dar. Die Krystalle zerfliessen aber an der Luft leicht wieder. In Aether ist es unlöslich, in Chloroform wenig löslich. Mit Quecksilberchlorid erhält man grosse glänzende Krystalle; Goldchlorid giebt einen feinkörnigen, Phosphormolybdänsäure einen flockigen, Kaliumquecksilberjodid einen gelben krystallinisch werdenden Niederschlag, der leicht löslich ist in Jodkalium, ziemlich leicht in Weingeist. Mit Kaliumwismuthjodid erhält man eine rothe krystallinisch werdende Fällung, die in Jodjodkalium nur wenig löslich ist. Bromwasser erzeugt eine gelbe unbeständige Fällung, Gerbsäure giebt nur bei starker Concentration Niederschläge. Durch conc. Schwefel- und Salpetersäure wird das Muscarin ohne Färbung gelöst.

Ob die von BOUDIER aus *Amanita bulbosa* isolirte syrupförmige Base *Bulbosin* (BOUDIER, die Pilze, übersetzt von HUSEMANN, pag. 65) mit dem Muscarin etwa identisch ist, bedarf noch der Prüfung.

2. Eine dem Muscarin sehr nahe stehende, vielleicht mit diesem identische giftige Base hat R. BÖHM<sup>4)</sup> im Hexenpilz (*Boletus luridus*) und im Pantherschwamm (*Amanita pantherina*) gefunden, welche die Giftigkeit dieser Schwämme bedingt. Während *B. luridus* nur sehr geringe, nach den Jahrgängen oder Individuen wechselnde Mengen enthält, und daher nur als verdächtig bezeichnet werden kann, ist *Amanita pantherina* reicher und daher entschieden giftig.

3. Methyamin wurde in minimalen Mengen im Lärchenschwamm (*Polyporus officinalis*) von SCHMIEDER<sup>5)</sup> nachgewiesen.

4. Trimethylamin. Am bekanntesten ist sein Vorkommen in den Sporen vom Weizenbrand (*Tilletia Caries*); die Sporenmasse zeigt den bekannten intensiven Geruch nach Häringslake.

Ebenfalls Trimethylamin-haltig sind nach meiner Erfahrung die Sporen und Capillitien des bleigrauen Bovists (*Bovista plumbea*), die durch Ausziehen der Früchte mit alkalisch gemachtem Wasser erhaltene dunkelolivbraune Lösung riecht deutlich nach Trimethylamin.

5) Agarythrin. Nach PHIPSON<sup>6)</sup> in *Agaricus ruber* vorkommend. Zur Gewinnung wurde der frische Pilz mit 8% Salzsäure enthaltendem Wasser 48 Stunden

<sup>1)</sup> Vierteljahrsschr. f. Pharm. Bd. 19, pag. 276.

<sup>2)</sup> Arch. f. experim. Pathol. Bd. 4, pag. 168. —

<sup>3)</sup> SCHMIEDEBERG u. HARNACK, Chem. Centralbl. 1876, pag. 554.

<sup>4)</sup> Beiträge zur Kenntniss der Hutpilze in chemischer und toxicologischer Beziehung I. *Boletus luridus* II. *Amanita pantherina* (ARCH. f. experim. Pathol. u. Pharmac. v. NAUNYN und SCHMIEDEBERG Bd. 19. 1885). Vergl. JUST's Jahresber. Jahrg. 13 (1885). I. Abth. pag. 280.

<sup>5)</sup> ARCH. d. Pharm. Bd. 224, pag. 644.

<sup>6)</sup> Ueber den Farbstoff (*Ruberin*) und das Alcaloïd (*Agarythrin*) in *Agaricus ruber*. Chem. News 56, pag. 199—200. Ref. in Ber. d. deutsch. chem. Ges. 1883, pag. 244.

stehen gelassen, die filtrirte Lösung mit Soda schwach übersättigt und mit Aether ausgezogen. Derselbe hinterliess beim Verdunsten eine gelblich weisse, amorphe Masse, welche sich in Aether und Alkohol, langsam auch in kalter Salzsäure löste und bitter, dann brennenden Geschmack zeigte. Das Sulfat scheint im Wasser unlöslich zu sein, und löst sich in Alkohol. Bei Behandlung mit Salpetersäure oder Chlorkalk, ferner mit Luft in ätherischer Lösung geht der Körper über in einen rothen Farbstoff, der vielleicht mit dem rothen Farbstoffe des *Agaricus ruber* (*Ruberin* PHIPSON's) identisch ist.

6) Ergotin (TANRET)<sup>1)</sup>  $C_{33}H_{40}N_4O_6$  wurde aus dem Mutterkorne isolirt. Krystallisirt in weissen langen Nadeln, die in Wasser unlöslich, in Alkohol, Aether und Chloroform löslich sind. Die Lösungen fluoresciren. Lösungen in Säuren färben sich an der Luft roth, alkoholische grün, dann braun. Bei Gegenwart von Aether nimmt es mit verdünnter Schwefelsäure behandelt schön rothviolette, dann blaue Färbung an. Bei Destillation mit kohlensauen Alkalien liefert es reichlich Trimethylamin und bildet als schwache Base mit Mineralsäuren Salze.

7) Ergotin ( $C_{30}H_{32}N_2O_3$ ) WENZEL<sup>2)</sup>. Eine gleichfalls aus dem Mutterkorn (franz. Ergot) isolirte amorphe, braune, schwach bitter schmeckende, alkalische Substanz, die in Wasser und Weingeist leicht, in Aether und Chloroform unlöslich ist und nur amorphe Salze bildet. Die Lösungen des Ergotins und seiner salzsauren Salze werden durch Phosphormolybdänsäure, Gerbsäure, Goldchlorid gefällt, durch Quecksilberchlorid ebenfalls, aber nicht aus saurer Lösung. Durch Platinchlorid wird erst nach Zusatz von Aetherweingeist gelbliche Fällung bewirkt. Cyankalium bewirkt keinen Niederschlag.

Das Ergotin WIGGERS und das BONJEAN's sind unreine Substanzen.

8) Ecbinolin WENZEL<sup>3)</sup>. Ebenfalls im Mutterkorn gefunden, von dem Ergotin nur dadurch verschieden, dass die Lösungen der freien Base wie der salzsauren Salze durch Quecksilberchlorid auch aus saurer Lösung, durch Platinchlorid dunkelgelb, durch Cyankalium weiss gefällt werden. Durch conc. Schwefelsäure wird es mit dunkel rosenrother Farbe gelöst.

Vielleicht sind Ergotin und Ecbinolin identische Substanzen<sup>3)</sup>.

9) Picrosclerotin, DRAGENDORFF. Ein sehr giftiges Alkaloid, das ebenfalls im Mutterkorn vorkommt, aber noch nicht in zur Untersuchung ausreichender Menge gewonnen wurde.

10) Cornutin, KOBERT.<sup>4)</sup> Ein sehr giftiges, ebenfalls aus Mutterkorn-Sclerotien isolirtes Alkaloid, das sich in dem salzsauren Auszuge derselben findet. Nach annähernder Neutralisation mit Natriumcarbonat dunstet man denselben ein und extrahirt mit Alkohol. Letzterer wird abdestillirt und der mit Natriumcarbonat alkalisirte Rückstand mit Essigäther extrahirt, worauf man dem mit Wasser gewaschenen Essigäther das Alkaloid durch Schütteln mit Salzsäure- oder Citronensäure-haltigem Wasser entzieht.

<sup>1)</sup> Repert. d. Pharm. Ser. 4. Bd. 3, Pag. 708. Journ. de Pharm. et Chim. Bd. 28. pag. 182. Bd. 24, pag. 265. Bd. 27. pag. 320.

<sup>2)</sup> Americ. Journ. Pharm. Bd. 36, pag. 193. — Vierteljahrsschr. f. pract. Pharm. Bd. 14. pag. 18. — S. auch MANASSEWITZ, Zeitschr. J. Chem. 1868, pag. 154.

<sup>3)</sup> Vergl. BLUMBERG, Dissertation über die Alkaloide des Mutterkorns. Dorpat, 1878.

<sup>4)</sup> Ueber die Bestandtheile und Wirkungen des Mutterkorns. Arch. f. exp. Pathol. Bd. 18, pag. 316—380.

11) Cholin wurde von HARNACK im Fliegenschwamm, von R. BOEHM<sup>1)</sup> in *Boletus luridus* (Hexenpilz) und *Amanita pantherina* (Pantherschwamm) gefunden, hier zu ca. 0.1% der Trockensubstanz; von BÖHM und KÜLTZ<sup>2)</sup> auch in der essbaren Morchel (*Helvella esculenta*).

12) Ustilagin haben RADEMAKER u. FISCHER<sup>3)</sup> ein Alkaloïd genannt, das sie aus dem Maisbrand (*Ustilago Maydis*) isolirten. Es besitzt intensiv bitteren Geschmack, ist in Aether und Wasser leicht löslich und bildet in Wasser lösliche Salze, deren Lösungen durch Kaliumquecksilberjodid gefällt werden. In conc. Schwefelsäure löst es sich mit dunkler Farbe, welche allmählich in intensives Grün übergeht, durch Eisenchlorid wird es dunkelroth. Auch Trimethylamin wurde in dem Pilz gefunden.

#### X. Gallenstoffe.

Cholesterin, (C<sub>26</sub>H<sub>44</sub>O). Dieser bekanntlich in der Galle der höheren Thiere (Gallenfett) sowie in Samen der höheren Pflanzen (z. B. Bohnen, Erbsen) etc. vorkommende Körper wurde auch bei Pilzen bereits nachgewiesen und dürfte sich hier einer grösseren Verbreitung erfreuen. STAHL und HÖHN<sup>4)</sup> sowie GANSER<sup>5)</sup> constatirten sein Auftreten in den Sclerotien des Mutterkorns (*Claviceps purpurea*), woselbst er aber nur zu 0,036% vorhanden. Im Fruchtkörper des Lärchenschwammes (*Polyporus officinalis*) wies ihn SCHMIEDER<sup>6)</sup> nach. Auch in den Zellen der Bierhefe ist er gefunden worden und zwar von O. Löw.<sup>7)</sup>

Einen dem Ch. nahestehenden Stoff fand BÖHM<sup>8)</sup> im Hexenpilz (*Boletus luridus*).

Das Ch. bildet farblose, glänzende, rhombische Blättchen oder Nadeln, ist geschmack- und geruchlos, unlöslich in Wasser, löslich in Alkohol, Aether und fetten Oelen, und schmilzt bei 145°. Mischt man eine Chloroformlösung mit conc. Schwefelsäure, so färbt sich dieselbe blutroth. — Zum Nachweis von Cholesterin in Fetten der Hutpilze etc. schmilzt man das Fett im zugeschmolzenen Rohr mit Benzoësäure oder Benzoësäureanhydrid zusammen, wodurch Cholesterinbenzoat entsteht, das in siedendem Alkohol fast unlöslich ist, aus Aether in charakteristischen rechtwinkligen Tafeln krystallisirt (SCHULZE in BEILSTEIN's Handb. Bd. II).

#### XI. Eiweissstoffe (Proteinstoffe, Albuminate), Amide und Verwandte.

##### 1. Eiweissstoffe.

Auf den Gehalt an Eiweissstoffen sind bisher fast ausschliesslich nur die Früchte der höheren Pilze und zwar der Hutpilze, Bauchpilze, Morcheln und Trüffeln untersucht worden, einmal, weil sich von den in Betracht kommenden Species leicht genügende Mengen von Material beschaffen lassen und andererseits, weil solche Untersuchungen in die Nahrungsmittellehre hineinschlagen, also

<sup>1)</sup> Arch. f. exp. Pathol., Bd. 19, pag. 60.

<sup>2)</sup> Arch. f. exp. Path. 19.

<sup>3)</sup> Ueber Ustilagin und die andern Bestandtheile von *Ustilago Maydis*, Zeitschr. d. östr. Apoth.-Vereins, Bd. 41. 419—421 (Chem. Centralbl. 1887, pag. 1257).

<sup>4)</sup> Arch. f. Pharm., Bd. 187, pag. 36.

<sup>5)</sup> Arch. d. Pharm. 1871.

<sup>6)</sup> Chem. Bestandtheile des Polyp. officinalis. Arch. d. Pharm. Bd. 224. (1886) pag. 648.

<sup>7)</sup> NÄGELI, Ueber die chem. Zusammensetzung der Hefe. Sitzungsber. d. Münchener Akademie, 4. Mai 1878. Vorher schon hatte HOPPE-SEYLER »Ueber die Constitution des Eiters.« Med.-chem. Unters. Heft 4. pag. 500, Cholesterin aus Hefe isolirt.

<sup>8)</sup> Arch. f. exp. Pathol., Bd. 19, pag. 64.

von praktischem Interesse sind. Es hat sich hierbei gezeigt, dass die genannten höheren Pilzformen mit relativ grossen Quantitäten von Proteinkörpern ausgestattet sind, wie man am besten aus folgenden Tabellen ersehen wird.

Der Eiweissgehalt erwachsener Exemplare auf Trockensubstanz berechnet, beträgt nach LOESECKE für

|                              |       |                               |       |
|------------------------------|-------|-------------------------------|-------|
| 1. <i>Fistulina hepatica</i> | 10,60 | 9. <i>Agaricus caperatus</i>  | 20,53 |
| 2. <i>Clavaria Botrytis</i>  | 12,32 | 10. <i>Boletus luteus</i>     | 22,24 |
| 3. <i>Polyporus ovinus</i>   | 13,34 | 11. <i>Agaricus ulmarius</i>  | 26,26 |
| 4. <i>Boletus granulatus</i> | 14,02 | 12. „ „ <i>procerus</i>       | 29,08 |
| 5. <i>Agaricus melleus</i>   | 16,26 | 13. „ „ <i>oreades</i>        | 35,57 |
| 6. <i>Boletus bovinus</i>    | 17,24 | 14. „ „ <i>prunulus</i>       | 38,32 |
| 7. <i>Agaricus mutabilis</i> | 19,73 | 15. „ „ <i>excoriatus</i>     | 30,79 |
| 8. <i>Boletus elegans</i>    | 21,21 | 16. <i>Lycoperdon Bovista</i> | 50,64 |

nach KOHLRAUSCH für:

|                                  |       |                                |       |
|----------------------------------|-------|--------------------------------|-------|
| 17. <i>Boletus edulis</i>        | 22,82 | 20. <i>Morchella esculenta</i> | 33,90 |
| 18. <i>Cantharellus cibarius</i> | 23,43 | 21. <i>Tuber cibarium</i>      | 36,32 |
| 19. <i>Clavaria flava</i>        | 24,43 |                                |       |

nach SIEGEL für:

|                               |       |                                |       |
|-------------------------------|-------|--------------------------------|-------|
| 22. <i>Morchella conica</i>   | 36,25 | 24. <i>Agaricus campestris</i> | 20,63 |
| 23. <i>Helvella esculenta</i> | 26,31 |                                |       |

Der Eiweissgehalt junger Exemplare, auf Trockensubstanz berechnet, beträgt nach MARGEWICZ für

|   |             |  |                                |
|---|-------------|--|--------------------------------|
| 1. <i>Boletus scaber</i> BULL. . . . .        | Stiel 29,87 | 8. <i>Boletus subtomentosus</i> L. . . . .     | Stiel 35,38                    |
|   | Hut 44,99   |  | Hut 39,85                      |
| 2. „ <i>edulis</i> BULL. . . . .              | Stiel 30,73 | 9. <i>Agaricus melleus</i> VAHL. . . . .       | Stiel 26,91                    |
|   | Hut 43,90   |  | Hut 28,16                      |
| 3. <i>Agaricus controversus</i> PERS. . . . . | Stiel 37,47 | 10. <i>Boletus aurantiacus</i> SCHÄFF. . . . . | Stiel 36,67                    |
|   | Hut 39,49   |  | Hut 40,91                      |
| 4. „ <i>terminosus</i> SCHÄFF. . . . .        | Stiel 35,71 | 11. <i>Agaricus deliciosus</i> L. . . . .      | Stiel 34,28                    |
|   | Hut 39,14   |  | Hut 38,12                      |
| 5. „ <i>piperatus</i> PERS. . . . .           | Stiel 26,37 | 12. „ <i>russula</i> SCHÄFF. . . . .           | Stiel 27,00                    |
|   | Hut 32,21   |  | Hut 29,22                      |
| 6. <i>Cantharellus cibarius</i> FR. . . . .   | Stiel 28,35 | 13. <i>Boletus scaber</i> BULL. . . . .        |                                |
|   | Hut 27,77   |  | Oberer Theil des Hutes 40,89   |
| 7. <i>Boletus luteus</i> L. . . . .           | Stiel 32,57 |  | Unterer Theil (Hymenium) 46,98 |
|   | Hut 40,74   | 14. <i>Boletus edulis</i> BULL. . . . .        |                                |
|   |             |  | Oberer Theil des Hutes 36,91   |
|   |             |  | Unterer Theil (Hymenium) 48,74 |
|   |             | 15. <i>Boletus aurantiacus</i> SCHÄFF. . . . . |                                |
|   |             |  | Oberer Huttheil 38,27          |
|   |             |  | Hymenium 45,18                 |

Auf diesem Reichthum an Proteinstoffen beruht zu einem wesentlichen Theile der Werth der höheren Pilze als Nahrungsmittel.

Aber auch Hefe- und Schimmelpilze scheinen nach den wenigen bisherigen Untersuchungen ziemlich eiweissreich zu sein. Eine von NÄGELI<sup>1)</sup> unter-

<sup>1)</sup> Sitzungsber. d. Münchener Akad. 1878. Maiheft.



suchte Unterhefe enthielt 50%, der von SIEBER<sup>1)</sup> geprüfte (freilich nicht in Rein-zucht gewonnene) *Aspergillus glaucus* 28,9% Proteinstoffe auf Trockensubstanz be-rechnet.

Ueber die verschiedenen Arten der pilzlichen Eiweissstoffe fehlen noch nähere Untersuchungen. Aus den Zellen einer Hefe gewann NENCKI<sup>2)</sup> durch Auskochen der Zellen mit Salzsäure und Fällen mit Steinsalz einen Proteinkörper, der sich als mit dem in Spaltpilzzellen von ihm entdeckten Mycoprotein identisch er-wies. Nach der Annahme VAN TIEGHEM's bestehen die Proteinkrystalle, welche KLEIN und er bei vielen Mucoraceen nachwiesen, aus einem besonderen Proteinstoffe, den er »Mucorin« nannte. (Vergl. Krystalloide, pag. 373). Doch fehlt eine nähere Rechtfertigung dieser Namensgebung. Es dürfte auch schwer halten, diese winzigen Körperchen für eine Analyse zu isoliren.

Nuclein ist von HOPPE-SEYLER aus der Bierhefe gewonnen worden. Es wird wohl in den Kernen aller Pilzzellen vorhanden sein.

## 2. Peptone.

Den Eiweissstoffen verwandte Körper, welche dadurch entstehen, dass ge-wisse (peptonisirende) Fermente auf Albuminate einwirken.<sup>3)</sup> Wahrscheinlich liefern verschiedene Albuminate der Pilze verschiedene Peptone. Man hat Pep-tone bestimmt nachgewiesen in der Hefe (in einer Bierhefe, die NÄGELI und Löw untersuchten, waren sie zu 2% vorhanden). Sie kommen aber jedenfalls in allen Pilzen vor, welche peptonisirende Fermente produciren und gleichzeitig Eiweiss-stoffe zur Nahrung haben. Die Peptone sind stets amorph und in Wasser, sowie verdünntem Weingeist löslich.

## 3. Spaltungsprodukte der Eiweissstoffe.

Die von A. KOSSEL aus Presshefe gewonnenen Stoffe: Xanthin, Hypo-xanthin,<sup>4)</sup> Adenin<sup>5)</sup> und Guanin stellen wahrscheinlich Spaltungsprodukte des Nucleins dar. (Sie waren früher nur aus dem Thierreich bekannt).

Lecithin wurde von HOPPE-SEILER<sup>6)</sup> in der Bierhefe nachgewiesen.

Leucin haben BURGEMEISTER und BUCHHEIM<sup>7)</sup> im Mutterkorn, NÄGELI und Löw in einer Bierhefe gefunden.

## 4. Fermente.

Vergl. das Kapitel: Zur Ausscheidung kommende Stoffwechselprodukte.

## II. Die Nährstoffe.

Wir haben im Vorstehenden gesehen, dass die Zellen der Pilze sehr zahl-reiche anorganische und organische Stoffe enthalten. Damit wissen wir aber noch nicht, welche Stoffe diesen Pflanzen als Nahrung dienen, in welchen Quan-titäten sie ihnen geboten werden müssen, in welcher Form dieselben in die Pilz-zellen hineingelangen und welche Stoffe zur Ernährung nöthig sind, welche nicht.

<sup>1)</sup> Journ. f. pract. Chem. II. Bd. pag. 23. 412.

<sup>2)</sup> Beiträge z. Biologie der Spaltpilze 1880. pag. 48.

<sup>3)</sup> Die andere Entstehungsweise, nämlich durch Einwirkung stark verdünnter Säuren oder Alkalien auf Eiweisskörper kommt hier zunächst nicht in Betracht.

<sup>4)</sup> Ueber die Verbreitung des Hypoxanthins im Thier- und Pflanzenreich. Zeitschr. f. phy-siol. Chem. Bd. V. — Ueber Xanthin und Hypoxanthin. Das. Bd. VI.

<sup>5)</sup> Ueber eine neue Base im Thierkörper. Ber. d. deutsch. chem. Ges. XVIII (1885) pag. 79—81.

<sup>6)</sup> Zeitschr. f. phys. Chem. Bd. 2, pag. 427 u. Bd. 3. pag. 374—380.

<sup>7)</sup> FLÜCKIGER, Pharmak. d. Pflanzenreichs. 2. Aufl. pag. 263.

Ueber alle diese Fragen kann nur das Experiment entscheiden, nicht die Analyse.

*A priori* ist nur klar, erstens, dass die Pilze nicht im Stande sind, organische Substanz selbst zu erzeugen (weil sie chlorophyllos sind), dass sie vielmehr die nöthige organische Substanz in fertigem Zustande von aussen beziehen müssen (aus pflanzlichen, thierischen Körpern oder deren Produkten) und zweitens, dass sie Wasser und anorganische Stoffe nöthig haben, weil deren jeder Organismus bedarf, abgesehen davon, dass wir letztere auch in der Asche vorfinden.

Versuche über die Frage, welche organischen und anorganischen Stoffe die Pilze als Nahrung verwenden können, resp. nöthig haben, sind zuerst von PASTEUR und RAULIN<sup>1)</sup> und später insbesondere von NÄGELI und zwar in ausgedehnterer und exacterer Weise angestellt worden, sodass unsere, im folgenden dargestellte Kenntniss über die Ernährung der Pilze fast ausschliesslich auf den Experimenten und Resultaten dieses Forschers beruht, und seine Untersuchungen zugleich die Fingerzeige für eine weitere Forschung auf diesem Gebiete enthalten.

#### 1. Die anorganischen Nährstoffe (Mineralstoffe).

Wie die Spaltpilze (Schizomyceten) so können auch die eigentlichen Pilze (Eumyceten) mit 4 Elementen auskommen: 1. Schwefel, 2. Phosphor, 3. einem der Elemente Kalium, Rubidium, Caesium. 4. einem der Elemente Calcium, Magnesium, Baryum, Strontium (während die höheren, grünen Pflanzen Calcium und Magnesium und ausserdem noch Chlor, Eisen und Silicium bedürfen.<sup>2)</sup>)

Der Schwefel kann nach NÄGELI<sup>3)</sup> aus Sulfaten, Sulfiten und Hyposulfiten entnommen werden, wahrscheinlich auch aus Sulfosäuren, dagegen nicht aus Sulfoharnstoff und Rhodammonium. Sind den Pilzen Eiweissstoffe zugänglich, so können diese als Schwefelquelle dienen. Ob das in Rede stehende Element von gewissen Pilzen etwa auch aus Schwefelwasserstoff entnommen werden kann, ist noch nicht geprüft. (Entscheidende Culturversuche bezüglich der Schwefelentnahme sind z. Th. schwierig, weil gewisse Substanzen, die man bei der Cultur verwendet, z. B. Zucker, Schwefel als Verunreinigung enthalten können). Zur Bildung von Eiweissstoffen ist der Schwefel unentbehrlich.

Das Kalium kann nach NÄGELI nicht durch Natrium, Lithium, Baryum, Strontium, Calcium, Magnesium, Ammonium ersetzt werden, wohl aber durch Rubidium und Caesium. Salze der beiden letzteren Elemente nähren ebenso gut, wo nicht besser als Kalisalze.<sup>4)</sup>

Man bietet den Pilzen das Kalium in Form von Dikaliumphosphat ( $K_2HPO_4$ ) oder von saurem phosphorsauren Kali ( $KH_2PO_4$ ) oder von Kaliumsulfat ( $K_2SO_4$ ) oder Kaliumnitrat ( $KNO_3$ ).

<sup>1)</sup> Compt. rend. t. 56 pag. 229.

<sup>2)</sup> Es ist übrigens zu bemerken, dass NÄGELI's Versuche, wie es scheint, ausschliesslich am Brotschimmel (*Penicillium glaucum*) angestellt sind.

<sup>3)</sup> l. c. pag. 54 u. 73.

<sup>4)</sup> Hiervon existirt nach WINOGRADSKI (Ueber die Wirkung äusserer Einflüsse auf die Entwicklung von *Mycoderma vini*, Bot. Centralbl. Bd. XX. [1884.] pag. 165) in Bezug auf *Mycoderma vini* insofern eine Ausnahme, als bei der Ernährung dieses Pilzes das Kalium zwar durch Rubidium, aber nicht durch Caesium vertreten werden kann.

Die Elemente Magnesium und Calcium können nach NÄGELI einander ersetzen; ebenso können sie durch Baryum oder Strontium ersetzt werden<sup>1)</sup>, nicht aber durch Kalium etc. Bei den Kulturen verwendet man Magnesium als Sulfat ( $MgSO_4$ ) und Calcium als Chlorcalcium ( $Cl_2Ca$ ) oder Calciumnitrat ( $Ca(NO_3)_2$ ) oder dreibasisch phosphorsauren Kalk ( $Ca_3P_2O_8$ ).

## 2. Die organischen Nährstoffe.

Die Pilze sind sowohl auf stickstoff-, als auf kohlenstoffhaltige organische Verbindungen angewiesen.

Was zunächst die Quellen des Kohlenstoffs anbetrifft, so kann derselbe nach NÄGELI einer grossen Anzahl von organischen Verbindungen entnommen werden. Es ernähren bei Zutritt von Luft fast alle Kohlenstoffverbindungen, sofern sie in Wasser löslich und nicht allzu giftig sind. Von schwach giftigen Kohlenstoffverbindungen ernähren beispielsweise: Aethylalkohol, Essigsäure, von stärker giftigen: Phenol (Carbolsäure), Salicylsäure, Benzoëssäure. Doch giebt es nach NÄGELI einige Verbindungen, aus denen, trotz ihrer nahen chemischen Verwandtschaft mit nährenden Substanzen, die Pilze den Kohlenstoff nicht zu assimiliren vermögen. Dahin sollen, ausser den unorganischen Verbindungen Kohlensäure und Cyan, nach NÄGELI Harnstoff, Ameisensäure, Oxalsäure, Oxamid gehören; ferner selbstverständlich die in Wasser unlöslichen höheren Fettsäuren und die Huminsubstanzen, sofern sie ebenfalls wasserunlöslich erscheinen.

Dagegen wurde von DIAKONOW<sup>2)</sup> neuerdings nachgewiesen, dass *Penicillium glaucum* auch aus Ameisensäure und aus Harnstoff seinen Kohlenstoffbedarf zu decken vermag.

Bezüglich der Ernährungstüchtigkeit macht sich, wie von vornherein zu erwarten, unter verschiedenen Kohlenstoffverbindungen eine grosse Verschiedenheit geltend. Nach seinen Erfahrungen in dieser Beziehung ordnete NÄGELI die Kohlenstoffquellen in folgende, natürlich nur bedingte Gültigkeit beanspruchende Reihe:<sup>3)</sup>

1. Die Zuckerarten.
2. Mannit, Glycerin; die Kohlenstoffgruppe im Leucin.
3. Weinsäure, Citronensäure, Bernsteinsäure; die Kohlenstoffgruppe im Asparagin.
4. Essigsäure, Aethylalkohol, Chinasäure.
5. Benzoëssäure, Salicylsäure, die Kohlenstoffgruppe im Propylamin.
6. Die Kohlenstoffgruppe im Methylamin; Phenol.

Die Zuckerarten, insbesondere Traubenzucker, sind daher als die besten Kohlenstoffquellen anzusehen.

<sup>1)</sup> *Mycoderma vini* hat indessen (nach WINOGRADSKI L. c.) Magnesium durchaus nöthig, während Calcium für dasselbe bedeutungslos sei. Es wurden nämlich von W. 4 vergleichende Culturen angestellt, in denen die Nährflüssigkeiten gleiche Mengen organischer Stoffe, sowie von Phosphorsäure und Chlorkalium enthielten, und nur in den Salzen alkalischer Erden von einander verschieden waren. Kolben I enthielt  $MgSO_4$ , Kolben II.  $CaSO_4$ , Kolben III  $SrSO_4$ , Kolben IV nur  $K_2SO_4$  zur Controle. Nur in Kolben I entwickelte sich eine schöne Haut, während in den übrigen gar keine Entwicklung stattfand.

<sup>2)</sup> Organische Substanz als Nährsubstanz. Berichte d. deutsch. bot. Ges. Bd. 5 (1887), pag. 380–387.

<sup>3)</sup> Eine Gährthätigkeit der Zellen, sowie giftige Wirkungen hervorbringende Concentration einzelner Verbindungen ist dabei ausgeschlossen gedacht.

Was sodann die Stickstoff-Quellen anbelangt, so dienen als solche in allererster Linie alle löslichen Eiweisssubstanzen und Peptone; dann folgt Harnstoff, sodann kommen die Ammoniaksalze (weinsaures, milchsaures, essigsaures, bernsteinsaures, salicylsaures, phosphorsaures Ammoniak, Salmiak etc.) und wenn wir von den Hefepilzen absehen, z. Th. auch salpetersaure Salze, sodann Acetamid, Methylamin (salzsaures), Aethylamin (salzsaures), Trimethylamin, Propylamin, Asparagin, Leucin (die sämmtlich zugleich als Kohlenstoff-Quelle dienen) und Oxamid in Betracht.

Freier Stickstoff kann als solcher nicht assimiliert werden, ebensowenig der an Kohlenstoff gebundene Stickstoff im Cyan und der an Sauerstoff gebundene; wenigstens geben Picrinsäure und Nitrobenzoesäure schlechte N-Nahrung.

### 3. Mengenverhältnisse und Combinationen der Nährstoffe.

Die Mineralstoffe wirken nur dann günstig auf die Ernährung, wenn sie in relativ geringer Menge geboten werden, wofür übrigens schon in dem relativ geringen Aschengehalt der frischen Pilzmasse eine Hindeutung gegeben ist. Man wendet daher gewöhnlich nur 0,2—0,5 % an Nährsalzen an. Doch können manche Pilze einen grösseren Procentsatz vertragen, zumal wenn sie gleichzeitig gut nährnde Kohlenstoff- oder Stickstoffverbindungen (z. B. Zucker, Pepton) zur Verfügung haben. Ein Beispiel dieser Art ist die Bierhefe, der man die mineralischen Nährstoffe gewöhnlich zu 0,8—1 % darbietet, wenn sie gleichzeitig sehr gute Kohlenstoff- und Stickstoffnahrung (z. B. 15 % Zucker und 1 % weinsaures Ammoniak) erhält. Welche Nährsalzmenge für jeden Pilz die geeignetste ist (Concentrationsoptima der Mineralstoffe) bedarf besonderer Feststellung, weil die verschiedenen Pilze sich hierin verschieden verhalten, entsprechend der Verschiedenheit ihres Aschengehalts.

Die Nährsalze müssen ferner bezüglich der Quantität in einem gewissen Verhältniss zu einander stehen; und zwar ist vor allen Dingen zu beachten, dass Kali und Phosphorsäure in der Pilzasche relativ reichlich vorhanden sind (vergl. pag. 388) dementsprechend auch gegen die übrigen Aschenbestandtheile vorwiegen müssen.

In praxi gestalten sich die Zusammensetzungen der Nährlösungen mit Bezug auf die Nährsalze gewöhnlich folgendermassen:

| I.                   |               |                    |
|----------------------|---------------|--------------------|
| Dikaliumphosphat     | $K_2HPO_4$    | 0,2 Grm.           |
| Magnesiumsulfat      | $Mg SO_4$     | 0,04 „             |
| Chlorcalcium         | $Ca Cl_2$     | 0,02 „             |
| <hr/>                |               |                    |
| auf 100 Grm. Wasser. |               |                    |
| II.                  |               |                    |
| Monokaliumphosphat   | $KH_2PO_4$    | 0,5 Grm.           |
|                      | $Ca_3P_2 O_8$ | 0,05 „             |
| Magnesiumsulfat      | $Mg S O_4$    | 0,25 <sup>1)</sup> |
| <hr/>                |               |                    |
| auf 100 Grm. Wasser. |               |                    |

Statt dieser künstlichen Zusammensetzungen kann man auch, speciell für Schimmelpilze, natürliche Aschen zu 0,2—0,5 % verwenden, insbesondere (nach NÄGELI) Hefenaschen oder Erbsenasche (zu 0,4 %), ersterer setzt man aber am Besten, da sie schwefelfrei ist, etwas  $K_2SO_4$  zu, letztere neutralisirt man mit Phosphorsäure. Tabakzasche scheint nach NÄGELI nicht gut zu ernähren.

<sup>1)</sup> oder krystallisirte schwefelsaure Magnesia  $7H_2O$  enthaltend 0,5 Grm.

Aeusserst bequem ist es ferner, die Nährsalze in Form von LIEBIG'schem Fleischextract zu verwenden, und zwar (da dieses Extract etwa 0,2—0,5% Mineralstoffe enthält<sup>1)</sup>) auf je 100 Grm Wasser 1—2 Grm.

Die Kohlenstoff- und Stickstoffquellen wendet man mit Vortheil in combinirter Form an. NÄGELI hat nach seinen Erfahrungen folgende von besser- zu schlechter-nährenden Substanzen fortschreitende Reihe solcher Combinationen aufgestellt;

1. Eiweiss (Pepton) und Zucker.
2. Leucin und Zucker.
3. Weinsaures Ammoniak (oder Salmiak) und Zucker.
4. Eiweiss (Pepton).
5. Leucin.
6. Weinsaures Ammoniak, bernsteinsaures Ammoniak, Asparagin.
7. Essigsaures Ammoniak.

Für Denjenigen, der nicht ernährungsphysiologische Versuche anstellen, sondern nur eine gute Pilzentwicklung erzielen will, empfiehlt es sich, die am besten nährnde Combination 1 oder allenfalls 3 zu wählen, und zwar nimmt man 1—2% Pepton und 5—15% Zucker — resp. 1% weinsaures Ammoniak und 5—15% Zucker.

Aus alle dem bisher Gesagten ergeben sich folgende Nährlösungs-Recepte:

| I.                          |      |     |   |  |
|-----------------------------|------|-----|---|--|
| Zucker . . . . .            | 5—15 | Gr. |   |  |
| Pepton . . . . .            | 1—2  | „   |   |  |
| Dikaliumphosphat $K_2HPO_4$ | 0,2  | „   | } oder statt dessen 1 Gr. LIEBIG'sches<br>Fleischextract. |  |
| Magnesiumsulfat $MgSO_4$    | 0,04 | „   |   |  |
| Chlorcalcium $CaCl_2$       | 0,02 | „   |   |  |
| <hr/> auf 100 Gr. Wasser.   |      |     |   |  |

| II.                             |                    |     |   |  |
|---------------------------------|--------------------|-----|---|--|
| Zucker . . . . .                | 10—20              | Gr. |   |  |
| Pepton . . . . .                | 1—2                | „   |   |  |
| Monokaliumphosphat $KH_2PO_4$   | 0,5                | „   | } oder statt dessen 2 Gr. LIEBIG'sches<br>Fleischextract. |  |
| Tricalciumphosphat $Ca_3P_2O_8$ | 0,05               | „   |   |  |
| Magnesiumsulfat $MgSO_4$        | 0,25 <sup>2)</sup> | „   |   |  |
| <hr/>                           |                    |     |   |  |
| auf 100 Gr. Wasser.             |                    |     |   |  |

| III.                             |                    |     |
|----------------------------------|--------------------|-----|
| Zucker . . . . .                 | 15                 | Gr. |
| Weinsaures Ammoniak . .          | 1                  | „   |
| Monokaliumphosphat, $KH_2PO_4$   | 0,5                | „   |
| Tricalciumphosphat, $Ca_3P_2O_8$ | 0,05               | „   |
| Magnesiumsulfat, $MgSO_4$        | 0,25 <sup>3)</sup> | „   |
| <hr/>                            |                    |     |
| auf 100 Gr. Wasser.              |                    |     |

nach MAYER;  
für gährungsfähige Hefepilze be-  
sonders geeignet.<sup>3)</sup>

<sup>1)</sup> Das Mittel aus 2 WILDT'schen (in KÖNIG's Nahrungs- und Genussmittel aufgeführten) Analysen vom LIEBIG'schen Fleischextract beträgt:

| Wasser | Asche | Organ.<br>Subst. | In letzterer<br>Stickstoff | in Alkohol<br>von 80% lösl. | In der Trockensubstanz.<br>Stickstoff | Organ:<br>Substanz |
|--------|-------|------------------|----------------------------|-----------------------------|---------------------------------------|--------------------|
| 24,25  | 22,28 | 53,47            | 8,50                       | 65,21                       | 22,54                                 | 70,64              |

<sup>2)</sup> oder krystallisirte schwefelsaure Magnesia,  $7H_2O$  enthaltend, 0,5 Gr.

<sup>3)</sup> Will man einen Pilz überhaupt erst auf Gährungsfähigkeit prüfen, so nehme man von Zuckerarten (für Nährlösung I—III) stets Traubenzucker, da man nie im Voraus wissen kann, ob der betreffende Pilz Rohrzucker oder Malzzucker zu invertiren im Stande ist.

Vorstehende Lösungen sind so zusammengesetzt, dass sie etwa das durchschnittliche Concentrationsoptimum repräsentiren. Doch ist nicht zu vergessen, dass dieses Optimum bei den verschiedenen Pilzen nicht unerheblich schwankt. Viele gewöhnliche Schimmel gedeihen noch ganz vorzüglich, wenn man die genannten Lösungen statt mit 100 mit 50 oder selbst nur mit 40 Gr. Wasser anstellt. Solche mehr concentrirten Lösungen bieten nebenbei noch den Vortheil, dass sie die gegen höhere Concentrationsgrade ziemlich empfindlichen Spaltpilze, z. Th. auch Sprosspilze, nicht zur Entwicklung kommen lassen.

Andererseits aber giebt es Pilze, welche noch etwas grössere Verdünnung der oben genannten Lösungen vorziehen, also statt 100 Gr. etwa 125—150 Gr. Wasser verlangen. Es scheinen das namentlich solche Formen zu sein, welche reichen Wassergehalt besitzen.

Einfacher darzustellende Lösungen. Da in den Säften von Pflanzen und Thieren sowohl alle die Kohlenstoff- und Stickstoffverbindungen, als auch die Mineralsalze vorhanden sind, deren die Pilze benöthigt sind, so kann man sich durch Extraction vegetabilischer oder animalischer Theile mit kaltem oder heissem Wasser oder durch Auspressen derselben leicht passende Nährflüssigkeiten herstellen. Sie sind denn auch sehr in Aufnahme gekommen, namentlich seit BREFELD sie in rationeller Weise verwerthete und sehr gute Culturresultate erzielte. Besonders viel gebraucht werden Decocte von Früchten, speciell Pflaumen, von Pferdemit, fleischigen Wurzeln, Brod, Malz (Malzextract, Bierwürze), Samen etc.

Es lassen sich übrigens gewisse Pilze, die auf lebenden oder gewissen todtten vegetabilischen oder animalischen Theilen wachsen, in den oben genannten künstlichen Nährmedien überhaupt nicht zur Entwicklung bringen, während Extracte oder Decocte der von diesen Pilzen bewohnten natürlichen Substrate meistens eine Entwicklung ermöglichen.

Was die Concentration jener Auszüge betrifft, so hat man das Optimum auszuprobiren. Bei Fruchtsäften kann man so verfahren, dass man sie zuerst zu grösster Syrupdicke eindampft<sup>1)</sup> und dann auf 100 Grm. Wasser 10—20 Grm. nimmt. Für manche Schimmel kann man aber auch hier auf 30—40 g gehen mit dem günstigsten Erfolg.

#### 4. Reaction des Nährgemisches.

Man nimmt an, dass im Allgemeinen die echten Pilze eines sauren Substrates bedürfen oder doch hier am besten gedeihen. Für die gewöhnlichen Schimmelpilze trifft dies zu, aber man darf nicht vergessen, dass es eine sehr grosse Anzahl von Pilzen giebt, die auf sauren Substraten absolut nicht gedeihen wollen<sup>2)</sup>, im günstigsten Falle ein kümmerliches Dasein fristen. Es ist daher durchaus nöthig, in jedem speciellen Falle durch Vorversuche zu prüfen, ob saure, neutrale oder alkalische Reaction sich am günstigsten erweist, resp. allein zulässig ist.

Stellen sich saure und alkalische Reaction gleich günstig, so wähle man immer die erstere, um die Spaltpilze leichter abhalten zu können.

<sup>1)</sup> Schon um sie haltbarer zu machen.

<sup>2)</sup> Hierher gehören viele Basidiomyceten, zahlreiche Hyphomyceten, Saprolegnien etc.

### III. Stoff-Umwandlung, -Speicherung, -Ausscheidung.

#### A. Stoffumwandlung.

##### 1. Fettbildung.

An der Hand der bestimmten Fragestellung, aus welchen Stoffen die Pilze Fett zu bilden vermögen, hat NÄGELI in einer ausgezeichneten Untersuchung<sup>1)</sup> welche indessen auf niedere Pilze (Hefe, Schimmelpilze) beschränkt blieb, folgende wichtige Resultate gewonnen:

Material zur Fettbildung können liefern: 1) stickstoffhaltige Verbindungen, sowohl Albuminate (speciell Peptone), als auch Asparagin, Leucin, Ammoniak- und salpetersaure Salze; 2) kohlenstoffhaltige Verbindungen, besonders Kohlehydrate (Zucker), aber auch mehrwerthige Alkohole (Mannit, Glycerin) und Fettsäuren (Essigsäure, Weinsäure etc).

Aller Wahrscheinlichkeit nach werden Untersuchungen über höhere fettbildende Pilze zu demselben Ergebniss führen.

Nach meinen Beobachtungen an *Arthrobotrys oligospora* kann auch thierisches Fett Material für die Fettbildung abgeben. Der genannte Schimmelpilz dringt nämlich ins Innere von Anguillulen ein, durchzieht dasselbe und bringt es zur »fettigen Degeneration«, wobei grosse Fettmassen gebildet werden. Dieses Fett zehrt der Pilz allmählich auf und verwendet es im Inhalt seiner Zellen, speciell der Dauersporen, z. Th. zur Bildung grosser Fetttropfen.

Ueber die Art und Weise, wie die chemische Umsetzung jener Materialien vor sich geht, fehlt jeder Anhalt.

Nach NÄGELI steht die Fettbildung in einer gewissen Beziehung zur Respiration. Sie findet nämlich, wie es scheint, nur bei Sauerstoffzufuhr statt, am reichlichsten, wenn die Pilztheile an der Oberfläche der Substrate wachsen, wo sie in unmittelbarem Contact mit der Luft stehen.

Nicht zu verwechseln mit der normalen Fettbildung ist die abnorme. Hier wird Fett ausschliesslich auf Kosten der Eiweisskörper des Zellinhalts gebildet, wobei die Zellen allmählich absterben (fettige Degeneration, Involution). Sie scheint besonders an untergetauchten Mycelien unter sehr mangelhafter Ernährung vorzukommen, speciell beim Mangel an Nährsalzen. Ausserdem findet sie statt, wenn bei der Concurrenz der Schimmelpilze mit Spaltpilzen letztere die Oberhand gewinnen und jenen die Nährmaterialien hinwegnehmen. In einem Versuche NÄGELI und Löw's (l. c.) betrug die Fettmasse des normalen *Penicillium*-Mycels 18,50%, die des fettig degenerirten 50,54%, also nahezu das Dreifache.

##### 2. Mannitbildung.

Da nach MÜNTZ<sup>2)</sup> gewisse Pilze, wie z. B. der *Agaricus sulfureus* im jungen Zustand Mycose, in späteren Stadien aber statt deren Mannit führen, so hat es den Anschein, als ob Mannit aus Mycose hervorgehen kann. (Doch entsteht Mannit, wie PFEFFER<sup>3)</sup> mit Recht betont, gewiss nicht immer aus Mycose, da manche Hutpilze, wie z. B. der Champignon (*Agaricus campestris*) in allen Alterszuständen nur Mannit führen).

Nach MÜNTZ bildet *Penicillium glaucum* Mannit sowohl aus Kohlehydraten (Traubenzucker, Stärke, Fruchtsäften) als auch aus Fettsäuren (Weinsäure).

<sup>1)</sup> Ueber die Fettbildung bei niederen Pilzen. Sitzungsber. der Münchener Akademie 1882. (der chemische Theil von O. Löw bearbeitet). Abgedruckt in NÄGELI, Untersuchungen über niedere Pilze. München 1882.

<sup>2)</sup> Ann. de chimie et de phys. V. sér. Bd. 8, pag. 60.

<sup>3)</sup> Physiologie. I. pag. 285.

### 3. Mycose- (Trehalose-) Bildung.

Aus welchen Stoffen Pilze Mycose erzeugen können, ist erst noch experimentell festzustellen. MÜNTZ<sup>1)</sup> fand, dass *Mucor Mucedo* Mycose bildete, sowohl wenn er auf Pferdemist, als auf faulenden Bohnen und auf Rapssamen cultivirt wurde.

### 4. Glycogenbildung.

Untersuchungen über die Stoffe, aus welchen Glycogen (siehe pag. 393) gebildet wird, sind von LAURENT<sup>2)</sup> bezüglich einer »Oberhefe« angestellt worden mit dem Resultat, dass von Eiweisstoffen Pepton, von Kohlenstoffverbindungen Amygdalin, Salicin, Arbutin, Coniferin, Aesculin, Glycogen, Dextrin, Maltose, Saccharose, Galactose, Dextrose, Calciumsaccharat, Mannit, Glycerin einen »Ansatz« von Glycogen bewirken.

ERRERA vermuthet, dass das Glycogen, ähnlich wie die Stärke, in Traubenzucker umgewandelt werden kann. Das Glycogen scheint eine Umwandlung in Fett erfahren zu können. Denn in den Schläuchen vieler Ascomyceten, die zumeist reich an Glycogen sind, findet sich später in den Sporen statt dieses Stoffes reichlich Fett.

### 5. Oxalsäurebildung.

Da die Oxalsäure auf rein chemischem (künstlichem) Wege aus Kohlehydraten und verwandten Kohlenstoffverbindungen auf dem Wege der Oxydation entsteht, so ist es von vornherein wahrscheinlich, dass sie auch in pflanzlichen, speciell pilzlichen Zellen durch Oxydation jener Stoffe gebildet wird. Doch fehlten bisher noch ausreichende Untersuchungen hierüber. Denn durch DE BARY<sup>3)</sup>, dem Einzigen, der sich mit dieser Frage beschäftigte, wurde nur ermittelt, dass *Peziza Sclerotiorum* Oxalsäure aus Traubenzucker erzeugen kann. Ich selbst<sup>4)</sup> habe (daher eine Untersuchungsreihe in dieser Richtung mit einem ächten *Saccharomyces S. Hansenii*) vorgenommen (der kein Alkoholbildner ist) und gefunden, dass dieser Pilz sowohl Kohlehydrate der Traubenzuckergruppe (Galactose, Traubenzucker), der Rohrzuckergruppe (Rohrzucker, Milchzucker, Maltose) und der Cellulosegruppe (Dextrin,) als auch mehrwerthige Alkohole (Dulcit, Mannit, Glycerin) zu Oxalsäure zu oxydiren vermag.

### 6. Harzbildung.

Aus welchen Stoffen Harze entstehen, ist noch nicht sichergestellt. Die Chemiker nehmen als wahrscheinlich an, dass sie aus ätherischen Oelen hervorgehen und es ist in der That nachgewiesen, dass manche ätherischen Oele bei Luftzutritt sich verdicken und den Charakter von Harzen annehmen können. Nach WIESNERS<sup>5)</sup> und Anderer Ansicht gehen sie aus Cellulose und (was bei Pilzen natürlich nicht in Betracht kommt) aus Stärke hervor, die zunächst in Gerbstoffe umgewandelt würden; wogegen FRANCHIMONT<sup>6)</sup> der Ansicht ist, sie entstünden aus Glycosiden, die zuvor in Gerbstoffe und Oxalsäure übergeführt werden müssten. Das rothbraune Harz des *Cortinarius cinnamomeus* scheint

<sup>1)</sup> De la matière sucrée contenue dans les Champignons. Compt. rend. t. 79, pag. 1183.

<sup>2)</sup> Berichte der deutsch. bot. Ges. 1887, pag. LXXVII.

<sup>3)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotienkrankheiten. Botan. Zeit. 1886.

<sup>4)</sup> Oxalsäuregährung bei einem typischen Saccharomyceten. Ber. d. deutsch. bot. Ges. 1889, pag. 94.

<sup>5)</sup> Ueber die Entstehung des Harzes im Innern von Pflanzenzellen. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 51, 1865.

<sup>6)</sup> Recherches sur l'origine et la constitution chim. des résines de terpènes. Arch. Neerl. VI, pag. 426.



nach meinen Untersuchungen aus einem wasserlöslichen gelben Farbstoff hervorzugehen, nach E. BACHMANN dürfte Aehnliches auch bei *Gomphidius*-Arten stattfinden.

Welche Stoffe zur Bildung von Flechtensäuren, Farbstoffen etc. dienen, bedarf ebenfalls noch der Ermittlung.

### B. Reservestoffe.

Als verbreitetster Inhalts-Reservestoff dürfte wohl Fett (fettes Oel) anzusprechen sein, da es sich in fast allen sogenannten Dauerorganen (Dauersporen, Gemmen, Dauermycelien) aufgespeichert findet und bei der Keimung derselben verbraucht wird. In manchen Sclerotien mit stark verdickten Zellmembranen stellt die Cellulose-Masse der letzteren gleichfalls einen Reservestoff dar, denn auch diese Zellhäute werden bei der Keimung zur Bildung der aus den Sclerotien hervorkeimenden Fruchträger, Fruchtkörper oder Mycelfäden verbraucht. Als Inhaltsreservestoff scheint nach ERRERA bei manchen Sclerotien Glycogen zu fungiren<sup>1)</sup>.

Endlich führen die Conidien der Mehlthaupilze, wie ich neuerdings nachwies, eigenthümliche winzige Körperchen, welche aus einem der Cellulose-Reihe angehörigen Kohlehydrate bestehen, und ebenfalls die Bedeutung eines Reservestoffes beanspruchen (siehe Fibrosinkörper, pag. 375).

### C. Zur Ausscheidung kommende Stoffwechselprodukte.

#### 1. Fermente (Encyme).

Die Fähigkeit, »Fermente« abzuscheiden, theilen die Pilze sowohl mit den Schizomyceten und Mycetozen, als auch mit höheren Pflanzen und Thieren.

Den Proteinstoffen nahestehend sind diese Körper dadurch ausgezeichnet, dass eine geringe Quantität derselben im Stande ist, relativ grosse Mengen gewisser organischer Stoffe überzuführen in andere Verbindungen<sup>2)</sup>, z. B. hartgekochtes Hühnereiweiss in Peptone, Rohrzucker in Invertzucker, Stärke in Traubenzucker etc.

Bei der Ernährung spielen die Fermente insofern eine bedeutsame Rolle, als sie von Hause aus nicht diosmifähige Nährstoffe diosmifähig und damit erst nährthüchtig machen.<sup>3)</sup>

Die gewöhnlichen Bierhefen z. B. können von einer noch so passend zusammengesetzten Rohrzuckerlösung nicht ohne Weiteres ernährt werden, weil letztere nicht durch die Pilzmembranen hindurchgeht. Nun scheiden aber diese Hefepilze ein Ferment aus, das den Rohrzucker umwandelt in Invertzucker, der als solcher leicht durch die Zellmembranen diosmirt, um im Innern der Zelle zerlegt zu werden.

<sup>1)</sup> Les reserves hydrocarbonées des Champignons. Compt. rend. 1885.

<sup>2)</sup> So genügt nach PAYEN u. PERSOZ (SCHÜTZENBERGER, Gährungserscheinungen pag. 250) 1 Gewichtstheil des diastatischen Ferments zur Löslichmachung von 2000 Gewichtstheilen Stärke.

<sup>3)</sup> Diese Wirkung auf die Nährstoffe beruht, wie man annimmt, auf hydrolytischen Spaltungen, indem jedes Molecul der fermentesciblen Stoffe unter Aufnahme von ein oder mehreren Moleculen Wasser in zwei oder mehr Moleculle gespalten wird.

Ob übrigens alle die Stoffe, welche man zur Zeit geneigt ist, als Pilzfermente anzusprechen, wirklich in die Kategorie der eigentlichen »Fermente« gehören, bleibt weiteren Untersuchungen vorbehalten.<sup>1)</sup>

#### A. Invertirende Fermente (Invertine).

Sie verwandeln (invertiren): 1. Rohrzucker in ein Gemenge von Traubenzucker (Dextrose) und Fruchtzucker (Laevulose), welches Invertzucker genannt wird.<sup>2)</sup> 2. Milchzucker in Traubenzucker und Lactose (Galactose). 3. Malzzucker (Maltose) in Dextrose und Laevulose.

Als Invertinproduzenten verdienen in erster Linie hervorgehoben zu werden die grössere Anzahl der bisher genauer studirten Hefepilze (Saccharomyceten), z. B. die Bierhefepilze (Gruppe: *Saccharomyces cerevisiae*) und die Weinhefepilze (Gruppe: *S. ellipsoideus*) und zwar nach E. CHR. HANSEN<sup>3)</sup> folgende Einzelspecies: *S. cerevisiae* I HANS., *S. Pastorianus* I HANS., *S. Pastorianus* II HANS., *S. Pastorianus* III HANS., *S. ellipsoideus* I HANS., *S. ellipsoideus* II HANS., ferner *S. Marxianus* HANS. und *S. exiguus* HANS.

Von diesen 8 Species sind nach E. CHR. HANSEN die ersten 6 im Stande, sowohl Rohrzucker, als auch Malzzucker zu invertiren, während die beiden letzten kein Invertirungsvermögen für Maltose besitzen.

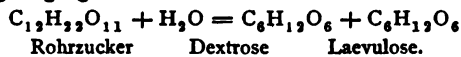
Auffallenderweise geht allen bisher in dieser Richtung genau untersuchten »chten (d. h. Endosporen bildenden) Hefepilzen das Invertirungsvermögen für Milchzucker ab.

Kein Invertin bilden *S. membranaefaciens* HANS. und *S. apiculatus* REESS nach E. CHR. HANSEN<sup>4)</sup> und AMTHOR.<sup>11)</sup> (Letzterer Pilz ist zur Zeit ein noch zweifelhafter Saccharomycet.)

Aber auch für »schimmelartige« Pilze wurde Invertin-Abscheidung constatirt, zuerst von BECHAMP,<sup>5)</sup> dann von PASTEUR, FITZ, BREFELD<sup>6)</sup> GAYON,<sup>7)</sup> BOURQUELOT,<sup>8)</sup> E. CHR. HANSEN,<sup>9)</sup> DE BARY<sup>10)</sup> etc. Doch geht, wie zu erwarten, vielen, vielleicht den meisten Arten Invertinbildung ab.

<sup>1)</sup> Vergl. SCHÜTZENBERGER, die Gährungserscheinungen 1876, pag. 256—261.

<sup>2)</sup> Dieser Spaltungsvorgang lässt sich durch die Formel veranschaulichen:



<sup>3)</sup> Recherches sur la physiologie et la morphologie des ferments alcooliques. VII Action des ferments alcooliques sur les diverses espèces de sucre. Résumé du Compt. rend. des travaux du laboratoire de CARLSBERG. Vol. II livr. 5 (1888). Vergl. auch Annales de Micrographie 1888 No. 2. u. 3, welche den gleichen Gegenstand behandeln.

<sup>4)</sup> I. c. und Sur le Saccharomyces apiculatus et sa circulation dans la nature. Résumé des »Meddelelser fra Carlsberg Laboratoriet« Livr. 3. Copenhague, 1881, pag. 174.

<sup>5)</sup> Compt. rend. t. 46. (1858,) pag. 44.

<sup>6)</sup> Ueber Gährung. Landwirtschaftl. Jahresb. 1876.

<sup>7)</sup> Sur l'inversion et sur la fermentation alcoolique du sucre de canne par les moisissures. Compt. rend. 1878. t. 86. pag. 52. u. Bullet. de la Soc. chim. t. 35.

<sup>8)</sup> Compt. rend. t. 97.

<sup>9)</sup> I. c. Vergl. auch JÖRGENSEN, die Microorganismen der Gährungsindustrie, pag. 95 und 115.

<sup>10)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotienkrankheiten. Bot. Zeit 1886, No. 22—27.

<sup>11)</sup> Ueber *Saccharomyces apiculatus*. Zeitschrift. f. physiol. Chem. XII u. Zeitschr. f. das gesammte Brauwesen No. 15.

Bekannte Beispiele für invertirende Schimmelpilze sind: *Penicillium glaucum* (Brotschimmel), *Aspergillus niger* (schwarzer Pinselschimmel), *Mucor racemosus*, ferner einige »*Torula*«-Formen nach E. CHR. HANSEN und *Peziza sclerotiorum* LIB. nach DE BARY.

Inversionsuntüchtig erwiesen sich z. B. nach GAYON und insbesondere nach HANSEN die meisten *Mucor*-Arten (*M. Mucedo*, *circinelloides*, *spinosus*, v. T., *stolonifer*, *erectus* BAINIER) nach HANSEN der Milchscheimmel (*Oidium lactis*), der Kahmpilz des Bieres (*Mycoderma cerevisiae*), die *Monilia candida* (BON.) HANSEN.<sup>1)</sup>

(Von den Invertinbildnern sind zwar viele, aber keineswegs alle im Stande, die Invertirungsprodukte alkoholisch zu vergähren, *Penicillium glaucum* z. B. bildet zwar Invertin, macht aber keine Alkoholgährung, ein Gleiches gilt für *Sclerotinia sclerotiorum*.)

#### B. Stärke lösende Fermente (Diastasen).

Wie in vielen höheren Pflanzen (z. B. in keimender Gerste) und in manchen Spaltpilzen kommen auch in ächten Pilzen fermentartige Stoffe vor, welche das Vermögen besitzen, Stärke in Zucker umzuwandeln (zu saccharificiren), genauer ausgedrückt, die Stärke zu spalten in Dextrin und Maltose, wobei gleichzeitig nach MUSCULUS und GRUBER<sup>2)</sup> geringe Mengen Dextrose entstehen.

Nach DUCLAUX<sup>3)</sup> sind *Aspergillus niger* und *A. glaucus*, sowie *Penicillium glaucum*, nach ATKINSON<sup>4)</sup> und BÜSGEN<sup>4)</sup> *Aspergillus Oryzae* COHN<sup>5)</sup> als Diastasebildner anzusprechen. Züchtet man letzteren Pilz in Reinmaterial auf Reisstärke-Kleister, so verwandelt er diesen nach B. binnen kurzer Zeit in eine klare Flüssigkeit. Indem man letztere mit löslicher Stärke in Wasser zusammenbrachte, liess sich freie Diastase nachweisen: schon nach einer halben Stunde trat in schwachen Lösungen mit wässriger Jodlösung keine Stärkereaction mehr ein.

Es ist übrigens bemerkenswerth, dass die Diastasebildung seitens des *Aspergillus niger* und *Oryzae* auch in zuckerhaltigen, stärkefreien Substraten erfolgt.

Ausser bei Ascomyceten sind, wie HUSEMANN und HILGER<sup>6)</sup> angeben, diastatische Fermente nachgewiesen worden seitens KOSMANN's bei Basidiomyceten und zwar *Agaricus esculentus*, *A. pascuus*, *A. Columbeta*, *Boletus aureus*, *Polyporus laevis*; ferner für Flechten, wie *Usnea florida*, *Parmelia parietina*, *P. perlata* und *Peltigera canina*.

Wahrscheinlich hat die Bildung stärkelösender Fermente unter den Pilzen eine viel weitere Verbreitung. Doch fehlen entscheidende Untersuchungen hierüber. Wir können uns in Folge dessen vorläufig nur an das rein äusserliche Moment halten, dass Stärkekörner unter der Einwirkung sehr zahlreicher, parasitischer wie saprophytischer Schimmel-Pilze etc. eine totale oder partielle Auflösung erfahren.

<sup>1)</sup> Wenn L. ADAMETZ, Ueber die niederen Pilze der Ackerkrume. 1886, pag. 39 angiebt, dass nach seinen Experimenten *M. candida* nicht invertire, so erklärt sich diese Differenz wohl daraus, dass er eine mit dem HANSEN'schen Pilz nicht identische Species benutzte.

<sup>2)</sup> Zeitschr. f. physiol. Chemie Bd. II, pag. 181.

<sup>3)</sup> Chimie biologique, pag. 193. 195 u. 220.

<sup>4)</sup> *Aspergillus Oryzae*. Ber. d. deutsch. bot. Ges. Bd. III.

<sup>5)</sup> Es ist dies der Pilz, mit Hülfe dessen die Japaner ihre »Sake« (ein alkoholisches Getränk) bereiten.

<sup>6)</sup> Die Pflanzenstoffe, pag. 238.

<sup>7)</sup> Memoirs of the science department. Tokia Dalgaku 1881.

In vielen Fällen geschieht dies durch indirekten Angriff, indem die Pilzfäden nicht in besonderen Contact mit den Stärkekörnern treten, (wie das z. B. bei den Algen bewohnenden Chytridiaceen und Lagenidieen der Fall). Hier liegt also gewissermassen eine Fernwirkung vor, die am ehesten auf die Abscheidung diastatischer Fermente hindeuten könnte.

In manchen anderen Fällen dagegen lässt sich ein ganz direkter Angriff constatiren, insofern Pilzfäden, wie sie beispielsweise in faulen Kartoffeln vorkommen, sich den Stärkekörnern dicht anschmiegen, dieselben corrodiren und nach den verschiedensten Richtungen durchbohren, wobei das Korn mehr und mehr an Substanz verliert<sup>1)</sup>.

#### C. Paramylum-lösendes Ferment.

Gewisse Chytridiaceen, welche Euglenen bewohnen, wie z. B. *Polyphagus Euglenae* Now. bringen mit ihrem Mycel die in den Wirthen vorhandenen Paramylum-Körner in Lösung, ein Vorgang, der ebenfalls auf Abscheidung eines Ferments zurückzuführen sein dürfte.

#### D. Cellulose lösende Fermente.

Die Durchbohrung und Auflösung pflanzlicher Zellmembranen, die namentlich von parasitischen Pilzen so häufig ausgeführt wird,<sup>2)</sup> scheint auf Abscheidung von Cellulose lösenden Fermenten seitens dieser Pilze zu beruhen.

Eines dieser Encyme wurde neuerdings von DE BARY<sup>3)</sup> aus den vegetativen Organen (Mycelien, Sclerotien) von *Peziza (Sclerotinia) sclerotiorum* LIBERT isolirt und daher als »*Peziza encyme*« benannt. Es hat die Eigenschaft, Zellwandungen zur Quellung zu bringen speciell die Mittellamelle krautartiger Pflanzen zu lösen und wird nach DE BARY auch von der Kleepeiziza (*Sclerotinia Trifoliorum* ERIKSSON), sowie nach MARSH. WARD<sup>4)</sup> von einer verwandten Species producirt, welche eine Krankheit der Lilien hervorruft.

#### E. Peptonisirende Fermente.

Hierunter versteht man diejenigen Fermente, welche im Stande sind, geronnenes Eiweis (Hühnereiweis, Blutserum etc.) oder Gelatine in lösliche Form (Peptone) überzuführen, zu peptonisiren. Solche Fermente dürften sehr verbreitet sein, doch fehlen noch ausgedehnte Untersuchungen hierüber.

Bekannte Beispiele für Gelatine verflüssigende Schimmelpilze sind *Penicillium glaucum* und manche *Mucor*-Arten. Sehr energisch verflüssigen nach SACHS<sup>5)</sup> *Coprinus stercorarius*, nach E. CHR. HANSEN<sup>6)</sup> *Saccharomyces membranaefaciens*, minder energisch wirkt nach meinen Beobachtungen *Stachybotrys atra* CDA; *Oidium lactis* und *Hormodendron cladosporioides* dagegen peptonisiren Gelatine gar nicht.

<sup>1)</sup> Auf diese Thatsache der Corrosion hat zuerst SCHACHT: die Kartoffelpflanze und deren Krankheit. pag. 21. Taf. 9. Fig. 8—18. — Ueber Pilzfäden im Innern der Zelle und der Stärkekörner. Monatsber. d. Berl. Akad. 1854. — Lehrbuch d. Anat. I. pag. 160. — Ueber die Veränderungen durch Pilze in abgestorbenen Pflanzenzellen. Jahrb. f. wiss. Bot. III. pag. 445; später REINCKE und BERTHOLD: die Zersetzung der Kartoffel durch Pilze. Berlin 1879 hingewiesen.

<sup>2)</sup> Sie ist am ausführlichsten von HARTIG, R., die Zersetzungserscheinungen des Holzes. Berlin 1878, studirt worden.

<sup>3)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotienkrankheiten. Bot. Zeit. 1886, No. 22—27.

<sup>4)</sup> A lily disease. Ann. of Botany. Vol. II 1888.

<sup>5)</sup> SACHS, Vorlesungen, II. Aufl. pag. 381.

<sup>6)</sup> Résumé du compte-rendu de travaux du laboratoire de CARLSBERG. Vol II, livr. 5. 1888, pag. 147.

### F. Fettspaltende Fermente.

Manche Pilze sind im Stande, thierische resp. pflanzliche Fette aufzuzehren. Hierher gehören z. B. *Empusa radicans*, die nach BREFELD<sup>1)</sup> den Fettkörper der Kohlweisslings-Raupe verzehrt; ferner *Arthrobotrys oligospora* FRES., ein auf Mist etc. vorkommender Schimmelpilz, der in den Körper von Anguillulen (z. B. *A. Triticum*) eindringt, das Innere in fettige Degeneration versetzt und schliesslich diese reichen Fettmassen ebenfalls zur Nahrung benutzt;<sup>2)</sup> ferner *Rhizophydium Sphaerotheca* Z., eine in den Micro-Sporen von *Isoëtes*-Arten schmarotzende Chytridiacee, welche die zu grossen Tropfen zusammengeronnenen Fettmassen ebenfalls aufzuzehren im Stande ist.<sup>3)</sup> Ferner verschiedene Schimmelpilze, die das Oel ölhaltiger Samen verzehren etc.

Man kann sich kaum der Annahme entziehen, dass in solchen und ähnlichen Fällen ein fermentartiger Körper seitens der Pilze abgeschieden wird, welcher die Umwandlung der Fette in zur Diosmose geeignete Verbindungen bewirkt. Indessen liegen zur Zeit noch keine stricte Beweise für die Richtigkeit einer solchen Annahme vor, ja es scheint überhaupt noch kein Versuch zur Isolirung fettumbildender Fermente gemacht zu sein.

### G. Chitinlösende Fermente.

Seitens der Insekten und Würmer befallenden Parasiten werden Stoffe secretirt, welche es den Hyphen ermöglichen, durch die oft ziemlich dicken Chitinpanzer hindurchzudringen und sogar innerhalb derselben reich verzweigte Systeme zu entwickeln. Als bekannteste Beispiele sind zu nennen der Pilz der Stubenfliegenkrankheit, *Empusa Muscae*, dessen Sporen bei der Keimung die Chitinhaut des Hinterleibes durchbohren,<sup>4)</sup> und die Keulensphärien (*Cordyceps*-Arten), welche sich nach DE BARY<sup>5)</sup> mit ihren Mycelfäden auch in der Chitinhaut der von ihnen befallenen Insektenlarven weit ausbreiten. Mit Leichtigkeit wird auch die Chitinhülle von Würmern (z. B. Anguillulen, Rädertiereiern) seitens gewisser höherer Schimmelpilze (*Arthrobotrys oligospora*, *Harposporium Anguillulae*<sup>6)</sup>) und Algenpilze (*Myzocyttum*, *Rhizophyton*) an den Eindring- und Austrittsstellen der Fäden in Lösung gebracht.

Den chitinlösenden Encyimen dürften sich wohl anschliessen die hornlösenden der *Onygena*-Arten, kleiner gestielter Trüffeln, welche Rabenfedern, Hörner und Hufe von Wiederkäuern, Pferden, Schweinen etc. bewohnen und mit ihren Mycelfäden in die Hornmassen eindringen und sie zerstören. Das von KÖLLIKER<sup>7)</sup> beobachtete Eindringen gewisser Pilze in das Horngerüst der Spongien wird wohl durch ähnliche Fermente ermöglicht.

<sup>1)</sup> Untersuchungen über die Entwicklung von *Empusa*, Halle 1871.

<sup>2)</sup> W. ZOFF, Zur Kenntniss der Infectionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nova acta Bd. 52. No. 7. pag. 18.

<sup>3)</sup> ZOFF, Ueber einige niedere Algenpilze und eine Methode, ihre Keime aus dem Wasser zu isoliren. Halle, NIRMAYER 1887.

<sup>4)</sup> O. BREFELD, Untersuchungen über die Entwicklung von *Empusa*. Halle 1871.

<sup>5)</sup> Morphol. pag. 381.

<sup>6)</sup> Zur Kenntniss der Infectionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nova acta Bd. 52, No. 7.

<sup>7)</sup> Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 10 (1859), pag. 217.

Von Wichtigkeit ist die Thatsache, dass manche Pilze mehr als ein Ferment produciren können, so *Sclerotinia Sclerotiorum*, die einerseits Invertin, andererseits das »Peziza-Encym« bildet (DE BARY). Chitinlösende und fettspaltende Fermente scheinen bei vielen Insektenbewohnenden Pilzen gleichzeitig vorzukommen (*Empusa Muscae*). Mein *Rhizophyton gibbosum* (Chytridiacee) durchbohrt mit derselben Leichtigkeit die Chitinhaut eines Räderthiereies, wie die Cellulosehaut einer Alge, und löst thierisches Fett ebenso leicht wie die Stärkekörner der letzteren. *Aspergillus*-Arten scheiden nach DUCLAUX<sup>1)</sup> sowohl invertirendes als diastatisches Ferment ab.

## 2. Harzartige Körper und ätherische Oele.

Harz kommt in besonders reicher Form an den Hyphen der Früchte von Löcherschwämmen (*Polyporus*) zur Ausscheidung, in erster Linie bei dem Lärchenschwamm (*P. officinalis*), wo es nach Harz<sup>2)</sup> zunächst in Form von Knötchen auf der Membran erscheint, die mit dem Alter grösser werden, zuletzt zusammenfliessen und die Zellen resp. Fäden als Ueberzug bedecken.

Bei *P. australis* FR. und *P. laccatus* KALCHBRENNER gelangt nach WETTSTEIN<sup>3)</sup> ebenfalls ein Harz in ganz ähnlicher Weise zur Abscheidung von oberflächlichen Hyphen, welche insofern eigenthümliche Form besitzen, als sie mit bauchigen Ausstülpungen versehen sind, die sich mit Harzkappen bedecken. Die lackartig glänzende Oberfläche der Früchte wird von der Gesamtheit der Harzkappen repräsentirt.

Nach E. BACHMANN's<sup>4)</sup> Untersuchung scheidet auch ein *Agaricus*-artiger Hutschwamm (*Lenzites saepta* FR.) ein ächtes Harz, eine Harzsäure aus. Sie findet sich auf den Zellwänden in Form von zerstreuten, auf Schnitten als schwarze Flecke kenntlichen Gruppen von Kügelchen oder Körnchen, die vielfach auch in den Gewebsinterstitien liegen.

Ob die farbigen Ausscheidungsprodukte, welche ich für die Mycelien gewisser Haarschopfpilze (Chaetomien) nachgewiesen und als Farbstoffausscheidungen von harzartigen Eigenschaften bezeichnet habe<sup>5)</sup>, wirklich zu den harzartigen Körpern gehören, bleibt noch näher zu ermitteln. Sie finden sich bei *Chaetomium Kunzeanum* Z. in stroh- bis intensiv schwefelgelber Färbung. Bei näherer mikroskopischer Untersuchung bemerkt man, dass einzelne Zellfäden und ganze Fadencomplexe von einer etwas körnigen, gelben Schicht umkleidet sind, die nicht überall gleichmässige Ueberzüge bildet und oft so reichlich auftritt, dass die zellige Structur der Fäden verdeckt wird. Andere Species, z. B. *Ch. pannosum*, scheiden einen rothbraunen Stoff aus. Wie der gelbe löst er sich in Alkohol, besonders in heissem, sehr leicht.

<sup>1)</sup> Chimie biologique.

<sup>2)</sup> Beitrag zur Kenntniss des *Polyporus officinalis* BULL. Soc. imp. de Moscou, 1868.

<sup>3)</sup> Neue harzabsondernde Organe bei Pilzen. Sitzungsber. d. Zool. bot. Ges. Wien. Bd. 35 (1885), pag. 29.

<sup>4)</sup> Spectroscopische Untersuchungen von Pilzfarbstoffen. (Beilage zum Progr. d. Gym. Plauen 1886), pag. 7 u. 26.

<sup>5)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Nova Acta. Bd. 42, pag. 244 u. 245.

Vielleicht gehört hierher auch das goldgelbe bis gelbrothe Ausscheidungsprodukt an Früchten und alten Mycelien von *Aspergillus glaucus*, worauf schon DE BARY aufmerksam machte.

An den Fruchtlagern von *Hymeniconidium petasatum* hat ZUCKAL<sup>1)</sup> eigenthümliche Secretionsorgane beobachtet, welche nach ihm ein ätherisches Oel zu secerniren scheinen.

### 3. Farbstoffe und Chromogene.

Man hat mehrfach beobachtet, dass in Substraten, wo gewisse Pilze vegetiren, charakteristische Farbstoffe entstehen.

In einigen dieser Fälle, wo es sich um exacte Reinculturen handelt, kann es keinem Zweifel unterliegen, dass die Ursache der betreffenden Pigmentbildungen in der Vegetation der betreffenden Pilze zu suchen ist. Wo eine künstliche Reinzucht noch unversucht oder resultatlos blieb, sprechen meist alle Umstände für die nämliche Ursache. Es fragt sich daher im Wesentlichen nur, ob die fraglichen Farbstoffe (als solche oder als Leukoprodukte oder Chromogene) abgeschieden werden, oder ob sie erst dadurch entstehen, dass gewisse, von den Pilzen abgeschiedene Stoffe auf gewisse Substratsstoffe pigmentbildend einwirken. Wo sich nachweisen lässt, dass der nämliche Farbstoff im Substrat und in den Pilzzellen vorhanden ist, darf man ohne Weiteres sagen, der Pilz scheidet den Farbstoff in das Substrat ab; wo jener Nachweis nicht möglich ist, muss es zunächst zweifelhaft bleiben, ob das im Substrat entstandene Pigment als (farbloser) Chromogen abgeschieden, oder aber erst durch Einwirkung anderer Abscheidungsprodukte auf Substratsstoffe entstanden ist, da Untersuchungen hierüber meist nicht vorliegen. Indessen nimmt man, und wohl mit Recht an, dass ein Chromogen abgeschieden wird, das durch Oxydation den Farbstoff bildet.

Beispiele von Abscheidung fertiger Farbstoffe ins Substrat bieten die auf pag. 427, 428 bereits erwähnten Becherpilze *Peziza aeruginosa* u. *P. sanguinea*. Der span- bis malachitgrüne Farbstoff der ersteren (Xylochlorsäure) und das rothe Pigment der letzteren (Xylerythrinsäure BACHMANN's) durchdringen die natürlichen Substrate (altes abgestorbenes Holz von Eichen, Buchen, Birken, Eschen etc.) hier in ebenso intensiver Weise auftretend, wie in den Zellen des Pilzes. Den Forstwirthen ist diese Erscheinung unter dem Namen der »Grünfäule« resp. des »rothen Holzes« seit lange bekannt.

Ein Beispiel für Abscheidung eines Chromogens in das Substrat dürfte der Pilz der *Tinea galli* (des Hühnergrindes) bilden, der nach SCHÜTZ<sup>2)</sup> in Nährgelatine einen röthlichen Farbstoff erzeugt, welcher sich in dem verflüssigenden Substrate löst; in Brotdcoct ward ebenfalls ein dunkelrothes, sich gleichmässig durch dieses Substrat verbreitendes Pigment producirt. Die Natur desselben ist noch nicht festgestellt (in den Zellen fehlt es).

Viele Pilze secerniren Pigmente resp. Chromogene, welche den Hyphenwandungen der Fructificationsorgane oder auch der Mycelien aufgelagert werden in Form von meist amorphen, seltener krystallinischen Ueberzügen, deren chemischer Character zumeist noch unerforscht ist.

<sup>1)</sup> Botan. Zeit. 1889. Nr. 4.

<sup>2)</sup> Ueber das Eindringen von Pilzsporen in die Athmungswege und die dadurch bedingten Erkrankungen der Lungen und über den Pilz des Hühnergrindes. Mittheil. aus d. kais. Gesundheitsamt Bd. II. 1884. pag. 225.

Was die Hutpilze anbetrifft, so zeigte E. BACHMANN<sup>1)</sup> für den Sammtfuss (*Agaricus [Paxillus] atrotomentosus* BATSCH, sowie für den geschmückten Gürtelfuss, dass hier an Hyphen theilen der Hutfrüchte Farbstoffe secernirt werden, welche gewissen Theilen ein charakteristisches Colorit verleihen und nach der Ausscheidung auskrystallisiren. Vergleiche über diese beiden Körper das Kapitel Farbstoffe.

In dem Hutgewebe des durch zinnberrothe Farbe ausgezeichneten *Polyporus cinnabarinus* kömmt nach meinen Untersuchungen ein bereits oben besprochener rother Farbstoff in undeutlich krystallinischer Form zur Abscheidung, der namentlich im Hymenium sehr reichlich gebildet wird und die Hyphen auf geringere oder grössere Strecken incrustirt. Vergl. auch das über die Inolomsäure Gesagte.

Bei der Gewinnung von Material solcher Pigmente, welche in künstliche Substrate hinein abgeschieden werden (z. B. in Nähragar, Nährgelatine, Stärkekleister etc.), hat man wohl zu beachten, dass der chemische und physikalische Character solcher Farbstoffe durch die Gegenwart von verunreinigenden Pilzen oder Spaltpilzen mehr oder weniger tiefgreifende Veränderungen erleiden kann. Es ist daher strenge Reincultur ein unbedingtes Erforderniss.

#### 4. Ausscheidung von Eiweiss und Pepton.

Ausscheidung von Eiweiss sowie von Pepton haben NÄGELI<sup>2)</sup> und O. Löw für lebende Hefepilze (*Saccharomyces cerevisiae*-Gruppe) constatirt mit folgenden Resultaten:

Eiweiss-Ausscheidung erfolgt bei der Vergähung von Zuckerlösungen und setzt neutrale, schwach alkalische oder schwach saure Reaction dieser Lösungen voraus.

In alkalischen Lösungen findet Eiweissausscheidung auch dann statt, wenn keine Gähung vorhanden.

In stark saurer Lösung scheidet die Hefe, auch bei Vergähung des Zuckers, kein Eiweiss aus.

Pepton-Ausscheidung seitens lebender Hefe findet statt: 1) in neutralen schwach und stärker sauren Flüssigkeiten, wenn Gähwirkungen fehlen; 2) in stärker saurer Flüssigkeit auch bei lebhafter Gähung.

Es ist zur Beurtheilung gewisser Punkte wichtig, zu wissen, dass unter gewissen abnormen Verhältnissen eine ziemlich reiche Ausscheidung stickstoffhaltiger Körper aus den Zellen von Hefe- und Schimmelpilzen erfolgen kann, wie aus den Untersuchungen von GAYON und DUBORG<sup>3)</sup> hervorgeht: Wird Bierhefe in Wasser vertheilt und filtrirt, so enthält das Filtrat nur wenige Procent stickstoffhaltiger, in Wärme nicht coagulirbarer Stoffe der Hefe, welche bei Zusatz von viel Alkohol ausfallen (Invertin oder Sucrase). Wenn man dagegen an Stelle des Wassers concentrirte Salzlösungen verwendet, so werden, je nach den Salzen, nicht-coagulirbare oder coagulirbare Eiweissstoffe in grösseren Procent-sätzen ausgeschieden (Uebersicht I.), zumal nach längerer oder wiederholter Behandlung mit jenen Salzen.

<sup>1)</sup> Spectroscopische Untersuchungen von Pilzfarbstoffen. Beilage z. Prog. d. Gym. Plauen 1886. pag. 6.

<sup>2)</sup> Theorie der Gähung 1879. p. 93—109.

<sup>3)</sup> Sur la sécrétion anormale des matières azotées des levures et des moisissures. Compt. rend. 102, pag. 978—980.



Die so behandelte Hefe giebt überdies an Wasser immer noch ziemliche Quantitäten von Eiweissstoffen ab (Uebersicht II)

|                             | I.         |             | II. 1)     |             |
|-----------------------------|------------|-------------|------------|-------------|
|                             | coagulirb. | nicht coag. | coagulirb. | nicht coag. |
| Natriumphosphat . . . .     | 8,8        | 12,6        | 14,3       | 20,9        |
| Kaliumacetat . . . . .      | 16,5       | 12,6        | 5,5        | 23,1        |
| Kaliumoxalat (neutr.) . .   | 17,6       | 12,1        | 9,3        | 25,3        |
| Calciumchlorid . . . . .    | 0,0        | 24,7        | 0,0        | 24,2        |
| Kaliumjodid . . . . .       | 0,0        | 18,7        | 0,0        | 36,8        |
| Brechweinstein . . . . .    | 0,0        | 14,3        | 0,0        | 12,1        |
| Natriumsulfat . . . . .     | 0,0        | 7,7         | 17,6       | 14,3        |
| Magnesiumsulfat . . . . .   | 0,0        | 8,2         | 19,8       | 21,4        |
| Kaliumtartrat, (neutr.) . . | 0,0        | 9,1         | 34,1       | 28,0        |

Die meisten löslichen Substanzen wirken ähnlich wie solche Salze. Mit Methyl-, Aethyl-, Isopropyl-, Octylalkohol, Glycol oder Glycerin behandelt, giebt die Hefe an Wasser coagulirbares Eiweiss ab, uncoagulirbares nach Behandlung mit Normalpropyl-, Butyl- oder Isobutylalkohol. Die Menge der Ausscheidung hängt *ceteris paribus* von Species, Alter, Concentration der Flüssigkeiten, Dauer des Versuchs etc. ab. Die Veränderungen, welche durch jene Ausscheidung an Hefezellen bewirkt werden, sind entweder so tief greifender Natur, dass sie zum Tode führen, oder die Zellen bleiben lebensfähig. Weitgetriebener Excretion der Stickstoffkörper durch Salzlösungen entspricht gesteigertes Vermögen, Invertin zu bilden. Invertirende Hefepilze und invertirende Schimmelpilze scheiden in Salzlösungen viel mehr Eiweissstoffe ab, als nicht invertirende. Letztere geben an Salzlösungen nicht merklich mehr Stickstoffkörper ab, als an Wasser.

#### 5. Ausscheidung von Zucker.

Ist an den Conidienlagern des Mutterkorns (*Claviceps purpurea*) beobachtet worden. Die Erscheinung tritt hier in so ausgeprägter Weise auf, dass zwischen den Spelzen des Roggens sich förmliche Tropfen ansammeln, in welche die abgelösten Conidien eingebettet sind (Honigthau).

#### 6. Ausscheidung von Oxalsäure.

Beispiele hierfür sind ausserordentlich zahlreich und in den meisten Gruppen zu finden. Ob die Oxalsäure als freie Säure ausgeschieden werden kann, ist noch in keinem Falle exact erwiesen. Dagegen erfolgt ihre Ausscheidung in gewissen Fällen bestimmt in Form des Kalksalzes, in anderen in Form des Kaliumsalzes, das aber bei Gegenwart eines gelösten Kalksalzes in oxalsauren Kalk umgewandelt wird. Als Calciumsalz gelangt die Oxalsäure zur Abscheidung:

1. bei manchen Kopfschimmeln (*Mucor*-Arten), und zwar seitens der Sporangien, die sich mit einer förmlichen Kruste von Kalkoxalat umgeben<sup>2)</sup>;
2. bei manchen Ascomyceten, z. B. an den Mycelien und in den Früchten des Brotschimmels, manchen Becherpilzen und einer grossen Anzahl von Flechten;
3. bei vielen Basidiomyceten an den Mycelien und auf oder in den Fruchtbildungen.

<sup>1)</sup> Die Zahlen sind auf 100 Gewichtstheile Eiweisskörper der Hefe bezogen. Uebersicht II. bedeutet die Mengen des Eiweisses, die durch nachträgliche 24stündige Behandlung mit Wasser noch an dieses abgegeben wurden.

<sup>2)</sup> Vergl. BREFFELD, Schimmelpilze I, pag. 18.

Als Kaliumsalz wird die Oxalsäure nach DE BARY<sup>1)</sup> bei *Peziza (Sclerotinia) sclerotiorum* abgeschieden, sowohl seitens der Mycelien, als der Sclerotien.

Soweit die Untersuchungen reichen, scheint Oxalsäure-Abscheidung nicht stattzufinden bei den Rostpilzen (Uredineen), den Brandpilzen (Ustilagineen), Mehlthaupilzen (Erysipheen) und den Peronosporeen.

#### 7. Ausscheidung von anderen Säuren.

In erster Linie dürfte Kohlensäure in Betracht kommen, da dieselbe bei der Athmung von allen Pilzen ausgehaucht wird. Pilze und Flechten, welche kalkhaltige Substrate bewohnen, bedienen sich der Kohlensäure sicherlich zur Lösung des Calciumcarbonats. Daraus erklärt es sich, dass manche kalkbewohnende Flechten, wie die Verrucarien, sich förmlich in das feste Kalkgestein hineinfressen, daraus erklärt sich auch die von WEDL<sup>2)</sup> und KÖLLIKER<sup>3)</sup> constatirte Thatsache, dass Pilze sich in die festen und compacten Scelette resp. Schalen von Polythalamien, Steinkorallen, Acephalen (Bivalven, z. B. Auster), Brachiopoden, Gasteropoden, Anneliden (Serpula) und Cirripeden mit ihren Fäden einbohren, um in jenen festen Substraten weiter zu wachsen, sich zu verzweigen und zu fructificiren, oft sogar in sehr reicher Form.

Hier ist auch die Beobachtung von ROUX<sup>4)</sup> zu erwähnen, welcher in Knochenschliffen (Rippenstück der *Rhytina Stelleri*, sowie in den Wirbeln fossiler Thiere) Pilzmycelien auffand, sowie das längst bekannte Eindringen von Schimmelpilzfäden in Vogeleier durch die Kalkschale hindurch, nicht bloss durch deren Poren. Mit W. MILLER habe ich mich an Dünnschliffen von einem menschlichen Zahn überzeugt, dass ein Pilz in Sprossform in die Emaile, also den härtesten Theil des Zahngewebes, eingedrungen war und hier weiter gesprosst hatte.

Ob in solchen Fällen ausser der Kohlensäure noch andere zur Ausscheidung gekommene freie Säuren betheiligt sind, wird sich zunächst wohl kaum entscheiden lassen.

#### 8. Ausscheidung von Ammoniak.

Infolge einer beiläufigen Bemerkung von SACHS<sup>5)</sup>, dass frische, in lebhaftem Wachstum begriffene Pilze beständig und allgemein freies Ammoniak auszuhauchen scheinen, da, wenn man einen mit Salzsäure befeuchteten Stab über frische oder zerbrochene Pilze halte, die bekannten Nebel sich bilden, unterzog BORZCOW<sup>6)</sup> diese Frage an den Hutpilzen, Mutterkörnern etc. einer experimentellen Prüfung, deren Ergebnisse positiv ausfielen und B. zu der Annahme veranlassten, dass die Ausscheidung freien Ammoniaks eine ganz allgemein verbreitete Erscheinung bei Pilzen sei, die zugleich eine nothwendige Function des Pilzkörpers darstelle.

Man vermisst aber bei BORZCOW's Experimenten die hier so wichtigen Cautelen zur Abhaltung von Spaltpilzen, welche namentlich in den grossen Schwämmen

<sup>1)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotienkrankheiten. Bot. Zeit. 1886, Nr. 22—27.

<sup>2)</sup> Ueber die Bedeutung der in den Schalen von manchen Acephalen und Gasteropoden vorkommenden Kanäle. Sitzungsber. d. Wiener Akademie Bd. 23 (1859), pag. 451.

<sup>3)</sup> Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 10 (1860), pag. 215—232.

<sup>4)</sup> Ueber eine in Knochen lebende Gruppe von Fadenpilzen. Zeitschr. f. wissenschaftl. Zoologie. Bd. 45, 1886.

<sup>5)</sup> Handbuch der Experimentalphysiologie, pag. 273.

<sup>6)</sup> Zur Frage über die Ausscheidung des freien Ammoniaks bei den Pilzen. Melang. biol. Bull. de l'acad. imper. de St. Petersburg, 1868, t. 14, pag. 1—23.

SCHENK, Handbuch der Botanik. Bd. IV.

sehr schnell und ohne dass ein äusseres Anzeichen dafür vorhanden wäre, Fäulnisserscheinungen und damit Ammoniakproduction bewirken.

Es haben denn auch in der That einwandsfreiere Versuche von W. WOLF und O. E. R. ZIMMERMANN<sup>1)</sup> an *Mucor*-arten, *Penicillium*, *Amanita muscaria* und anderen grossen Hutpilzen, sowie an Mutterkörnern keinerlei Ammoniakausscheidung constatiren können; die bei Hutpilzen nach Aufhören der Vegetation auftretenden flüchtigen, alkalisch reagirenden Ausscheidungen sind nicht freies Ammoniak, sondern Trimethylamin und andere Produkte.

### 9. Ausscheidung von Wasser.

Wenn man die Entwicklung der Kopfschimmel (*Mucor*, *Phobolus*), der höheren Schimmelpilze (*Penicillium glaucum*), der Fruchtkörper der Löcherschwämme (*Polyporus*, *Merulius*), der Sclerotien von mistbewohnenden Hutpilzen (*Coprinus*) etc. aufmerksam verfolgt, so wird man bemerken, dass in gewissen Stadien an der Oberfläche der Fruchtfäden oder Fruchtkörper eine Abscheidung von kleineren oder grösseren Wassertropfen erfolgt, die oft so reichlich ist, dass die betreffenden Organe von Tröpfchen förmlich bedeckt sind (Fig. 54, 1f). Am auffälligsten für den Laien ist die Erscheinung beim Hausschwamm und anderen grossen Schwämmen, wo das ausgeschiedene Wasser bisweilen in grossen Tropfen abrinnt.

Es kommt jedoch das Wasser nicht in reinem Zustand zur Ausscheidung, sondern es ist bei den verschiedenen Pilzen mit verschiedenen Stoffen beladen, so bei den Kopfschimmeln mit einer Säure, bei den Sclerotien von *Peziza Sclerotiorum* mit oxalsaurem Kalium, bei der Conidienform des Mutterkorns mit Zucker, bei *Merulius lacrymans* mit einem wasserlöslichen Farbstoff.

Bedingung für solche Tropfenausscheidung scheint reichliche Aufnahme von Wasser durch das Mycel zu sein; doch lässt sich jene auch schon dadurch erklären, dass für die Zwecke der Fructification die Zellen sich möglichst des Wassers durch Abspaltung und Ausscheidung entledigen.

## B. Athmung, Gährung, Spaltungen des Nährmaterials, Wärme- und Lichtentwicklung.

### I. Athmung.

Der Prozess der »Sauerstoffathmung« wird, wie bei allen andern Organismen, so auch bei den Pilzen beobachtet. Er besteht in der Aufnahme von freiem Sauerstoff, der zur Verbrennung von gewissen organischen Substanzen in den Zellen dient und in der Abgabe der vorwiegend in Form von Kohlensäure entstehenden Verbrennungsproducte. Diesbezügliche Beobachtungen machten nach SACHS<sup>2)</sup> Angaben bereits GRISCHOW<sup>3)</sup> und MARCET<sup>4)</sup> an Hüten von Hutpilzen (*Agaricus*), PASTEUR<sup>5)</sup> an Schimmelpilzen. (Zur Demonstration dieses Vorgangs benutzt man denselben Apparat, welcher zur Demonstration der Athmung höherer Pflanzen üblich ist.<sup>6)</sup>)

<sup>1)</sup> Beiträge zur Chemie und Physiologie der Pilze. Bot. Zeit. 1871, pag. 280.

<sup>2)</sup> Experiment.-Physiol. pag. 273.

<sup>3)</sup> Physicalisch-chem. Untersuchungen über die Athmung der Gewächse. Leipzig 1819.

<sup>4)</sup> FRORIEPS Notizen, 1835, Bd. 44, Nr. 21.

<sup>5)</sup> Flora 1863, pag. 9.

<sup>6)</sup> Siehe die physiol. Lehrbücher.

Entzieht man gewissen lebenskräftigen Pilzen den freien Sauerstoff, indem man sie in eine Wasserstoff- oder Stickstoff-Atmosphäre oder in den luftleeren Raum bringt, so geht trotzdem die Production von Kohlensäure noch (eine Zeit lang) vor sich, selbst wenn man, wie bei Schimmelpilzen, das Nährmaterial (z. B. durch Auswaschen) entfernt, oder, wie bei Hutzpilzen, nur die Hüte verwendet.

Dieser Prozess wird nach PFLÜGERS Vorgänge als intramolekulare Athmung bezeichnet, ein Ausdruck, durch welchen angedeutet werden sollte, dass die Production der Kohlensäure durch Abspaltung von den Moleculen der Zellsubstanzen erfolgt.

Ausser Kohlensäure entstehen hierbei meistens noch andere Produkte, geringe Mengen von Alkohol scheinen ausnahmslos gebildet zu werden, bei gewissen Mannit-haltigen Pilzen ausserdem noch Wasserstoff. Auch organische Säuren und aromatische Verbindungen kommen vielfach zur Production, meistens in sehr kleinen Quantitäten, deren man nur habhaft werden kann, wenn man mit besonders grossen Pilzmengen operirt.

Im Allgemeinen fällt die Grösse der gebildeten Kohlensäuremenge bei der intramolecularen Athmung geringer aus, als bei der normalen. So fand WILSON<sup>1)</sup> dass unter den angegebenen Versuchsverhältnissen producirten:

Jüngere gespaltene Hüte von *Lactarius piperatus* (Volumen 250 Cbcm.)

I. in Luft in  $1\frac{1}{2}$  Stunden 59,0 Milligrm. CO<sub>2</sub>,

II. in Wasserstoff in „ „ 17,5 „ „

Zerschnittene jüngere Hüte von *Hydnum repandum* (Volumen 200 Cbcm.)

I. in Luft in  $1\frac{1}{2}$  Stunden 17,9 Milligrm. CO<sub>2</sub>,

II. in Wasserstoff „ „ „ 5,0 „ „

Junge Hüte von *Cantharellus cibarius* (Volumen 180 Cbcm.)

I. in Luft in 1 Stunde 16,2 Milligrm. CO<sub>2</sub>,

II. in Wasserstoff „ „ „ 10,8 „ „

Bierhefe, befreit von gährungsfähigem Material.

I. in Luft { I. in  $\frac{1}{2}$  Stunde 45,3 Milligrm. CO<sub>2</sub>,

2. „ „ „ 27,2 „ „

3. „ „ „ 25,4 „ „

II. in Wasserstoff { 4. „ „ „ 8,6 „ „

5. „ „ „ 7,7 „ „

Zu ähnlichen Resultaten kam DIAKONOW<sup>2)</sup> in Bezug auf Schimmelpilze (*Penicillium glaucum*). Pilze, welche annähernde Gleichheit der Kohlensäureproduction bei normaler und intramolecularer Athmung aufwiesen, sind bis jetzt nicht bekannt, während bei höheren Pflanzen Fälle dieser Art vorkommen (*Ricinus*, *Vicia Faba*).

Während man früher allgemein geglaubt zu haben scheint, die Kohlensäurebildung bei Sauerstoffabschluss komme allen lebensfähigen Pilzen zu, gleichviel ob sie irgend welches zur Ernährung taugliche Material erhalten, zeigte DIAKONOW (l. c.), dass eine mit Chinasäure und Pepton ernährte und bei Luftzutritt sehr intensiv athmende Cultur von *Penicillium glaucum* sofort aufhört, Kohlensäure zu produciren, sobald Sauerstoffentziehung erfolgt. Aehnlich verhalten sich unter

<sup>1)</sup> PFEFFER, Ueber intramolekulare Athmung. Unters. aus d. bot. Inst. zu Tübingen. Bd. I, XII, pag. 653 ff.

<sup>2)</sup> Intramolekulare Athmung und Gährthätigkeit der Schimmelpilze. Deutsch. bot. Ges. Bd. IV, pag. 2.

gleichen Bedingungen auch *Mucor stolonifer* und *Aspergillus niger*. Hieraus folgt also, dass die intramolekulare Athmung durchaus nicht von der Sauerstoffentziehung allein, sondern vielmehr auch von bestimmten Nährmaterialien abhängig ist.

Dies zeigte sich in DIAKONOW's Versuchen auch darin, dass die Intensität der intramolekularen Athmung (und ebenso der normalen) wesentlich erhöht wurde, wenn *Penicillium* statt mit Zucker allein, mit Zucker und Pepton ernährt wurde.

*Penicillium glaucum* mit Zucker allein ernährt, Temperatur 15° C.

|                    |   |
|--------------------|---|
| I. in Luft         | { in 1 Stunde 8,4 Milligrm. CO <sub>2</sub> , |
|                    | "  "  "  8,8  "  "                            |
| II. in Wasserstoff | "  "  "  2,2  "  "                            |

*Penicillium glaucum* mit Zucker und Pepton ernährt, Temperatur 15° C.

|                    |  |
|--------------------|--|
| I. in Luft         | in 1 Stunde 24,8 Milligrm. CO <sub>2</sub> , |
| II. in Wasserstoff | "  "  "  6,4  "  "                           |

ferner aber auch in dem Umstande, dass nach D. bei den oben genannten Schimmelpilzen die intermolekulare Athmung nur durch Ernährung mit Glycose unterhalten werden kann.

Das reiche plastische Material, was in Glycose erzeugene Schimmelpilze enthalten, wird zwar bei normaler Athmung, nicht aber bei intramolekularer verarbeitet. Uebrigens ist bei Schimmelpilzen nach D. auch die Reaction der Zuckernährlösung für die Intensität der intramolekularen Athmung von Bedeutung, insofern sie mit zunehmender Ansäuerung einer solchen Nährlösung sinkt, während die normale Athmung hiervon fast unabhängig ist:

*Penicillium* mit Zucker und Pepton ernährt, Temperatur 25° C.

Die Nährlösung enthielt 0,28 Weinsäure.

|                    |  |
|--------------------|--|
| I. in Luft         | in 1 Stunde 45,4 Milligrm. CO <sub>2</sub> . |
| II. in Wasserstoff | "  "  "  13,0  "  "                          |

Derselbe Pilz mit Zucker und Pepton ernährt, Temperatur 25° C.

Die Nährlösung enthielt 128 Weinsäure.

|                    |  |
|--------------------|--|
| I. in Luft         | in 1 Stunde 38,6 Milligrm. CO <sub>2</sub> , |
| II. in Wasserstoff | "  "  "  4,0  "  "                           |

Ueber die Beziehungen zwischen intramolekularer und normaler Athmung weiss man noch nichts Sicheres. Betreffs des Verhältnisses von intramolekularer Athmung und Gährung s. folgenden Abschnitt.

## II. Gährung.

Unter Gährung hat man zunächst nur solche Zersetzungsprozesse von Pilzen (und Spaltpilzen) verstanden, bei welchen das organische Nährmaterial in tief greifender Weise gespalten wird, so dass eigenthümliche Zersetzungsprodukte insbesondere auch Gase, in einer schon dem Laien auffälligen Menge zur Bildung gelangen. Speciell verstand man unter jenem Begriff die so augenfällige Zerlegung des Zuckers in Kohlensäure und Alkohol durch »Hefepilze«.

Man hat es hier also mit Spaltungsvorgängen oder »Spaltungsgährungen« zu thun.

Später erweiterte man den Begriff der Gährung dahin, dass man auch die Oxydation des Alkohols zu Essigsäure und die vom Zucker zu Oxalsäure durch Spaltpilze und Pilze als sogenannte »Oxydationsgährungen« <sup>1)</sup> hierher rechnete. Letztere Vorgänge können nur bei Luftzutritt stattfinden, während die alkoholische Gährung auch bei Luftabschluss erfolgt.

<sup>1)</sup> SCHÜTZENBERGER, Die Gährungserscheinungen. Leipzig 1874.

Beiderlei Gährungsformen, die alkoholische einerseits und die Essig- und Oxalsäuregährung andererseits, stimmen darin überein, dass ihre Producte im Stoffwechsel der Pilze keine unmittelbare Verwendung finden (oder höchstens dann in diesem Sinne verwendet werden können, wenn die eigentlichen Nährquellen bereits erschöpft sind und Luftzutritt stattfindet). Sie unterscheiden sich dadurch wesentlich von den blossen »Spaltungen« des Nährmaterials, denn von den bei diesen letzteren Zersetzungsprozessen gebildeten Produkten wird das eine oder das andere sogleich als Nährmaterial verworthen.

Die alkoholische Gährung kann aufgefasst werden als eine weiter ausgebildete intramoleculare Athmung (Gründe hierfür weiter unten), die Oxydationsgährung als eine weiter ausgebildete Form der Sauerstoffathmung.

### 1. Spaltungsgährungen.

Während Spaltpilze verschiedene Spaltungsgährungen, wie Buttersäuregährung, Milchsäuregährung, Alkoholgährung etc. hervorzurufen vermögen, finden wir bei den Pilzen nur eine einzige Form von Spaltungsgährungen, nämlich die Alkoholgährung.<sup>1)</sup>

Sie besteht darin, dass gewisse Zuckerarten eine Zerlegung erfahren in Verbindungen, unter denen Alkohol und Kohlensäure quantitativ bei weitem vorwiegen, ja in den gewöhnlichen Fällen massenhaft auftreten.

Als Erreger dieser Gährungsform fungiren in erster Linie die ächten, d. h. Endosporen bildenden Hefepilze (*S. cerevisiae* I HANSEN, *S. Pastorianus* I HANSEN, *S. Pastorianus* II HANSEN, *S. Pastorianus* III HANSEN, *S. ellipsoideus* I HANSEN, *S. ellipsoideus* II HANSEN, *S. Ludwigii* und *S. Marxianus* HANSEN, *S. exiguus* HANSEN) und ferner gewisse Schimmelpilze.

Doch sind keineswegs alle *Saccharomyces*-Species zur Alkoholgährung befähigt, was neuerliche Untersuchungen HANSENS bezüglich des *S. membranaefaciens* und die meinigen an *S. Hansenii* festgestellt haben.

Von zweifelhaften *Saccharomyceten* erregen *S. apiculatus* REESS und einige »Torula«-artige Alkoholgährung, von Schimmelpilzen insbesondere Arten, welche Wuchsformen vom Ansehen der *Saccharomyceten* produciren, und hierher gehören in erster Linie alle Invertin erzeugenden (schon bei Besprechung der Fermente auf pag. 447 genannten) *Mucor*-Arten, sowie der Diastase erzeugende *Aspergillus Oryzae*, und die *Monilia candida* HANSENS. Von *Ascomyceten* haben nach SADEBECK<sup>2)</sup> auch die *Exoasceen* die Befähigung zur Alkoholgährung.

Während man früher annahm, nur hefeartigen Sprossformen der Pilze käme Alkohol-Gährungs-Vermögen zu, weiss man heutzutage, dass auch gewöhnliche fädige, niemals in Sprossformen übergehende Mycelien (z. B. von *Mu-*

<sup>1)</sup> Hauptschriften: PASTEUR, Mémoire sur la fermentation alcoolique. Ann. de chim. et phys. t. 58 (1860) u. Etude sur la bière, Paris 1876. — REESS, Botan. Unters. über die Alkoholgährungspilze. Leipzig 1870. — ENGEL, Les ferments alcooliques. 1872. — SCHÜTZENBERGER, Die Gährungserscheinungen. Leipzig 1874. — MAYER, Lehrbuch der Gährungschemie, III. Aufl. Heidelberg 1879. — BREFFELD, Ueber Gährung, Landwirtschaftl. Jahrbücher 1875 u. 1876. — NÄGELI, Theorie der Gährung, 1879. — E. CHR. HANSENS unten citirte Arbeiten in Compt. rend. du laboratoire de CARLSBERG, die dadurch einen besonderen Werth haben, weil sie sich auf Reinculturen beziehen. — Man vergleiche auch die physiol. Lehrbücher, insbesondere PFEFFER, Pflanzenphysiol. Bd. I, sowie FLÜGGE, die Microorganismen, Leipzig 1886; endlich JÖRGENSEN, Die Microorganismen der Gährungsindustrie, Berlin 1886.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Hamburg 1884. pag. 108.

*cor Mucedo*, *Aspergillus glaucus* und *A. Oryzae* COHN) diese Gährung bewirken können.

Verschiedene, exquisite Sprossmycelien producirende Pilze, wie die *Myco-derma*-Arten nach HANSEN, sind zur Erregung von Alkoholgährung untüchtig.

Als Materialien für die Alkoholgährung dienen: Traubenzucker, Fruchtzucker, Rohrzucker, Malzzucker, Milchzucker, Dextrin, Stärke, Gummi, Cellulose, Mannit. Traubenzucker, Fruchtzucker und Mannit wird von den Gährungserregern natürlich direct vergohren, Rohrzucker dagegen durch invertirende Fermente vorerst in Trauben- und Fruchtzucker umgewandelt. Doch lehrte HANSEN, dass *Monilia candida* den Rohrzucker direct vergährt. Milchzucker wird wenigstens von den bisher bekannten ächten Hefen nicht vergohren, weil dieselben diesen Zucker nicht zu invertiren vermögen. Es sind überhaupt meines Wissens nur von DUCLAUX<sup>1)</sup> und ADAMETZ<sup>2)</sup> gefundene Beispiele von Alkoholgährung des Milchzuckers durch Pilze bekannt, welche sich auf »hefeartige«, aber wahrscheinlich nicht zu *Saccharomyces* gehörige Species beziehen. Auch Maltose und selbstverständlich Stärke, Dextrin, Gummi und Cellulose werden, bevor sie vergohren werden, durch invertirende bzw. diastatische oder sonstige Fermente zuvor in Glycosen übergeführt.

Früher dachte man sich, dass bei der alkoholischen Gährung das Glycose-Molekül glatt gespalten würde in 2 Moleküle Alkohol und 2 Moleküle Kohlensäure, also nach der Gleichung:



Allein wie PASTEUR<sup>3)</sup> und später DUCLAUX,<sup>4)</sup> FITZ und BREFELD nachwiesen, werden ausser Kohlensäure und Alkohol, den Hauptprodukten, auch noch Glycerin, Bernsteinsäure, sehr wenig Essigsäure Alkohole etc. als Nebenprodukte gebildet, zusammen immerhin an 5—6% des vergohrenen Zuckers. Die in der Literatur vorliegenden Angaben bezüglich der Qualität und besonders auch der Quantität der Nebenprodukte, speciell in Bezug auf die *Saccharomyceten*, verlieren vielfach an Werth, weil die Experimentatoren meistens leider nicht mit Reinkulturen arbeiteten, was auch für die folgenden Angaben gilt.

PASTEUR (l. c.) fand durchschnittlich 2,5—3,6% des vergohrenen Zuckers als Glycerin, 0,4—0,7% als Bernsteinsäure vor, ferner stets Spuren von Essigsäure und endlich oft verschiedene andere Alkohole, z. B. Amylalkohol. CLAUDON's und MORIN's<sup>5)</sup> Versuche mit einer Weinhefe ergaben, dass 100 Kgrm. Zucker lieferten:

|                                  |            |                             |         |
|----------------------------------|------------|-----------------------------|---------|
| Aldehyd . . . . .                | Spuren     | Oenanthyläther . . . . .    | 2 Grm.  |
| Aethylalkohol . . . . .          | 50615 Grm. | Isobutylen-Glykol . . . . . | 158 „   |
| Normalen Propylalkohol . . . . . | 2 „        | Glycerin . . . . .          | 2120 „  |
| Isobutylalkohol . . . . .        | 1,5 „      | Essigsäure . . . . .        | 205,3 „ |
| Amylalkohol . . . . .            | 51 „       | Bernsteinsäure . . . . .    | 452 „   |

Bei der alkoholischen Gährung des Mannits wird nach MÜNTZ<sup>6)</sup> neben Kohlensäure und Alkohol auch reichlich Wasserstoff gebildet.

<sup>1)</sup> Annales de l'Institut PASTEUR, 1887, no. 12.

<sup>2)</sup> Ann. d. chim. et. phys. 1860. Sér. III. Bd. 58, pag. 346.

<sup>3)</sup> Thèses présentées à la faculté des sciences de Paris. 1865.

<sup>4)</sup> *Saccharomyces lactis*, eine neue Milchzucker vergährende Hefeart. Centralbl. f. Bacteriol. Bd. V, pag. 116.

<sup>5)</sup> Compt. rend. t. 105. (1887), pag. 1109. Ref. Centralbl. f. Bacteriol. II., pag. 655.

<sup>6)</sup> Ann. d. chim. et phys. Sér. V., Bd. 8 (1876), pag. 80.

Die alkoholische Gährung eines *Oidium* des Schleimflusses der Bäume ist nach E. CHR. HANSEN<sup>1)</sup> begleitet von einer kräftigen Aetherbildung, welche sich durch ihren Geruch sehr bemerkbar machte.

Die Gesamt-Quantität der Nebenprodukte fällt, wie a priori zu erwarten, bei verschiedenen Alkohol-Gährungserregern verschieden aus. So fand BREFELD,<sup>2)</sup> dass diejenigen Mucorineen, welche nur schwache Gährung in Zuckerlösungen erregen, die Nebenprodukte reichlicher bilden, als solche, welche den Zucker energischer vergähren.

Dazu kommt, dass unter gleichen Gährbedingungen auch die Menge der einzelnen Nebenprodukte bei den verschiedenen Alkoholbildnern eine verschiedene ist, wie AMTHORS<sup>3)</sup> sorgfältige Versuche mit Reinmaterial von verschiedenen Bierhefe-Species und Rassen bezüglich des Glycerins beweisen. Er erhielt in 100 Cbcm. unter fast gleichen Bedingungen vergorener Bierwürze für

## Glycerin, aschefrei

|   |        |
|---|--------|
| 1. <i>Saccharomyces cerevisiae</i> Franziskaner . . . . . | 0,1071 |
| 2. „ „ Rotterdam . . . . .                                | 0,0962 |
| 3. „ „ Königshofen . . . . .                              | 0,1246 |
| 4. „ „ Carlsberg I . . . . .                              | 0,1230 |
| 5. „ „ Carlsberg II . . . . .                             | 0,1058 |
| 6. „ <i>Pastorianus</i> -Form . . . . .                   | 0,0777 |
| 7. Oberhefe, Berliner . . . . .                           | 0,1196 |
| 8. <i>Saccharomyces ellipsoideus</i> . . . . .            | 0,1494 |

Es ist seit PASTEUR bekannt, dass die alkoholische Gährung des Zuckers bei Luftabschluss energisch stattfindet. P. nahm sogar an, dass Sauerstoffzutritt hemmend wirke, während NÄGELI<sup>4)</sup> den Beweis führte, dass Luftzutritt das Gährungsvermögen der Saccharomyceten in günstigem Sinne beeinflusst. So vergohr nach ihm eine Unterhefe von 1 Grm. Trockengewicht in einer 10% Zuckerlösung, der weinsaures Ammoniak zugesetzt war, und die beständige Durchlüftung erfuhr, innerhalb 24 Stunden bei 30° C. etwa 70 Grm. Zucker, während das Gewicht der Hefe selbst sich um das etwa Zweiundeinhalbfache vermehrte.

Die intramolekulare Athmung, bei der, wie wir sahen, auch Alkohol und Kohlensäure entstehen, unterscheidet sich zwar von der alkoholischen Gährung gerade dadurch, dass sie nur bei Luftabschluss möglich ist. Damit ist aber noch keineswegs gesagt, dass die alkoholische Gährung sich nicht aus der intramolekularen Athmung durch allmähliche Steigerung dieses Processes entwickelt haben könnte. Vielmehr ist mit PFEFFER,<sup>5)</sup> der die Entstehung der Alkoholgährung in diesem Sinne erklärt hat, zu betonen, dass thatsächlich eine ganze Reihe gradweiser Abstufungen von intensivster Alkoholgährung bis zu blosser intramolekularer Athmung existirt; ja man könnte angesichts solcher Pilze, die einige Mengen von Alkohol erst nach langer Kultur liefern, in Zweifel kommen, ob man hier wirklich ein Produkt von Gährung oder von intramolekularer Athmung vor sich habe.

Zum Beweise, dass bei den verschiedenen Alkohol-Gährungspilzen, gleiche

<sup>1)</sup> Die im Schleimfluss lebender Bäume beobachteten Microorganismen. Bacteriol. Centralblatt V., pag. 638.

<sup>2)</sup> Ueber Gährung. Landwirtschaftl. Jahrb. 1876, pag. 308.

<sup>3)</sup> Studien über reine Hefen. Zeitschr. f. physiol. Chemie, Bd. 12, pag. 64.

<sup>4)</sup> Theorie der Gährung. München, 1882, pag. 17.

<sup>5)</sup> Pflanzenphysiologie Bd. I, pag. 365.



Bedingungen vorausgesetzt, verschiedene Grade der Gährfähigkeit zu finden sind, mögen folgende Untersuchungen angeführt werden:

So liefern *Mucor racemosus* und *M. circinelloides* nach GAYON<sup>1)</sup> bis 5,5 Vol.-%, *M. spinosus* in gleicher Zeit nur 1—2 Vol.-% Alkohol.

Nach E. CHR. HANSEN<sup>2)</sup> gab, in gleich grossen Mengen gleichprocentiger Bierwürze bei Zimmertemperatur gezüchtet:

|                        |             |          |
|------------------------|-------------|----------|
| Brauerciobierhefe      | in 16 Tagen | 6 Vol.-% |
| Brauereiunterhefe      | „ „ „       | 6 „      |
| <i>Monilia candida</i> | „ „ „       | 1,1 „    |

Es gehört daher, wie HANSEN zeigte, schon eine längere Kultur dazu, um von solchen schwachen Alkoholproducenten etwas mehr Alkohol zu erzielen. Nach HANSEN l. c. gab: *Monilia candida* (BON) unter den obigen Bedingungen nach 2 Monaten 2%, nach 3 Monaten 3,4%, nach 6 Monaten 5% Alkohol. *Mucor spinosus*, von welchem GAYON sagt, dass er nicht mehr als 1—2% Alkohol zu produciren vermöge, bildete nach HANSEN unter den oben angegebenen Bedingungen bei 22° C.:

|              |            |
|--------------|------------|
| nach 4 Tagen | 0,5 Vol.-% |
| „ 1 Monat    | 2,8 „      |
| „ 2 „        | 4 „        |
| „ 5 „        | 4,8 „      |
| „ 6½ „       | 5,4 „      |

*Mucor erectus* BAINIER in Bierwürze kultivirt nach HANSEN<sup>3)</sup>

|               |                      |            |
|---------------|----------------------|------------|
|               | bei Zimmertemperatur | bei 25°    |
| nach 14 Tagen | 1,7 Vol.-%           | 1,8 Vol.-% |
| „ 1½ Monat    | 6 „                  | 5,8 „      |
| „ 2½ „        | 8 „                  | 7 „        |

und *Mucor Mucedo* L. in Bierwürze bei Zimmertemperatur nach 2½ Monat 1 Vol.-%, nach 6 Monaten 3 Vol.-% Alkohol.

Die grösste Intensität der Alkohol-Gährwirkung ist unbedingt den Bier- und Weinhefearten, sowie den Sprossmycelien von *Mucor racemosus* und *M. circinelloides* zuzusprechen.

Möglicher Weise liegt das Verhältniss zwischen Gährthätigkeit bei Luftabschluss und intramolecularer Athmung sogar so, dass beide Processe identisch sind und der ungleiche Effect — hier geringe, dort reiche Kohlensäureabspaltung — nur darin begründet liegt, dass diese Abspaltung bei gewissen Stoffen (Glycose) leicht und schnell, bei andern schwer und langsam vor sich geht. Die Bierhefe würde sich also, um einen recht groben Vergleich zu wählen, ihren Substraten gegenüber verhalten wie ein Holzhacker, der von einem Tannenscheit mit Leichtigkeit grosse Späne, von einem Pockholzblock aber nur kleine Splitter abzuspalten im Stande ist.

Die Art und Weise, wie die Spaltungsgährungen, speciell die Alkoholgährung, physikalisch verlaufen, hat man sich nach NÄGELI<sup>4)</sup> so vorzustellen, dass man annehmen muss, in den gährungsfähigen Zellen werden die Moleküle der das

<sup>1)</sup> Sur l'inversion et sur la fermentation alcoolique du sucre de canne par les moisissures. Compt. rend. t. 86 (1878), pag. 53.

<sup>2)</sup> Neue Untersuchungen über Alkoholgährungspilze. Berichte d. deutsch. bot. Gesellsch. 1884, Bd. 2.

<sup>3)</sup> Recherches sur la physiologie et la morphologie des fermentes alcooliques. Résumé du compte-rendu des travaux du Laboratoire de Carlsberg. Vol. II. Livr. 5, 1888, pag. 160.

<sup>4)</sup> Theorie der Gährung, pag. 29.

Plasma zusammensetzenden Verbindungen in lebhafte Bewegungszustände (Schwingungen) versetzt, welche sich derart in die Wandung der Zellen und in die dieselben umgebende Flüssigkeit fortpflanzen, dass die Zuckermoleküle, welche sich hier befinden, in Mitschwingungen gerathen von solcher Intensität, dass sie in Alkohol- und Kohlensäure-Moleküle zerfallen.

Diese Wirkung dürfte sich, nach NÄGELI's<sup>1)</sup> Berechnung, als auf eine das Drei- und Vierfache des Durchmessers der Hefezelle betragende Entfernung erstrecken, und zwar bei kräftiger Gährung.

Durch die Gährthätigkeit einer Zelle wird nach NÄGELI unter allen Umständen ihr eigenes Wachsthum gefördert.

Ueber die ebenfalls von NÄGELI (l. c. pag. 93) ermittelte Ausscheidung von Eiweiss und Peptonen aus gährthätigen Zellen wurde bereits in dem Kapitel: Zur Ausscheidung kommende Stoffwechselprodukte berichtet, pag. 453.

## 2. Oxydations-Gährungen.

Bisher hat man nur erst eine Form bei Pilzen aufgefunden, nämlich die Oxalsäure-Gährung. Die frühere Meinung, dass innerhalb der Pilzgruppe noch eine zweite Art von Oxydations-Gährung vorkomme, nämlich Essigsäure-Gährung, erwies sich durch NÄGELI's Untersuchungen an Mycodermen (diese waren es, die man als Essigbildner ansprach) als unhaltbar, womit aber keineswegs gesagt werden soll, dass die Möglichkeit eines solchen Vorkommens bei irgend welchen andern Pilzen ausgeschlossen sei.

Die Oxalsäure-Gährung besteht darin, dass gewisse Kohlenstoffverbindungen, speciell Zuckerarten, eine theilweise Oxydation erfahren, welche zur Bildung von Oxalsäure führt.

Als Materialien für diese Gährung können dienen nach DE BARY<sup>2)</sup> Traubenzucker und Fruchtzucker, nach meinen Ermittlungen<sup>3)</sup> auch Galactose, Rohrzucker, Milchzucker, Maltose, Dextrin, sowie Glycerin, Mannit, Dulcit.

Die Oxalsäure-Gährung scheint einer sehr grossen Zahl von Pilzen zuzukommen, sowohl Phycomyceten, als Eumyceten. Unterer ersteren sind z. B. die Mucorineen, unter letzteren viele Basidiomyceten (Hutswämme, Löcherschwämme, Bauchpilze), zahlreiche Ascomyceten, sowohl Pyrenomyceten (z. B. Chaetomium), als Discomyceten zu nennen. Für die Hefenpilze (Saccharomyceten) wies ich<sup>3)</sup> kürzlich ein Beispiel nach. Aber auch unter den Flechten hat man sehr zahlreiche Oxalsäurebildner kennen gelernt. (Man vergleiche hierüber noch pag. 388).

Die gebildete Oxalsäure scheint vielfach als Kaliumsalz zur Ausscheidung zu kommen, was nach DE BARY z. B. bestimmt bei *Sclerotinia sclerotiorum* der Fall ist, in andern Fällen (Haarbildungen der Chaetomien-Früchte, Mucor-Sporangien) als Kalkoxalat. Tritt das Kaliumsalz mit einem Kalksalz in Berührung, so wird es natürlich in Kalkoxalat umgewandelt.

Bezüglich der Intensität der Oxalsäure-Produktion giebt es bei den verschiedenen Pilzen verschiedene Grade. Zu den energischsten Oxalsäurebildnern gehört nach DE BARY (l. c.) *Sclerotinia sclerotiorum*, was ich nach eigenen Er-

<sup>1)</sup> l. c. pag. 83.

<sup>2)</sup> Ueber einige Sclerotinien und Sclerotienkrankheiten. Botan. Zeit. 1886.

<sup>3)</sup> Ueber Oxalsäuregährung an Stelle von Alkohol-Gährung bei einem typischen Saccharomyceten (*S. Hansenii* n. sp.). Ber. d. deutsch. bot. Ges. 1889.

fahrungen bestätigen kann, zu den schwächeren mein *Saccharomyces Hansenii*, zwischen beiden steht etwa in der Mitte *Penicillium glaucum*.

Die Abscheidung dürfte bei gewissen Pilzen ausschliesslich oder doch vorzugsweise auf gewisse Organe localisirt sein, wie man wohl daraus schliessen darf, dass Haarbildungen (*Chaetomium*), Sporangien (*Mucor*) etc. förmlich mit Kalkoxalat incrustirt sein können, während benachbarte Theile dergleichen entweder gar nicht oder doch in nur wenig ausgeprägter Form zeigen.

### III. Spaltungen des Nährmaterials.

Wie LEWKOWITSCH<sup>1)</sup> nachwies, vermag *Penicillium glaucum* (Brotschimmel) die Mandelsäure, die sich bekanntlich optisch inactiv verhält, zu spalten in ihre beiden activen Isomeren: die rechtsdrehende und die linksdrehende Mandelsäure und letzere zum Aufbau der Zellen zu verwenden, während erstere übrig bleibt.

Die nämliche Spaltung wird nach L. auch von einem Hefepilz (*Saccharomyces ellipsoideus*, Weinhefe) bewirkt, welcher aber im Gegensatz zu *Penicillium* die rechtsdrehende Mandelsäure aufzehrt und die linksdrehende übrig lässt.

Nach PASTEUR<sup>2)</sup> nehmen Hefepilze sowohl wie Schimmelpilze, wenn sie in einer Lösung von Weinsäure cultivirt werden, die rechtsdrehende Modification derselben auf, während die linksdrehende in der Flüssigkeit zurückbleibt.

Von VAN TIEGHEM<sup>3)</sup> wurde gezeigt, dass gewisse Schlauchpilze aus der Familie der Perisporiaceen (*Aspergillus niger*, *Penicillium glaucum*) die Fähigkeit haben zur Spaltung des Tannins in Gallussäure und Glycose. Es ist zu vermuthen, dass auch Pilze aus anderen Gruppen diese Wirkung äussern können.

### IV. Wärmeentwicklung.

Da, wie wir gesehen haben, die Pilze Sauerstoff-Athmung besitzen, dieser Process aber den Werth eines Oxydationsvorganges besitzt, so muss nothwendiger Weise hierbei Wärme frei werden.

Auch die intramoleculare Athmung ist mit einer Erwärmung verbunden, die natürlich geringer ausfällt, als bei der Sauerstoff-Athmung.

Eine relativ bedeutende Erwärmung aber findet bei den Gährungsprocessen, speciell der Alkoholgährung statt. Sie entstammt der Spannkraft, welche bei der Spaltung des Zuckers in Alkohol und Kohlensäure disponibel wird.

DUBRUNFAUT<sup>4)</sup> hat die bei der Gährung erzeugte Wärme bei einem Versuche mit 21,400 Liter einer Flüssigkeit, welche in einem Bottich von Eichenholz sich befand, 2559 Kgrm. Rohrzucker enthielt und im Verlauf von 4 Tagen vergohr, berechnet. Die ursprüngliche Temperatur von 23,7° C. stieg während dieser Zeit auf 33,75°; die wirkliche Temperaturerhöhung aber betrug, da die Abkühlung in dem umgebenden Raum, dessen Temperatur zwischen 12 und 16° schwankte, auf 4° geschätzt ward, 14,05°. Es wurden 1181 Kgrm. Alkohol von 15° und 1156 Kilogr. Kohlensäure gebildet. Durch annähernde Berechnung fand FRITZ<sup>5)</sup> dass die bei Vergährung einer 18½ Zuckerlösung durch *Saccharomyces*

<sup>1)</sup> Spaltung der inactiven Mandelsäure in ihre beiden optisch activen Isomeren. Berichte d. deutsch. chem. Gesellsch. 1883. Bd. XVI. Heft 11, pag. 1568—1577.

<sup>2)</sup> Compt. rend. 1858, Bd. 46, pag. 617; u. 1860, Bd. 51, pag. 298.

<sup>3)</sup> Ann. sc. nat. sér. 5. t. 8, pag. 240 (1867).

<sup>4)</sup> in ERDMANN Journ. f. pract. Chem. Bd. 69 (1856), pag. 444. Compt. rend. 1856. No. 20, pag. 945.

<sup>5)</sup> Berichte d. deutsch. chem. Gesellsch. 1873, Bd. 6, pag. 57.

*cerevisiae* aktuell werdende Energie hinreichend sei zur Erwärmung der Lösung um 21° C., natürlich die Behinderung jedes Verlustes an Wärme vorausgesetzt.

Mit der DUBRUNFAUT'schen Angabe stimmt im Wesentlichen auch die Beobachtung BREFELD's<sup>1)</sup> überein, dass bei Bierhefegährung die Nährlösung sich um 12—15° C. erwärme. ERIKSON<sup>2)</sup> beobachtete, dass bei lebhafter Gährung durch Bierhefe in 500 Cbcm. einer 10% Zuckerlösung ein Temperaturüberschuss von 3,9° C. eintrat.

Dass die verschiedenen starken Gährungserreger unter gleichen Bedingungen verschiedene Grade der Erwärmung der Nährlösungen zeigen werden, ist von vornherein wahrscheinlich; vergleichende Untersuchungen hierüber, mit rein-gezüchteten Species vorgenommen, fehlen.

Nach NÄGELI werden bei der Vergährung von 1 Kgrm. Rohrzucker, oder nach Invertirung desselben von 1,0526 Kgrm. Traubenzucker, wobei 0,51 Kgrm. Alkohol entstehen, 146,6 Calorien an Wärme erzeugt.<sup>3)</sup>

#### V. Lichtentwicklung.

Bei der Athmung mancher Pilze findet neben Wärmeentwicklung auch noch Lichterzeugung statt. Man hat diese als »Phosphorescenz« bezeichnete Erscheinung speciell für gewisse Basidiomyceten (namentlich grössere Baumschwämme aus den Familien der Blätterschwämme und Löcherschwämme) constatirt und z. Th. eingehend untersucht.

Durch die bisherigen Forschungen sind nur erst etwa 16 Species mit Sicherheit als phosphorescirend bekannt geworden, von denen die meisten wärmeren Klimaten und fast alle der grossen Familie der Agaricineen zugehören.

*Agaricus (Armillaria) melleus* VAHL, der bei uns in verschiedenen Wald- und Obstbäumen schmarotzt. Beobachter der Phosphorescenz: NEES, NÖGGERATH und BISCHOFF,<sup>4)</sup> JOS. SCHMITZ,<sup>5)</sup> TULASNE, LUDWIG,<sup>6)</sup> BREFELD.<sup>7)</sup>

*Agaricus (Pleurotus) olearius* Dec. An Oel- und anderen Bäumen im südlichen und südöstlichen Europa; BATARRA,<sup>8)</sup> TULASNE,<sup>9)</sup> FABRE.<sup>10)</sup>

*Ag. (Pleurotus) phosphorus* BERK. An Baumwurzeln in Australien. GUNNING.<sup>11)</sup>

*Ag. (Pleurotus) Gardneri* BERK. in Australien und Brasilien; GARDENER,<sup>12)</sup> BERKELEY.<sup>13)</sup>

*Ag. (Pleurotus) illuminans* MÜLL. u. BERK.<sup>14)</sup> an totem Holze in Australien.

<sup>1)</sup> Ueber Gährung. Landwirthsch. Jahrb. 1876. Bd. 5, pag. 300.

<sup>2)</sup> Unters. aus d. bot. Inst. Tübingen, 1881. Heft 1, pag. 105. Vergl. auch PFEFFER, Physiol. I. pag. 414.

<sup>3)</sup> Vergl. NÄGELI, über Wärmetönung bei Fermententwicklung. Sitzungsber. d. Baiersch. Akad. 1880, pag. 129 u. Theorie der Gährung 1879, pag. 55—66.

<sup>4)</sup> Die unterirdischen Rhizomorphen. Nov. acta Bd. 11 u. 12.

<sup>5)</sup> Linnæa 1843, Pag. 523.

<sup>6)</sup> Ueber die Phosphorescenz der Pilze und des Holzes. Dissertation, 1874.

<sup>7)</sup> Schimmelpilze III., pag. 170.

<sup>8)</sup> Fungorum agri Ariminensis historia. Faventiae 1755.

<sup>9)</sup> Ann. sc. nat. Sér. III. t. 9 (1848), pag. 341.

<sup>10)</sup> Ann. sc. nat. Sér. IV. t. 4 (855), pag. 179.

<sup>11)</sup> Vergl. SACCARDO, Sylloge Bd. V., pag. 358.

<sup>12)</sup> In HOOKER, Journ. of bot. Bd. II. (1840), pag. 426 u. Bd. IV. (1842), pag. 217. — Flora 1847, pag. 756.

<sup>13)</sup> Introd. to crypt. bot. London 1857, pag. 265.

<sup>14)</sup> Austral. fungi no. 15. (Saccardo, Syll. V. 352).

- Ag. (Pleurotus) facifer* B. u. C., der »Fackelträger« in Nordamerika.<sup>1)</sup>  
*Ag. (Pleurotus) Lampas* BERK., auf Pflanzenstengeln in Australien. BERKELEY.<sup>2)</sup>  
*Ag. (Pleurotus) noctilucens* LÉV., auf Baumstämmen in Manilla. GAUDICHAUD.<sup>3)</sup>  
*Ag. (Pleurotus) Prometheus* BERK. u. C.,<sup>4)</sup> auf totem Holz in Hong-Kong.  
*Ag. (Pleurotus) candescens* MÜLL u. BERK.<sup>5)</sup>, auf totem Holz in Australien.  
*Ag. (Pleurotus) igneus* RUMPH, in Amboina. RUMPH.<sup>6)</sup>  
*Ag. (Collybia) longipes* BULL., bei uns vorkommend; RUMPH.  
*Ag. (Collybia) tuberosus* BULL., „ „ „ F. LUDWIG.<sup>7)</sup>  
*Ag. (Collybia) cirrhatus* PERS., „ „ „ F. LUDWIG.<sup>8)</sup>  
*Polyporus Emerici* BERK. in Australien. BERKELEY.<sup>9)</sup>

Von anderen Hutpilzen, die DRUMMOND<sup>10)</sup> in Australien phosphorescirend fand, kennt man die Namen nicht.

Nach LUDWIG<sup>11)</sup> ist auch ein Schlauchpilz, *Xylaria Hypoxylon*, als photogen zu bezeichnen; CRIÉ<sup>12)</sup> fand *Xylaria polymorpha* leuchtend.

Zur Lichterzeugung sind zwar im Allgemeinen sowohl vegetative als fructificative Entwicklungsphasen befähigt. Doch beschränkt sich bei gewissen Species die Leuchtkraft ausschliesslich auf vegetative Zustände, während sie bei anderen Arten an den Fructificationsorganen sehr ausgesprochen zu Tage tritt. Als bekanntestes Beispiel für den ersteren Fall ist der Hallimasch (*Agaricus melleus*) anzuführen. Das Leuchten erfolgt hier nur an den strang- oder hautförmig ausgebildeten Myceltheilen, speciell an deren Vegetationsenden, oder an Stellen wo Neubildungen vegetativer Art auftreten, wie schon JOS. SCHMITZ (l. c.) angab und LUDWIG (Dissertation) bestätigte. Das schon im Alterthum bekannte Leuchten faulen Holzes rührt in gewissen Fällen von der Gegenwart des Hallimasch-Mycels her.

Auch *Xylaria Hypoxylon* phosphorescirt nach LUDWIG (l. c.) nur in den Myceltheilen (welche ebenfalls durch den Pilz vermorschtes Holz leuchtend machen können), niemals aber an den Fruchtkulen. Aehnliches gilt nach demselben (HEDWIGIA l. c.) für die genannten sclerotienbildenden Collybien, die während der Sclerotienbildung und bei der Mycelbildung aus den Sclerotien phosphoresciren.

Den anderen Fall, betreffend die Phosphorescenz fructificativer Organe, hat man für die Mehrzahl der oben genannten Lichterzeuger constatirt, speciell für *Agaricus olearius* (TULASNE, FABRE l. c.), wo der ganze Hut (Stiel, Huthaut, Lamellen) leuchtet, bisweilen auch auf Bruch- oder Schnittstellen.

<sup>1)</sup> Ann. of nat. hist. Dec. 1853.

<sup>2)</sup> London Journ. IV. pag. 44 (nach SACCARDO, Sylloge V. 357).

<sup>3)</sup> GAUDICHAUD, MONTAGNE et LÉVEILLÉ. Voyage autour du monde sur la Bonite. Paris 1844—51. Ann. sc. nat. Oct. 1844, pag. 171.

<sup>4)</sup> Proceed. of the Americ. Acad. of arts and sciences 1862.

<sup>5)</sup> Australian Fungi 16.

<sup>6)</sup> RUMPHIUS, Herbarium Amboïnense. t. VI. pag. 130.

<sup>7)</sup> Botanisches Centralbl. Bd. XII. (1882), No. 3.

<sup>8)</sup> *Agaricus cirrhatus*, PERS., ein neuer phosphorescirender Pilz. Hedwigia 1865. Heft VI.

<sup>9)</sup> Grevillea X., pag. 96.

<sup>10)</sup> Flora 1847, pag. 756.

<sup>11)</sup> Spectroscop. Unters. photogener Pilze. Zeitschr. f. wissensch. Mikroskopie Bd. I, Heft 2, pag. 189.

<sup>12)</sup> Sur quelques cas nouveaux de phosphorescence dans les vegetaux. Compt. rend. 93, pag. 853.

Was die Intensität des Leuchtens anlangt, so ist sie sowohl nach Species als nach Individuen und nach den Theilen eines und desselben Individuums resp. Organs verschieden. Beim *Ag. olearius* z. B. leuchten nach FABRE die Lamellen meist stärker als Stiel und Hut, den *Ag. phosphoreus* fanden GARDENER und GUNNING so stark leuchtend, dass sie Geschriebenes lesen konnten, und W. PFEFFER<sup>1)</sup> vermochte in dunkeln Nächten die Lichterscheinung an stark leuchtenden Individuen von *Agaricus olearius* noch auf etwa 1000 Schritt wahrzunehmen.

Dass das Phosphoreszenzlicht nicht bei allen Species die gleiche Zusammensetzung habe, liess sich schon längst nach dem äusseren Augenschein vermuthen, da es bei der einen Species mehr bläulich, bei der andern mehr grünlich oder grünlich-gelb, bei der dritten mehr weisslich mit einem Stich ins Grünliche erscheint. Doch ist der Versuch, auf analytischem Wege zu sicheren Resultaten zu kommen, erst neuerdings, von LUDWIG,<sup>2)</sup> gemacht worden, mit Bezug auf das Phosphoreszenzlicht von *Trametes pini* (?), *Agaricus melleus*, *Xylaria Hypoxylon* und *Collybia tuberosa*, wobei sich jene Vermuthung als richtig bestätigte.

Hauptbedingung für das Zustandekommen des Leuchtens ist Lebensfähigkeit der betreffenden Organe. An todtten tritt die Erscheinung niemals auf. Die Theile müssen sogar eine gewisse Energie der Lebensthätigkeit entfalten; mit Eintritt in den Ruhezustand verschwindet das Leuchten. Sehr schön lässt sich dies nach BREFELD<sup>3)</sup> an den Mycelsträngen vom *Ag. melleus* beobachten, wo nur die jugendlichsten, noch weissen und weichen Stellen phosphoresciren, die älteren braun und hart gewordenen, also in den Ruhezustand übergegangenen, dagegen nicht mehr leuchtfähig sind.

Eine weitere Bedingung ist Sauerstoffgehalt des umgebenden Mediums. Daher hört das Leuchten, wie schon FABRE (l. c.) feststellte und später LUDWIG (Dissertation) bestätigte, auf, sobald man leuchtfähige Theile in ausgekochtem Wasser untertaucht, oder sie ins Vacuum, in Kohlensäure oder in Wasserstoff bringt. Nach nicht zu langem Verweilen wieder an die Luft gebracht, stellt sich das Phänomen wieder ein. FABRE (an *Ag. olearius*) und NEES, NÖGGERATH, BISCHOFF fanden, dass das Leuchten in reinem Sauerstoff intensiver wurde. Als eine Function lebender Theile ist die Phosphoreszenz natürlich auch von der Temperatur abhängig. LUDWIG<sup>4)</sup> ermittelte für den Hallimasch (das ihm zu Gebote stehende Mycelmaterial war spontanes) als Minimum 4—5° C., als Optimum 25—30° C. und als obere Grenze 50° C. BREFELD, dem äusserst üppige künstlich erzogene Mycelmassen zur Verfügung standen, bemerkte schon bei 1—2° R. ziemlich starkes Leuchten, das sich bei Zimmertemperatur nicht merklich steigerte. (Es scheinen hiernach bei demselben Pilze je nach der Ueppigkeit seiner Entwicklung die Temperaturversuche verschiedene Resultate zu liefern.) Bei FABRE's Versuchen ergab sich als untere Grenze etwa 4° C., das Maximum lag schon von 8—10° C. ab. Plötzlicher Wechsel der Temperatur von 40° auf 10° (Versuche mit dem Hallimasch-Mycel in Wasser) bewirkte nach LUDWIG l. c. sofortige Sistirung des Leuchtens.

Zum Licht steht die Erscheinung, wenigstens beim Hallimasch, offenbar nicht in irgend welcher Beziehung, denn sie findet statt, gleichgültig ob die Stränge

<sup>1)</sup> Pflanzenphysiologie II., pag. 419.

<sup>2)</sup> Spectroskopische Untersuchung photogener Pilze. Zeitschr. f. wissensch. Mikroskopie, Bd. I. (1884), pag. 181 ff.

<sup>3)</sup> l. c. pag. 171.

<sup>4)</sup> Dissertation, pag. 25.

im Dunkeln, beispielsweise in der Tiefe eines Bergwerks, oder am Licht gewachsen sind. Dagegen ist es leicht verständlich, dass durch Feuchtigkeitsmangel, wenn er die Lebensthätigkeit hemmt, auch die Leuchtkraft aufgehoben wird.

Das Phosphoreszenzphänomen muss in irgend welcher näheren Beziehung zur Athmung stehen. Es geht dies vor allem aus der von FABRE ermittelten wichtigen Thatsache hervor, dass leuchtende Organe eine ausgesprochene Athmungsenergie zeigen. Er fand bei seinen Experimenten mit einem Hute von *Agaricus olearius*, dass derselbe in 36 Stunden bei 12° C. pro 1 Grm. Substanz 4,41 Cbcm. Kohlensäure aushauchte, während 1 Grm. nicht leuchtender Substanz cet. par. nur 2,88 Cbcm. CO<sub>2</sub> lieferte.

Die nähere Beziehung zur Athmung documentirt sich ferner darin, dass alle diejenigen Factoren, welche die Athmung herabsetzen oder unterdrücken, auch die Leuchtfähigkeit schwächen oder aufheben. Zu diesen gehören Sauerstoffmangel und Temperaturerniedrigung. Ein leuchtfähiger Hut vom *Ag. olearius* producirte bei niederer Temperatur, wo das Leuchten erlosch, pro 1 Grm. Substanz in 44 Stunden nur 2,64 Cbcm. Kohlensäure, ein nicht leuchtfähiges Fragment unter denselben Bedingungen 2,57 Cbcm. (FABRE).

Man könnte glauben, dass die Lichterscheinung eine Folge der durch die Athmung hervorgerufenen Erwärmung sei, allein dann müssten, wie PFEFFER und SACHS mit Recht betonen, bei anderen Pilzen, die eben so energisch oder noch energischer athmen, ebenfalls Lichterscheinungen auftreten. Die Phosphorescenz scheint demnach nicht, wie FABRE (l. c.) meint, durch die Respirations-thätigkeit allein erklärt werden zu können. Vielmehr müssen die Leucht-Pilze mit specifischen Eigenschaften resp. Stoffen ausgerüstet sein, welche die Leuchterscheinungen bei der Athmungsthätigkeit ermöglichen.<sup>1)</sup>

Einen Anhalt zur Erklärung dieser Erscheinungen dürften vielleicht die Untersuchungen RADZISZEWSKI's<sup>2)</sup> geben, welche lehrten, dass gewisse Aldehyde resp. Verbindungen derselben, wenn sie in Berührung mit Alkalien und Sauerstoff langsam oxydiren, schon bei einer Temperatur von + 10° stark leuchten. Die betreffenden Verbindungen lassen alles Aldehyd frei werden, und es ist allem Anschein nach dieser Körper, welcher im *Statu nascendi* in Berührung mit Sauerstoff die Lichterscheinung bewirkt. Dabei stimmen diese Körper mit dem Phosphor darin überein, dass ihre Oxydation mit einer Spaltung der gewöhnlichen Sauerstoffmoleküle und deren Umwandlung in dreiatomige Ozonmoleküle verbunden ist.

Auch die als Ozonerreger bekannten ätherischen Oele (Terpentinöl, Citronenöl, Kümmelöl, Pfefferminzöl etc.), sowie die aromatischen Kohlenwasserstoffe leuchten nach R. bei höherer Temperatur anhaltend, wenn sie mit alkoholischer Kalilösung oder Natronhydrat geschüttelt werden. Aehnlich verhalten sich auch fette Oele und deren Bestandtheile, ferner die eigentlichen Fette und diejenigen Alkohole, welche mehr als 4 Atome Kohlenstoff im Molekül haben.

Es wäre demnach denkbar, dass solche Verbindungen, die ja z. Th. in den leuchtenden Hutpilzen bereits bekannt sind (z. B. fettes Oel), wenn sie in alka-

<sup>1)</sup> Ueber Lichtentwicklung bei Pilzen vergleiche man noch DE BARY, Morphol. und Physiol. der Pilze, 1864. pag. 229. SACHS, J., Experimentalphysiol. 1865, pag. 304, und Vorlesungen über Pflanzenphysiol. II. Aufl., pag. 397. LUDWIG's citirte Dissertation, wo man auch die ältere Literatur findet, PFEFFER, W., Pflanzenphysiologie II, 1881, pag. 418—422. LUDWIG, F., Selbstleuchtende Pilze, Zeitschrift f. Pilzfunde, 1885, pag. 8—13.

<sup>2)</sup> Bericht LUDWIG's im Bot. Centralbl. Bd. VII., pag. 325.

lischer Lösung mit Ozon sich verbinden, die Ursache des Leuchtens dieser Pilze darstellen.

### C. Einfluss äusserer Kräfte auf Vegetation, Fructification und sonstige Lebensvorgänge.

#### 1. Licht.

Auf die Keimung der Sporen wie auf die Mycelbildung der allermeisten Pilze scheint das Licht keinerlei Einfluss zu haben.<sup>1)</sup> Daher auch die reiche Mycelentwicklung mancher Schimmel- und Hutpilze in dunklen feuchten Kellern (an alten Weinfässern, Oelfässern, Balken, Bretterverschlagen, Steinen), und im tiefen Dunkel der Schächte (an Balkenwerk und Brettern), die reiche Mycelentwicklung im Innern der Baumstämme seitens vieler Hutschwämme, die unterirdische Entwicklung reicher Mycelsysteme der Trüffeln, Bauchpilze und mancher Hutpilze, sowie der »Mycorrhizen«, die Mycelentwicklung verschiedener Schimmel (z. B. des Brotschimmels) im Innern von Früchten und Samen etc. Dass auch die Zelltheilungen der Bierhefe bei mässigem Lichte mit gleicher Lebhaftigkeit stattfinden wie im Dunkeln, ist neuerdings von KNY<sup>2)</sup> experimentell erwiesen worden.

Von Fällen, in denen die Keimung der Sporen von Licht beeinflusst wird, und zwar bei Abschluss des Lichtes früher als im Licht erfolgt, scheinen überhaupt nur zwei in der Literatur vorzuliegen, von denen der eine die *Peronospora macrospora* betrifft,<sup>3)</sup> der andere den *Rhodymyces Kochii* WETTSTEINS.<sup>4)</sup>

Was sodann die Fructification anlangt, so möchte zunächst für die Conidien-, Gemmen- und Zygosporienbildung das Licht im Allgemeinen ebenfalls bedeutungslos sein, wenigstens ist das Gegentheil bisher nur in einem Falle, der die *Botrytis cinerea* betrifft, von KLEIN (in Bestätigung der Beobachtung RIND-FLISCH's) erwiesen worden. Derselbe legte nämlich dar,<sup>5)</sup> dass die Conidienbildung bei dieser Schimmelform nur während der Nachtzeit erfolgt.

Dagegen ist nach BREFELD<sup>6)</sup> die Ausbildung der Sporangienfructification von *Pilobolus microsporus* entschieden an Lichtzutritt gebunden: die Sporangienträger vergeilen bei Lichtmangel, ohne dass es zur Anlage von Sporangien kommt.

Auch die Entwicklung der Fruchtkörper gewisser Basidiomyceten und zwar der Hutpilze steht zum Lichte in Abhängigkeit. Aus BREFELDS Untersuchungen<sup>7)</sup> an *Coprinus stercorearius* geht unzweifelhaft hervor, dass der Hut, dessen Ausbildung bei Lichtzutritt sehr gefördert und frühzeitig zu vollem Abschluss gebracht

<sup>1)</sup> Für einige Fälle ist dies bestimmt erwiesen worden, so von H. HOFFMANN (Jahrb. f. wiss. Bot. 1860, Bd. 2, pag. 321; von E. LÖW, Zur Physiol. niederer Pilze. Verhandl. d. zool. bot. Ges. Wien, 1867 (*Penicillium*, *Mucor stolonifer*); von BREFELD, Schimmelpilze III., pag. 88. (*Coprinus*).

<sup>2)</sup> Beziehungen des Lichtes zur Zelltheilung bei *Saccharomyces cerevisiae*. Berichte d. deutsch. bot. Ges. 1884, pag. 129—144.

<sup>3)</sup> DE BARY, Ann. sc. nat. sér. IV, t. 20 (1863), pag. 37.

<sup>4)</sup> Untersuchungen über einen neuen pflanzl. Parasiten des menschl. Körpers. Sitzungsber. d. Wiener Ak. 1885, Bd. 41, pag. 39—40.

<sup>5)</sup> Ueber die Ursachen der ausschliesslich nächtlichen Sporenbildung von *Botrytis cinerea*. Bot. Zeit. 1885, pag. 6.

<sup>6)</sup> Schimmelpilze IV., pag. 76.

<sup>7)</sup> Schimmelpilze III., pag. 87—97.



wird, bei Lichtabschluss erheblich zurückbleibt und verkümmert, während der Stiel im Vergleich zu im Licht entstandenen Fruchtkörpern starke Ueerverlängerung erfährt und dabei dünn und schwächig wird (Vergeilung). (Doch ist bei Temperaturen über 15° R. auch eine zwar langsame aber völlige Ausbildung des Hutes bis zur Sporenreife möglich.) Nicht minder hemmend wirkt nach BREFELD<sup>1)</sup> Lichtabschluss auf die Hutbildungen bei *Coprinus ephemerus*. Letztere wird auch hier meistens ganz unterdrückt. Dabei wird der Turgor der Zellen des Stieles soweit herabgesetzt, dass Letzterer schlaff erscheint, um bei Lichtzutritt wieder prall zu werden und sich aufzurichten.

Dagegen unterbleibt bei *Coprinus lagopus* nach BREFELD<sup>2)</sup> die Hutbildung im Finstern nicht.

Die unterirdisch lebenden Bauchpilze haben bekanntlich für ihre Fruchtbildung Licht ebenfalls nicht nöthig. *Sphaerobolus stellatus* TODE dagegen, ein kleiner holzbewohnender Gastromycet, bildet nach BREFELD'S<sup>3)</sup> Versuchen seine Früchte nur im Licht.

Bezüglich der Schlauchpilze ist mir aus der Literatur nur eine Bemerkung von WINTER<sup>4)</sup> bekannt, wonach die aus den Sclerotien hervorsprossenden Früchte von *Peziza Fuckeliana* ihr Wachsthum im Dunkeln einstellen. Aus meiner eigenen Erfahrung kann ich noch für meine *Peziza Batschiana* anführen, dass wenn die Sclerotien derselben an der Bodenoberfläche liegen, also unmittelbar dem Licht zugänglich sind, stiellose, wenn sie aber im Boden liegen, mehr oder minder lang gestielte Becherfrüchte treiben, und dass letztere nur am Licht zur Ausbildung gelangen, nicht im Erdboden.

Was die Qualität des zur normalen Ausbildung von Fruchträgern resp. Sporen nöthigen Lichtes anbetrifft, so zeigte BREFELD<sup>5)</sup> für die Sporangienträger von *Pilobolus microsporus*, sowie für die Fruchtkörper von *Coprinus stercorarius*, dass hier ausschliesslich die stärker brechbaren Strahlen des Spectrums (das blaue Licht, wie man es hinter einer Lösung von Kupferoxydammoniak erhält) in Betracht kommen, während die schwächer brechbaren Strahlen (das gelbe Licht, wie es hinter einer Kaliumbichromat-Lösung erzielt wird) ganz wie eine Dunkelkultur wirken, nämlich die Fruchträger vergeilen lassen, ohne dass es zur Fructification kommt.

Gerade das umgekehrte Verhältniss hat nach KLEIN (l. c.) bei der Conidienform von *Peziza Fuckeliana* (der früheren *Botrytis cinerea*) statt, insofern die rothgelbe Hälfte des Spectrums die Sporenbildung befördert, die blauviolette diesen Vorgang hemmt. Die Hemmung ist nach KLEIN stark genug, der Beschleunigung das Gleichgewicht zu halten: das Resultat ist daher bei Tage gleich Null. Lampenlicht dagegen, in welchem die rothgelbe Hälfte stärker ist, wirkt nach K. als positiver Reiz.

Nach KRAUS<sup>6)</sup> findet die Entwicklung der Fruchtkörper von *Claviceps microcephala* sowohl im blauen, als im gelben Licht statt.

<sup>1)</sup> l. c. pag. 114 u. Heft IV, pag. 79.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze III, pag. 108.

<sup>3)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgeb. d. Mycologie. Heft VIII, pag. 287.

<sup>4)</sup> Botan. Zeitung 1874, pag. 1.

<sup>5)</sup> Schimmelpilze IV, pag. 77 und III, pag. 96.

<sup>6)</sup> Berichte d. naturf. Ges. Halle, 1876 u. Bot. Zeit. 1876, pag. 506.

## 2. Temperatur.

Wie bei allen übrigen Organismen, so stehen auch bei den Pilzen die Lebensprocesse in Abhängigkeit zur Temperatur.

Diejenigen Temperaturgrade, bei welchen der betreffende Process sich am energischsten gestaltet, bezeichnet man als Temperatur-Optimum, von diesem nach abwärts, dem Nullpunkte zu, sowie nach aufwärts nimmt die Energie des betreffenden Processes ab. Die unterste Grenze, bei der irgend eine Lebensthätigkeit noch erfolgen kann, pflegt man Temperatur-Minimum, die oberste Temperatur-Maximum zu nennen. Bei jeder genaueren Temperaturbestimmung für irgend einen Lebensvorgang handelt es sich immer um Feststellung dieser drei Cardinalpunkte (Minimum, Optimum, Maximum). Doch sind Untersuchungen dieser Art nur erst für wenige pilzliche Objekte durchgeführt worden.

Was zunächst die Keimungstemperatur anlangt, so liegt, um vorerst die vollständigeren Untersuchungen zu erwähnen, nach WIESNER<sup>1)</sup> für die Conidien von *Penicillium glaucum*:

Das Minimum bei 1,5—2° C.

„ Optimum „ 22° „

„ Maximum „ 40—43° „

nach WETTSTEIN<sup>2)</sup> für die Conidien von *Rhodomycetes Kochii*:

Das Minimum bei 2—4° C.

„ Optimum „ 20—40° „

„ Maximum „ 50° „

Nach H. HOFFMANN<sup>3)</sup> erfolgt die Keimung der Conidien von *Botrytis cinerea* schon bei 1,6° C., der Sporen von *Ustilago Carbo* bei 0,5—1° C., von *Ustilago destruens* noch nicht bei 6° C., nach DE BARY<sup>4)</sup> die der Conidien von *Cystopus candidus* bei 5° C. Wahrscheinlich liegt bei andern Pilzen das Minimum noch wesentlich höher. Giebt doch BREFELD<sup>5)</sup> an, dass das Letztere für gewisse *Pilobolus*-, *Ascobolus*- und andere Basidiomyceten-Species 35—40° C. betrage, also etwa der Körpertemperatur entspreche. Jedenfalls schwanken hiernach die Keimungsminima der Pilze in denselben weiten Grenzen wie die der Spaltpilze.

Mit der Keimungstemperatur dürfte wohl die der kräftigen Mycelentwicklung vielfach zusammenfallen, in manchen Fällen mag sie etwas höher liegen. Doch fehlen genaue Ermittlungen hierüber.

Nach sorgfältigen vergleichenden Untersuchungen E. CHR. HANSENS<sup>6)</sup> fallen die Temperatur-Minima und Maxima der verschiedenen Bier- und Weinhefen mit Bezug auf die Kahlhautbildung unter den angegebenen Bedingungen (Cultur in Bierwürze in Kolben) wie folgt aus:

|                                 |     | Minimum     | Maximum               |
|---------------------------------|-----|-------------|-----------------------|
| <i>Saccharomyces cerevisiae</i> | I   | bei 5—6° C. | zwischen 34 u. 38° C. |
| „ <i>ellipsoideus</i>           | I   |             |                       |
| „ <i>Pastorianus</i>            | I   | „ 3—5° C.   | „ 28 u. 34° C.        |
| „ „                             | II  |             |                       |
| „ „                             | III |             |                       |
| „ <i>ellipsoideus</i>           | II  | „ 3—5° C.   | 38 u. 40° C.          |

<sup>1)</sup> Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 68 I. (1873), pag. 5 ff.

<sup>2)</sup> ebenda Bd. 91 (1885), pag. 40.

<sup>3)</sup> Jahrb. f. wissenschaftl. Botanik II (1860), pag. 267.

<sup>4)</sup> Morphol., pag. 375.

<sup>5)</sup> Schimmelpilze IV, pag. 20.

<sup>6)</sup> Recherches sur la physiologie et la morphologie des ferments alcooliques. VI. Les voiles chez le genre *Saccharomyces* (Résumé du compt. rend. des travaux du laborat. de Carlsberg. Copenhague 1886)

Ausserdem wies HANSEN (l. c.) nach, dass diejenigen Hefen, welche bezüglich der Kahmhautbildung die höchsten Temperaturmaxima zeigen, auch hinsichtlich der Sprossung und Gährwirkung die höchsten Maxima aufweisen. Die frühere Ansicht, laut welcher die obergährigen Hefearten höhere Temperaturen zur Entwicklung brauchen, als die untergährigen, ist nach HANSENS Ermittlungen unrichtig, wie das Verhalten von *S. Pastorianus* II u. III beweist, denn beide Arten, obwohl obergährig, entwickeln sich bei einer niedrigeren Temperatur, als der gleichfalls obergährige *S. cerevisiae* I und bei derselben wie der untergährige *S. Pastorianus* I.

JOHAN-OLSEN<sup>1)</sup> untersuchte die Temperatur-Optima der Mycel-Vegetation von *Aspergillen* und fand, dass dieselben bei den verschiedenen Species z. Thl. recht verschieden ausfallen:

|                                |  |
|--------------------------------|--|
| <i>Aspergillus glaucus</i>     | Zimmertemp. (bei 30° C. hört Wachsthum auf). |
| „ <i>flavus</i> BREFELD        | 36—38° C,                                    |
| „ <i>fumigatus</i> FRES.       | 38—40° C. wächst hierbei sehr schnell.       |
| „ <i>clavatus</i> DESM.        | zwischen 20 u. 30° C.                        |
| „ <i>subfuscus</i> JOHAN-OLSEN | 35—38° C.                                    |

|   |  |
|---|--|
| Nach anderen Beobachtern betragen die Optima für <i>Aspergillus (Eurotium) repens</i> | 10—15° C. (bei 25° C. hört Wachstum auf. <sup>2)</sup> ) |
| „ „ „ <i>niger</i>  | 34—35° C. <sup>3)</sup>                                  |
| „ „ „ <i>fumigatus</i>  | 37—40° C. <sup>4)</sup>                                  |
| „ „ „ <i>albus</i>  | } 15—25° C. <sup>5)</sup>                                |
| „ „ „ <i>ochraceus</i>  |  |

Aus diesen und anderen Erfahrungen ergibt sich, dass, wenn man aus einem beliebigen Material, z. B. einem Wasser, einem Mehl, aus dem Innern oder von der Oberfläche beliebiger Thier- oder Pflanzentheile möglichst alle Pilze isoliren will, man Culturen der Keime bei variirten Temperaturbedingungen vorzunehmen hat.

Betreffs des Einflusses der Temperatur auf die fructificativen Vorgänge liegen ebenfalls nur wenige Untersuchungen vor, und zwar sind es hier wiederum die Hefe-Arten, welche sich einer näheren Berücksichtigung zu erfreuen hatten. E. CHR. HANSEN's<sup>6)</sup> Experimente an 6 *Saccharomyces* lieferten folgendes Ergebniss:

|                       |     | Minimum | Maximum |
|-----------------------|-----|---------|---------|
| <i>S. cerevisiae</i>  | I   | 11° C.  | 37° C.  |
| „ <i>Pastorianus</i>  | I   | 3° C.   | 30½° C. |
| „ „                   | II  | 3° C.   | 28° C.  |
| „ „                   | III | 8½° C.  | 28° C.  |
| „ <i>ellipsoideus</i> | I   | 7½° C.  | 31½° C. |
| „ „                   | II  | 8° C.   | 34° C.  |

Nach A. FRÄNKEL<sup>6)</sup> vegetirt das Mycel von *Aspergillus fumigatus* bei 51 bis

<sup>1)</sup> Siehe JUST's Jahresber. 1885, pag. 475.

<sup>2)</sup> SIEBENMANN, Die Fadenpilze *Aspergillus* etc., pag. 24.

<sup>3)</sup> Nach RAULIN, Ann. sc. 5, Sér. XI, pag. 208.

<sup>4)</sup> Nach LICHTHEIM, Ueber pathogene Schimmelpilze. Berl. klin. Wochenschr. 1882. No. 9, 10.

<sup>5)</sup> Recherches sur la physiologie et la morphologie des ferments alcooliques. II. Les ascospores chez le genre *Saccharomyces*. Résum. du compte-rendu des travaux du laborat. de Carlsberg. Vol. II. Livr. 2.

<sup>6)</sup> Deutsch. med. Wochenschr. 1885, pag. 546.

52° C. noch, fructificirt aber bei dieser Temperatur nicht. In eine Temperatur von 37° C. zurückversetzt, tritt Sporenbildung sofort ein.

Die Temperatur ist selbst im Stande, die Form der Zellen und die Art der Zellverbände zu beeinflussen, ein Factum, das, wie wiederum HANSEN's<sup>1)</sup> Untersuchungen lehrten, in eclatanter Weise zum Ausdruck kommt bei den Bier- und Weinhefeepilzen und zwar bei deren Kahmhautbildungen. So producirt in Bierwürze z. B.:

*S. ellipsoideus* I bei 20—34° C. und 6—7° C. kleinere und verhältnissmässig mehr wurstförmige Zellen als im Bodensatze (der überwiegend runde und ovale, seltener wurstförmige Zellen enthält). Bei 13—15° C. reich verästelte und stark entwickelte Colonien von kurzen oder langen wurstförmigen Zellen, oft mit quirlständigen Aesten.\*

*Saccharomyces ellipsoideus* II: »Bei allen Temperaturen dieselben Formen, wie im Bodensatze (also überwiegend ovale und rundliche Zellen, wurstförmige Individuen selten),\* bei 15° C. und abwärts nur wenig mehr gestreckt.

*S. Pastorianus* I. »Bei 20—28° C. Beinahe dieselben Formen wie im Bodensatze (der vorwiegend gestreckte, wurstförmige, auch grosse und kleine ovale und runde Zellen enthält). Bei 13—15° C. stark entwickelte, myceliumartige Colonien von sehr langgestreckten, wurstförmigen Zellen ziemlich häufig.\*

*S. Pastorianus* II. »Bei 20—28° C. Beinahe dieselben Formen wie im Bodensatze (der sich wie bei der vorigen Species verhält), dazu barocke wurstförmige Zellen. Bei 15—3° C. überwiegend ovale und rundliche Zellen.\*

### 3. Mechanische Bewegung.

Von Seiten HORVATH's<sup>2)</sup> gemachte Experimente ergaben, dass Bewegung der Nährflüssigkeit auf die Entwicklung von Spaltpilzen hemmend einwirke. Dieses Resultat benutzte H. als Grundlage für eine neue Hypothese, nach welcher alle niederen Organismen, also auch die Pilze, durch mechanische Bewegung ungünstig, durch Ruhe dagegen günstig in ihrer Entwicklung beeinflusst werden sollen.

Inwieweit diese Hypothese in Bezug auf die Bierhefe Geltung habe, wurde von E. CHR. HANSEN<sup>3)</sup> näher geprüft:

Die Versuchsanordnung war folgende: 1 Liter Bierwürze wurde mit 2 Cbcm. einer Unterhefe inficirt und nach guter Vertheilung derselben in 2 gleich grosse Cylinder A u. B gegossen, die in gleicher Weise und gegen Staub geschützt behandelt wurden, nur mit dem Unterschiede, dass B sich selbst überlassen wurde, während die Flüssigkeit von A durch einen geeigneten, mit einem Uhrwerk verbundenen Flügelapparat in continuirliche Bewegung versetzt wurde, doch so, dass keine Einführung von Luft stattfand.

Diese Versuche, die in verschiedenen Jahren, verschiedenen Jahreszeiten und bei verschiedenen Temperaturen in obiger Weise wiederholt wurden, ergaben jedesmal, dass die Zahl der Zellen in A stets um das 2—3fache grösser war, als in B.

Es resultirt also das gerade Gegentheil von dem, was die sogenannte HORVATH'sche Hypothese verlangt.

Dass übrigens auch fädige Pilze durch continuirliche Bewegungen des Mediums nicht nur nicht in ihrer Entwicklung beeinflusst werden, sondern hier-

<sup>1)</sup> Die früher citirte Arbeit über die Hautbildungen. Vergl. auch JÖRGENSEN, die Microorganismen der Gährungsindustrie. Berlin 1886, pag. 101—109.

<sup>2)</sup> Ueber den Einfluss der Ruhe und der Bewegung auf das Leben. PFLÜGER's Arch. f. d. gesammte Physiologie Bd. 17. 1878, pag. 125.

<sup>3)</sup> Contributions à la connaissance des organismes, qui peuvent se trouver dans la bière et le moût de bière et y vivre; in Meddelelser fra Carlsberg-Laboratoriet; 1879.

bei sogar recht gut gedeihen können, lehrt u. A. das üppige Wachstum von *Leptomitus lacteus* in fliessenden verunreinigten Gewässern, sowie von Basidiomyceten-Mycelien in Holzrinnen rasch fliessender Gebirgsquellen. Die günstige Wirkung mechanischer Bewegungen auf das Wachstum der genannten Pilze, speciell der Hefe, beruht augenscheinlich auf der steten gleichmässigen Vertheilung des Nährmaterials, vielleicht auch theilweise auf der gleichmässigeren Vertheilung der Pilzzellen, sowie endlich auf der immer neuen Zufuhr von Sauerstoff.

Wahrscheinlich wirken mechanische Bewegungen auch auf alle in Flüssigkeiten gedeihenden Sprosszustände höherer Pilze günstig; doch fehlen noch Untersuchungen hierüber. Dagegen dürften dergleichen Bewegungen auf viele Pilze, welche nur typische Mycelien zu entwickeln vermögen, wie z. B. der Brotschimmel (*Penicillium glaucum*), ausschliesslich schädlichen Einfluss ausüben, da solche Mycelien erfahrungsgemäss leicht Knickungen erfahren.

#### 4. Luftdruck.

Der Luftdruck übt nur insofern einen Einfluss auf Wachstum der Pilzzellen, Plasmaströmung etc. aus, als es sich dabei um Partiärpressung des Sauerstoffs (und Stickstoffs) handelt. Untersuchungen von WIELER<sup>1)</sup> mit Beziehung auf *Coprinus lagopus*, *Mucor Mucedo* und *Phycomyces nitens* ergaben, dass das Wachstum noch bei einer sehr geringen Menge von Sauerstoff vor sich geht, und zwar lag die Grenze für *Phycomyces* zwischen 3 und 5 Millim., für *Coprinus* zwischen 3 und 20 Millim. und für *Mucor* bei 3 Millim. Barometerstand. Bezüglich des erstgenannten Pilzes beobachtete JAMES CLARK,<sup>2)</sup> dass zur Anregung resp. Unterhaltung der Plasmaströmung, wenn dieselbe durch Reduction des Luftdrucks oder gänzliche Verdrängung des Sauerstoffs suspendirt war, ebenfalls ein Minimalluftdruck von 7 Millim. (= einer Partiärpressung von 1,4 Millim.) genügte. Auch Schwärmsporen von *Saprolegnia* nehmen nach CLARK ihre Bewegung, wenn dieselbe durch Sauerstoffmangel sistirt wurde, bei Zufuhr einer geringen Sauerstoffmenge wieder auf.

Ueber den Einfluss höherer Sauerstoffpressungen liegen Versuche JENY's<sup>3)</sup> vor, welche ergaben, dass die Fruchträger von *Phycomyces nitens* unter einem Sauerstoffdruck von 1 Atm. ebensogut wuchsen, als in Luft, während unter einem Druck von 5 Atm. eine starke Hemmung des Wachstums stattfand.

### D. Bewegungserscheinungen.

#### 1. Heliotropische Richtungsbewegungen.

Werden Pilzorgane, die frei aus dem Substrat herausragen, solange sie noch wachsen, einseitig beleuchtet, so wendet sich vielfach ihre Achse der Lichtquelle zu (positiver Heliotropismus). Das gilt nicht nur von einzelligen, sondern auch von mehrzelligen Organen. Es scheint, als ob alle Fruchträger (im weitesten Sinne), die zu ihrer Ausbildung des Lichtes bedürfen, auch heliotropische Bewegungen ausführen können.

Als bekanntestes Beispiel für den positiven Heliotropismus einzelliger Fruchträger ist der gemeine Kopfschimmel (*Mucor Mucedo*) anzuführen. Stellt man eine Cultur desselben in weiterer Entfernung vom Fenster auf, so wenden

<sup>1)</sup> Die Beeinflussung des Wachsens durch verminderte Partiärpressung des Sauerstoffs. Unters. aus d. bot. Inst. Tübingen. Bd. I, pag. 205, 224.

<sup>2)</sup> Berichte d. deutsch. botan. Gesellsch. 1888, pag. 278.

<sup>3)</sup> Ueber den Einfluss hoher Sauerstoffpressungen auf das Wachstum der Pflanzen.

sich die Sporangienträger sehr entschieden nach diesem zu. Dasselbe gilt auch nach CARNOY<sup>1)</sup>, VINES<sup>2)</sup> für *Phycomyces nitens*, nach HOFMEISTER<sup>3)</sup> für *Pilobolus crystallinus*, nach BREFELD<sup>4)</sup> für *P. microsporus*.

Ausserordentlich stark heliotropisch sind nach meinen Beobachtungen auch die Schläuche mancher Becherpilze und zwar der *Ascobolus*artigen. Fällt das

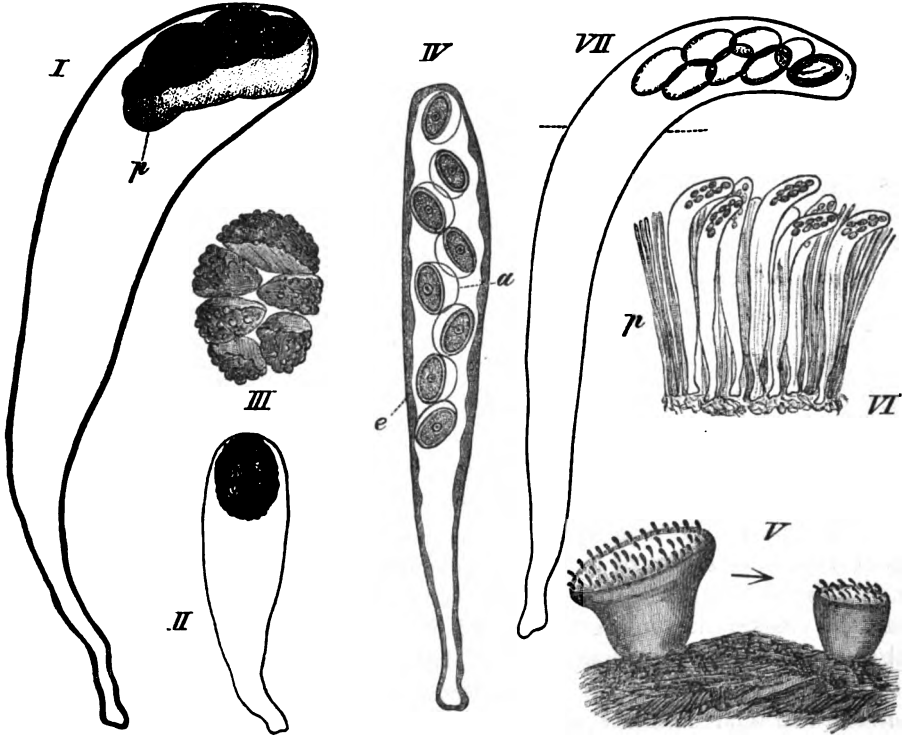


Fig. 64.

(B. 678.)

I 540 fach. Schlauch eines *Saccobolus* in Eierweiss liegend.  $\rho$  das Gallertpolster, welches nicht nur die 8 Sporen verkettet, sondern auch den Sporencomplex an dem Ascusscheitel, dem es sich dicht anschmiegt, festheftet. Der Schlauch ist etwas heliotropisch gekrümmt. II 450 fach. Schlauch eines *Saccobolus* (auf Schaf-Excrementen gefunden) mit 8 zu einem pillenförmigen Körper vereinigten Sporen, der auf den ersten Blick wie eine einzige Spore erscheint. III 900 fach. Ein ebensolcher Complex stärker vergrößert, bereits ejaculirt und schon im Zerfallen begriffen. Die freie Aussenwand jeder Spore mit Wärcchen versehen, die Fugenwände skulpturlos. IV Schlauch von *Ascobolus furfuraceus*. Die Verkettung der 8 Sporen durch die meniskenförmigen Anhängsel  $a$  ist hier schon ein wenig gelockert in Folge der Einwirkung des Beobachtungs-Mediums. I—III nach d. Nat. IV, nach JANCZEWSKI. V—VII *Ascobolus demudatus* Fr. V 25 fach. Eine grössere und eine kleinere becherförmige Schlauchfrucht auf einem Mistfragmentchen. Aus der Scheibe sieht man zahlreiche Ascen herausragen, welche sich nach der Lichtquelle zugekrümmt haben (heliotropische Erscheinung). VI 80 fach. Stück eines Vertikalschnittes durch die Schlauchschicht. Man sieht zahlreiche Schläuche mit ihren 8 verketteten und im Scheitel angehefteten Sporen. An den längsten (ältesten) Schläuchen bemerkt man ebenfalls heliotropische Krümmungen.  $\rho$  Paraphysen, VII 300 fach. Ein einzelner Ascus in stark heliotropischer Krümmung mit seinen 8 nicht weiter ausgeführten Sporen. Die quergehende punktirte Linie bezeichnet das Niveau des Hymeniums. Die Sporen sind auch hier sämmtlich verkettet und im Scheitel angeheftet.

<sup>1)</sup> Bulletin de la Soc. roy. de Botanique de Belgique. t. 9. 1870.

<sup>2)</sup> Arbeiten des botan. Inst. Würzburg, Bd. 2. (1878), pag. 134.

<sup>3)</sup> Pflanzenzelle 1867, pag. 289.

<sup>4)</sup> Schimmelpilze, IV. pag. 77 und Sitzungsber. d. Gesellsch. naturf. Freunde. Berlin 1877

Licht etwa senkrecht auf die sich streckenden Schläuche ein, so wird die heliotropische Krümmung dieser Organe nicht selten so beträchtlich, dass der Winkel 90° beträgt (Fig. 64, VI VII). Als Beispiel führe ich *Ascobolus denudatus* und *Saccobolus*-Arten an.

Aber auch Gewebekörper können Heliotropismus zeigen. Unter den Basidiomyceten ist die Erscheinung nur für die Fruchtkörper einiger *Coprinus*-Arten (*C. niveus*, *C. lagopus*, *stercorarius*, *ephemerus*) durch HOFMEISTER,<sup>1)</sup> BREFELD<sup>2)</sup> constatirt, dürfte aber in dieser Gruppe sich grösserer Verbreitung erfreuen.

Mehrfach beobachtet ist sie unter den Ascomyceten, zuerst von WORONIN<sup>3)</sup> an den Peritheciën von *Sordaria fimiseda* (sie kommt auch bei den andern Arten vor (Fig. 58), soweit sie nicht ins Substrat eingesenkte Früchte besitzen), an den Fruchträgern von *Claviceps purpurea*,<sup>4)</sup> an den Früchten mancher Becherpilze, z. B. der *Sclerotinia Fuckeliana*, *Scl. Batschiana*, bei *Ascobolus denudatus* und anderen Ascoboleen etc.

Dreht man Culturen mit heliotropisch gekrümmten Fruchträgern wiederholt nach einiger Zeit, so nehmen durch die neu hinzutretenden heliotropischen Krümmungen die Organe spiralige Form an, eine Erscheinung, die nach BREFELD an vergeilten Sporangienträgern von *Pilobolus microsporus*, nach WORONIN an den Hälsen gewisser Sordarien, nach eigenen Beobachtungen an den Stielen von *Claviceps purpurea*,<sup>5)</sup> an den Becher-Stielen von *Sclerotinia Batschiana* und anderen gestielten Becherpilzen stattfindet.

Was die Beziehung zwischen Brechbarkeit der Strahlen und Heliotropismus betrifft, so geht aus den Untersuchungen von SOROKIN,<sup>6)</sup> FISCHER v. WALDHEIM,<sup>7)</sup> G. KRAUS<sup>8)</sup> und BREFELD<sup>9)</sup> zunächst übereinstimmend hervor, dass die stärker lichtbrechenden Strahlen starken positiven Heliotropismus bewirken. Bezüglich der schwächer brechbaren Strahlen gehen die Resultate auseinander. So fanden G. KRAUS und BREFELD für die Fruchträger von *Claviceps microcephala* und *Pilobolus microsporus*, dass auch die schwächer brechbaren Strahlen (Cultur hinter Kaliumbichromat) intensiven positiven Heliotropismus hervorrufen, während bei FISCHER v. WALDHEIM's u. KRAUS' Versuchen mit einem andern *Pilobolus* und *Mucor Mucedo*, das gelbe Licht (Kaliumbichromat) sich nicht heliotropisch wirksam erwies. Da alle diese Versuche völlig einwandfrei zu sein scheinen, so muss man annehmen, dass die einen Pilze auch gegen schwach brechbare Strahlen empfindlich sind, die andern nicht.

Negativer Heliotropismus (Fähigkeit wachsender Theile, sich vom Licht abzuwenden — Lichtscheue) ist bisher in keinem Falle mit Sicherheit nachgewiesen. Die Angabe von J. SCHMITZ,<sup>10)</sup> wonach den Mycelsträngen von *Agaricus melleus*

1) HOFMEISTER, die Pflanzenzelle. Leipzig 1867, pag. 289.

2) l. c. u. Schimmelpilze, III.

3) DE BARY u. WORONIN, Beiträge zur Morphologie III. pag. 10.

4) Nach eigenen Beobachtungen.

5) Zuerst von DUCHARTRE, Compt. rend. 1870 tom. LXX pag. 77—79 gesehen.

6) JUST, Botanischer Jahresbericht II. pag. 214.

7) ebenda 1875, pag. 779.

8) Sitzungsber. naturf. Gesellsch. Halle 1876; auch in Bot. Zeit. 1876, pag. 505—506.

9) BREFELD, Schimmelpilze, IV. pag. 77.

10) Beiträge zur Anatomie u. Physiologie der Schwämme, III. Ueber Bau, Wachsthum u. Lebenserscheinungen der Rhizomorpha. Linnaea Bd. 17.

(der sogenannten *Rhisomorpha*) die genannte Eigenschaft zukommen sollte, konnte seitens BREFELD<sup>1)</sup> nicht bestätigt werden.

Viele der gewöhnlichen, Conidien bildenden Schimmelpilzträger scheinen keinen Heliotropismus zu zeigen. Doch fehlen hierüber noch eingehende Untersuchungen.

Bezüglich der Erklärung der heliotropischen Krümmungen sei auf das weiter unten Gesagte verwiesen.

Im Vorstehenden handelt es sich um heliotropische Richtungsbewegungen festgehefteter Organe. Aber auch freibewegliche Organe können solche Bewegungen ausführen, und zwar handelt es sich hier um Zoosporen gewisser Phycomyceten aus der Familie der Chytridiaceen, speciell um *Polyphagus Euglenae* NOWAKOWSKI, *Chytridium vorax* STRASSBURGER, *Rhizidium apiculatum* A. BR., *Rh. acuforme* ZOPF, *Rh. equitans* ZOPF. Die Fähigkeit der Schwärmer, sich beleuchteten Stellen zuzuwenden, kommt den genannten Pilzen insofern zu Gute, als sie dadurch in den Stand gesetzt werden, den ebenfalls phototactischen Richtungsbewegungen der Algen- und Monadinenschwärmer, auf denen sie schmarotzen, um so eher zu folgen und sie, etwa wie ein Raubvogel seine Beute, zu überfallen.<sup>2)</sup>

## 2. Hydrotropische Richtungsbewegungen.

Gewisse Pilzorgane zeigen unter Ausschluss von Licht- und Schwerkraftwirkungen die Neigung, sich feuchten Gegenständen oder wasserreichen Medien zuzuwenden (positiver Hydrotropismus), oder von ihnen hinwegzuwachsen (negativer Hydrotropismus).

Zu den Organen, welche die letzere Form des Hydrotropismus zeigen, gehören nach WORTMANN's Untersuchungen<sup>3)</sup> die Sporangienträger von *Phycomyces nitens*. Die Versuchsanordnung war folgende: Auf einem feuchten Brodstück wurden unter Lichtabschluss Fruchträger erzogen, die, wenn sie 1—2 Centim. Länge erreicht hatten, bis auf 1—3 vorsichtig zur Seite gebogen wurden, worauf eine in der Mitte mit ganz enger Oeffnung versehene Glasplatte so auf das Substrat gelegt ward, dass ein intacter Träger aus der Oeffnung hervorragte. Unmittelbar neben derselben befand sich eine senkrecht auf der Glasplatte stehende ziemlich dicke, aufge kittete, mit Wasser vollständig durchtränkte Scheibe. Der Fruchträger befand sich demnach in unmittelbarer Nähe einer feuchten Fläche, während die Wirkung der Feuchtigkeit des Substrates durch jene Glasplatte aufgehoben war. Ueber die ganze Einrichtung stülpte man einen grossen, schwarzen Pappcylinder. Nach wenigen Stunden konnte man nun beobachten, dass der Fruchträger sich deutlich von der feuchten Fläche weg gekrümmt hatte. War er mit der feuchten Fläche in Berührung gekommen, so betrug der Ablenkungswinkel beinahe 90°. Dass nicht die Masse der Pappscheibe die Ablenkung bewirkte, sondern nur die ungleiche Vertheilung der Feuchtigkeit auf beiden Seiten des Fruchträgers, wurde dadurch bewiesen, dass, wenn man denselben neben einer trocknen Pappscheibe emporwachsen liess, nicht die geringste Krümmung eintrat.

<sup>1)</sup> Naturf. Freunde zu Berlin. Bericht 1877. (Bedeutung des Lichtes für die Entwicklung der Pilze.)

<sup>2)</sup> Vergleiche STRASSBURGER, Wirkung des Lichts und der Wärme auf Schwärmsporen. Jenaische Zeitschr. Bd. 12.

<sup>3)</sup> Ein Beitrag zur Biologie der Mucorineen. Bot. Zeit. 1881. No. 23 und 24.



Modificirte man den Versuch in dem Sinne, dass die Pappscheibe anstatt der senkrechten Lage eine dem Fruchträger zugeneigte oder auch eine mit der Glasplatte parallele Lage einnahm, so trat, nachdem der Träger die Pappe berührt, ebenfalls eine Ablenkung ein.

Auch das anfänglich senkrechte Herauswachsen der *Phycomyces*-Träger aus dem Substrat hat man nach W. als eine Erscheinung des negativen Hydrotropismus aufzufassen. Die Senkrechthstellung erklärt sich aus der gleichmässig von den Seiten herwirkenden Feuchtigkeit. Denn angenommen, der Träger wüchse unter irgend einem Winkel aus dem Substrat hervor, so würde er sich sofort in einer Lage befinden, wo die eine Seite der feuchten Fläche näher wäre; die Folge hiervon würde sein, dass eine Krümmung einträte, solange bis alle Seiten gleichmässig von Feuchtigkeit umgeben sind, diese Lage ist aber eben die verticale.

Negativen Hydrotropismus zeigen nach MOLISCH<sup>1)</sup> auch die Fruchträger von *Coprinus*.

### 3. Geotropische Richtungsbewegungen.

Manche noch wachsenden Pilzorgane haben die Fähigkeit, unter dem Einfluss der Schwerkraft eine ganz bestimmte Stellung zum Erdradius einzunehmen (Geotropismus), was meist mit Hülfe von Krümmungsbewegungen erreicht wird. Sucht sich das Organ durch Aufwärtswachsen in die Richtung der Erdachse zu stellen, so spricht man von negativem Geotropismus, sucht es sich durch Wachsen nach abwärts (dem Erdmittelpunkte zu) in eine solche Lage zu bringen, so nennt man es positiv geotropisch.

Positiv geotropisch sind nach J. SACHS<sup>2)</sup> die Zähne der Hüte von Stachelschwämmen (*Hydnum*), die Röhren der Hüte der Röhrenschwämme (*Boletus*), sowie die Lamellen der Blätterschwämme (*Agaricus*), da sie sich nach Schiefstellung des Hutes abwärts krümmen.

Negativen Geotropismus zeigen die Sporangienträger der Mucorineen (*Mucor*, *Phycomyces*),<sup>3)</sup> die Stiele der grossen Hutpilze, des Mutterkornpilzes, der *Xylaria*-Arten,<sup>4)</sup> der Sclerotinien-Becher, der Morcheln und ihrer Verwandten, wie *Spathularia*, *Leotia*, *Helvella* etc., der trüffelartigen *Onygena corvina* etc.

### 4. Durch Contactreiz verursachte Richtungsbewegungen.

Vor einigen Jahren machte ERRERA<sup>5)</sup> mit der Thatsache bekannt, dass die Fruchträger von *Phycomyces* (eines der grössten Kopfschimmel) in der wachsenden Zone durch seitliche Berührung mit einem festen Körper gereizt werden und infolge dieses Reizes Krümmungsbewegungen ausführen in dem Sinne, dass die berührte Stelle concav, die entgegengesetzte convex wird. ERRERA nannte diese Erscheinung (für die wir übrigens in den Rankenkrümmungen der höheren Gewächse<sup>6)</sup> ein Gegenstück haben), Haptotropismus (ἅπτουσι berühren).

<sup>1)</sup> Untersuchungen über den Hydrotropismus: Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 88, (1883) pag. 936.

<sup>2)</sup> Handbuch der Experimentalphysiologie der Pflanzen. Leipzig 1865, pag. 93, und Jahrbücher f. wissensch. Bot. 1863, Bd. 3, pag. 93.

<sup>3)</sup> Vergl. HOFMEISTER, die Pflanzenzelle. 1867, pag. 286. — J. SACHS, Arbeiten des botan. Instituts Würzburg, 1879. Bd. II, pag. 222 — WORTMANN, Bot. Zeit. 1881, pag. 370.

<sup>4)</sup> J. SCHMITZ, Linnaea 1843. Bd. 17, pag. 474.

<sup>5)</sup> Die grosse Wachstumsperiode der Fruchträger von *Phycomyces*. Botan. Zeit. 1884, pag. 563.

<sup>6)</sup> Vergl. PFEFFER, zur Kenntniss der Contactreize. Untersuch. aus dem botan. Institut zu Tübingen, Bd. I. X.

In neuester Zeit ist dieselbe seitens WORTMANN's<sup>1)</sup> einer näheren Studie unterworfen worden. Die unter Ausschluss von heliotropischen Krümmungen in Zucht gehaltenen Träger jenes Schimmels wurden während der Periode der Streckung mittelst leiser, andauernder Berührung durch feine Glasfäden, Draht, Holz etc. gereizt, worauf eine ausgesprochene Krümmung im obigen Sinne eintrat. Bei der mikroskopischen Untersuchung stellten sich nun zwei wichtige Momente heraus, nämlich einerseits eine (schon von KOHL bei der heliotropischen etc. Krümmung gesehene) deutliche Plasma-Ansammlung an der concaven Seite der Krümmung, und andererseits das gänzlich neue Moment, dass diejenige Seite der Membran, an welcher die Plasmaansammlung stattfindet, ein stärkeres Dickenwachsthum erfährt, als die gegenüberliegende. Aus diesem letzteren Momente lässt sich nun nach W. der Krümmungsvorgang ohne Weiteres erklären: »Durch die Verdickung wird die Elasticität der Membran grösser, die Dehnbarkeit geringer. Stellen wir uns nun eine, durch bestimmten Turgordruck gedehnte, gradlinig wachsende Zelle vor. Von einem gewissen Augenblick an werde die Membran an einer Seite durch Mehranlagerung von Membranelementen verstärkt, d. h. dicker als an der gegenüberliegenden, so wird nun selbstverständlich durch den gleichen Druck diese letztere Seite, weil sie dünner ist, stärker gedehnt, also länger, als die gegenüberliegende dickere und daher kürzer bleibende. Hieraus aber folgt mit Nothwendigkeit eine Krümmung der Zelle, deren Concavität an der verdickten Membranstelle liegt. Von dem Augenblick an also, wo eine ungleiche Ausbildung der Membran beginnt, verlässt auch die Zelle ihre gradlinige Wachstumsrichtung und beginnt sich zu krümmen, und diese Krümmung wird um so ausgeprägter, je grösser die Differenz in der Membrandicke der beiden antagonistisch ausgebildeten Seiten sich gestaltet.«

Uebrigens sind nach W. die Membranverdickungen infolge von Contactreiz bei vielen einzelligen Objecten bei weitem nicht so ausgeprägt, wie bei dem riesigen *Phycomyces*-Träger, ja mitunter mikroskopisch kaum zu constatiren, nichtsdestoweniger aber in Betracht zu ziehen. Als eine Folge von Contactreiz dürfte auch die mehrfach beobachtete Erscheinung aufzufassen sein, dass zwei bis mehrere Pilzfäden sich um einander oder benachbarte mehrfach rankenartig herumkrümmen, was z. B. DE BARY<sup>2)</sup> für die Nebenäste von *Saprolegnien* (*Achlya proliferata*) beobachtete, BAINIER in exquisitester Weise an den zierlich-spirotropen Suspensoren von *Syncephalis nodosa* ausgeprägt fand und selbst an einem Pycniden-bildenden Pilze bemerkte, wo die Seitenäste des Mycel sich vielfach um die Hauptäste in steilen Spiralen herumschmiegen.

Aber auch Organen, welche Gewebecomplexe repräsentiren, scheint eine den Ranken analoge Reizbarkeit durch Contact zuzukommen, nach meinen Erfahrungen z. B. den Fruchträgern des Mutterkornpilzes (*Claviceps purpurea*), sowie den Stielen mancher Hutpilze; wenn diese nämlich beim Durcheinanderwachsen einander berühren, stellen sich immer deutliche, bisweilen rankenähnliche Krümmungen heraus.

Dass diese Erscheinungen sich in ähnlicher Weise erklären lassen, wie die Contactkrümmungen einzelliger Organe, hat WORTMANN (l. c.) ebenfalls gezeigt.

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Reizbewegungen. Botan. Zeit. 1887, No. 48 u. f.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Morphologie und Physiologie der Pilze, IV. Reihe, 1885, pag. 85. 90 Taf. II. Fig. 1 u. 2.

Treffen in die Luft wachsende Myceläste (Stolonen) von *Mucor stolonifer* (Fig. 65 st) mit ihrem Ende auf einem festen Gegenstand, z. B. auf die Glaswand des Culturgefäßes, so bilden sich unmittelbar an diesem Ende zahlreiche kurze Seitenzweige in rosettenförmiger Anordnung, welche sich dem Substrat dicht anschmiegen und als Haftorgan (Appressorium) fungiren (Fig. 65 bei a), während mehr oder weniger vertikal zum Substrat 2 bis mehrere Sporangienträger entstehen. Etwas Aehnliches kommt, wie bereits früher (pag. 283) bemerkt, bei der *Sclerotinia sclerotiorum* (LIB.) vor, aber mit der Modification, dass nicht Haftrosetten, sondern quastenförmige Haftbüschel (Fig. 6, III. IV.) gebildet werden, deren Entstehung ebenfalls schon (pag. 283) geschildert wurde. Auch diese Erscheinungen dürften als eine Folge von Berührungsreizen aufzufassen sein, wie insbesondere auch aus den Experimenten WORTMANN's<sup>1)</sup> mit *Mucor stolonifer* hervorgeht. Die Reizbarkeit der Stolonen Spitze dieses Pilzes konnte er u. A. auch auf folgende Art nachweisen. In ein horizontal gestelltes, mit dem *Mucor* besäetes Substrat wurden einige äusserst dünne Glasfäden von etwa 4—5 Centim. Länge vertikal hineingesteckt. Die nach einigen Tagen aus dem Substrat hervorgetretenen Stolonen waren z. Th. mit ihrer Spitze mit einem der Glasfäden in Berührung gekommen, hatten ihr Spitzenwachsthum aufgegeben und an der Berührungsstelle Fruchträger getrieben.

Trifft die Spitze eines Stolo auf eine Wasseroberfläche, so dringt sie nach W. nicht in dieselbe ein, sondern es werden ebenfalls an der Berührungsstelle Fruchträger gebildet.

### 5. Rheotropismus.

Unter Rheotropismus versteht man mit JÖNSSON<sup>2)</sup> die Eigenschaft wachsender Pflanzentheile, zu einer strömenden Flüssigkeit eine bestimmte Richtung einzunehmen, d. h. entweder gegen den Strom zu wachsen (positiver Rheotropismus), oder in der vorschreitenden Richtung desselben (negativer Rheotropismus). Rheotropische Erscheinungen wurden von JÖNSSON an den Mycelien von *Phycomyces* und *Mucor*, sowie von *Botrytis cinerea* beobachtet. Er säete die Sporen dieser Pilze auf eine Unterlage von Filtrirpapier und leitete einen Strom geeigneter Nährflüssigkeit durch dasselbe durch. Die Sporen keimten bald und wuchsen rasch zu einem kräftigen Mycel heran, dessen Hyphen bei *Phycomyces* und *Mucor* stets mit dem Strome, bei *Botrytis* gegen den Strom wuchsen.

Die im Vorstehenden kurz betrachteten heliotropischen, geotropischen, hydrotropischen und haptotropischen etc. Bewegungen können, wenn während des Wachstums der betreffenden Organe Licht, Schwerkraft, Feuchtigkeit, Berührungsreize gleichzeitig einwirken, mit einander combinirt sein, in der Weise, dass die eine Bewegung durch die anderen modificirt und ihre Deutung mehr oder minder erschwert wird. Hieraus folgt, dass beim Studium einer bestimmten Bewegungserscheinung die anderen eliminirt werden müssen.

Die Methoden, welche man hierbei in Anwendung zu bringen hat, sind in den physiologischen Lehrbüchern: SACHS, Experimentalphysiologie; PFEFFER, Pflanzenphysiologie, Bd. II. SACHS, Vorlesungen über Pflanzenphysiologie u. DETMER, Das physiologische Practicum, nachzulesen.

<sup>1)</sup> Ein Beitrag zur Biologie der Mucorineen. Bot. Zeit. 1881, pag. 384—387.

<sup>2)</sup> Der richtende Einfluss strömenden Wassers auf wachsende Pflanzen und Pflanzentheile (Rheotropismus). Ber. d. deutsch. bot. Gesellsch. 1883, pag. 512—521.

## 6. Richtungsbewegungen in Folge chemischer Reize.

Wie PFEFFER<sup>1)</sup> vor einigen Jahren constatirte, werden die Schwärmsporen von *Saprolegnia* durch diffundirendes Fleischextrakt und dementsprechend auch durch Fleischstückchen in auffälliger Weise angezogen. Auffällige Resultate erhielt Pf., wenn er in einer 6—8 Centim. weiten Krystallisirschale in einer  $\frac{1}{4}$  bis  $\frac{1}{2}$  Centim. hohen Wasserschicht *S. ferax* auf Fliegenbeinen cultivirte. Auf diesen war dann bei einer Temperatur zwischen 22 u. 25° C. schon nach 24 Stunden die Entwicklung bis zur Bildung der Zoosporen vorgeschritten, die bei Verwendung von 10—15 Fliegenbeinen sehr reichlich und sehr lebhaft im Wasser herumschwärmten. Wurde nun zu diesen Schwärmern ein eben abgerissenes Bein einer Stubenfliege gebracht, so strömten nach diesem, insbesondere nach der Wundstelle des Beines hin, die Zoosporen so massenhaft zusammen, dass schon nach  $\frac{1}{4}$  Minute an dieser Wundstelle sehr zahlreiche Zoosporen sich fanden, die nach 1 Minute eine dichte Anhäufung gebildet hatten.

Eine ausgezeichnete Anziehung erhielt Pf. ferner, wenn er in eine solche Cultur eine einseitig zugeschmolzene Glascapillare brachte, welche  $\frac{1}{4}$  procentige Fleischextraktlösung enthielt. Die Zoosporen eilten sogleich massenhaft in die Capillare hinein und waren hier nach 5 Minuten zu einigen Hundert angesammelt. Auch eine Capillarrüssigkeit mit nur  $\frac{1}{16}$  Procent Fleischextract brachte eine noch immer recht ansehnliche Ansammlung der Schwärmer zuwege.

Es liegen ferner in der Literatur einige Angaben vor, welche sich so deuten lassen, dass auch gewisse fädige Organe durch chemische Reize von ihrer ursprünglichen Richtung abgelenkt und veranlasst werden, sich der Reizquelle zuzuwenden.

»Wachsthumskrümmungen, als deren Ursache eine chemische Reizwirkung zunächst die grössere Wahrscheinlichkeit für sich hat, kennen wir durch DE BARY<sup>2)</sup> für die in Wasser wachsenden Saprolegnien. Die Nebenäste dieser Pflanzen krümmen sich nämlich, wenn sie in die Nähe eines Oogoniums von bestimmtem Entwicklungsstadium gelangen, nach dem Oogonium hin und zugleich ist die Bildung des Antheridiums an dem Nebenaste eine Folge dieser Reizwirkung, welche aber an ein bestimmtes Entwicklungsstadium geknüpft ist, ungefähr mit der Abgrenzung des Oogoniums beginnt und nach der Eibildung aufhört. Auch die in das Oogonium eingewachsenen Befruchtungsschläuche wenden sich in Folge einer Reizwirkung dem Ei zu.<sup>3)</sup> Ferner fand KIHLMAN, dass die Ascosporen von *Melanospora parasitica* während und einige Zeit nach der Keimung bis auf eine Entfernung der 4—5 fachen Sporenlänge durch die umgebende Flüssigkeit hindurch auf die wachsenden Schläuche von *Isaria farinosa* einen Reiz ausübt welcher diese veranlasst, sich nach der Spore von *Melanospora* hinzukrümmen.<sup>4)</sup>

»Für die eben besprochenen Beispiele ist zwar als Ursache eine chemische Reizwirkung noch nicht festgestellt, die aber jedenfalls weit mehr Wahrscheinlichkeit für sich hat, als eine Reizwirkung durch die Diffusionsbewegung als solche, oder etwa durch elektrische Wirkung« (PFEFFER).

<sup>1)</sup> Locomotorische Richtungen durch chemische Reize. Unters. aus d. botan. Institut Tübingen. Bd. I. Heft 3 (1884), pag. 366 u. 466—470.

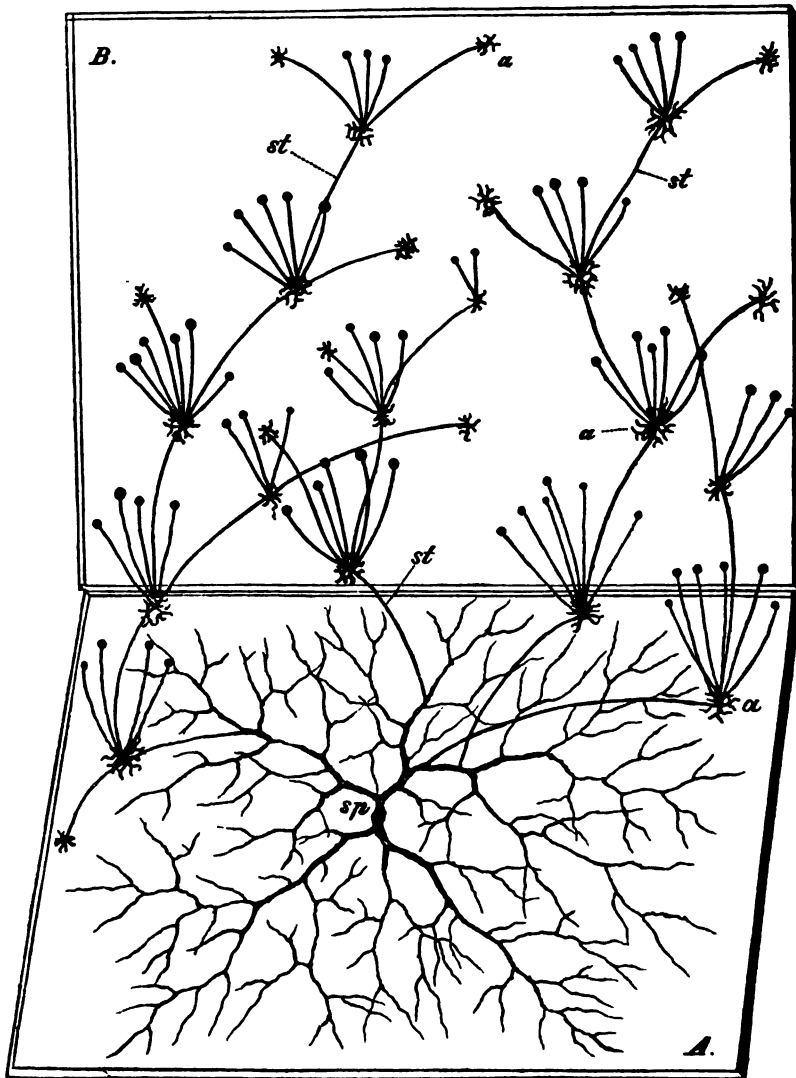
<sup>2)</sup> Beiträge zur Morphologie und Physiologie d. Pilze, 1881. IV. Reihe, pag. 85, 90. —

<sup>3)</sup> Ausserdem scheint diesen Schläuchen eine den Ranken analoge Reizbarkeit durch Kontakt zuzukommen. DE BARY, l. c., pag. 40.

<sup>4)</sup> KIHLMAN, Zur Entwicklungsgeschichte d. Ascomyceten 1883, pag. 12. (Acta Soc. Scient. Fenn. Bd. 13).

## 7. Richtungsbewegungen infolge electrischer Reize.

NÄGELI hat in seiner Theorie der Abstammungslehre pag. 387 die Vermuthung ausgesprochen, dass electrische Anziehung (freibewegliche) Sexualzellen zusammenführt.



(B. 674)

Fig. 65.

Mycel und Fructification eines kletternden Pilzes *Mucor stolonifer* (*Rhizopus nigricans*), halbschematisch dargestellt, ca. 10 fach vergrößert. Auf der horizontal liegenden Glasplatte A vegetirt im Culturetropfen das aus der Spore *sp* hervorgegangene Mycel. Von diesem gehen Ausläufer- (Stolonen-) artige unverzweigte Seitenäste nach der senkrecht gestellten Platte B. Hier heften sie sich mit ihren Enden an, indem sie aus diesen rosettenartig angeordnete Kurzweizlein treiben, die sich fest an die Glasplatte anschmiegen. Aus der Region, wo diese Haftapparate (Appressorien *a*) liegen, erheben sich 2 bis mehrere Sporangienträger, welche an ihrer Spitze die kugeligen Sporangien tragen. Von jeder Rosette aus nehmen dann wiederum 1—2 Stolonen ihren Ursprung, um sich in derselben Weise zu verhalten u. s. f. So entsteht ein ganzes System von Stolonen, Haftapparaten und Sporangiengruppen.

## 8. Nutationsbewegungen.

Mit Spitzenwachsthum versehene Pilzhypen oder Gewebesysteme führen, namentlich wenn sie ganz frei wachsen, in der Endregion Krümmungen aus welche auch bei Aufhebung heliotropischer wie geotropischer Einwirkungen auftreten. Diese als »Nutationen« bezeichneten Erscheinungen, die übrigens auch bei höheren Pflanzen ganz allgemein vorkommen, beruhen zunächst darauf, dass nach einander verschiedene Seiten des betreffenden Theils in ihrem Wachsthum stärker gefördert werden, als die anderen. Ziemlich ausgeprägt sind solche Nutationen an den (in Fig. 65 abgebildeten) Stolonen von *Mucor stolonifer*, wo sie von WORTMANN<sup>1)</sup> genauer beobachtet wurden. Wenn man das Verhalten eines Stolo's während seiner ganzen Wachstumsperiode von dem Hervortreten aus dem Substrate an bis zur abermaligen Berührung desselben fortdauernd verfolgt, so bemerkt man Folgendes: »Der Stolo, zuerst wie eine dünne feine Nadel aus dem Substrat hervorwachsend, krümmt sich nach einiger Zeit gewöhnlich einige Millimeter hinter seiner Spitze derart, dass Letztere eine mehr oder weniger horizontale Lage einnimmt. Ist dieses Stadium erreicht, so treten nun fortdauernd unregelmässige eigenthümliche Nutationen ein, durch welche das fortwachsende Ende bald nach und nach in einem Kreise herumgeführt wird, bald verschiedene Zickzacklinien oder Schlingen beschreibt, oder auch in einer Ebene, welche mehr oder weniger senkrecht zur Oberfläche des Substrats steht, auf- und abwärts bewegt wird.« Diese nutirende Bewegung dauert fort, bis die ähnlich wie bei den Ranken der höheren Gewächse gleichsam umhertastende Spitze des Stolo mit einem festen Körper in Berührung kommt, worauf hier unter Aufgeben des Spitzenwachsthums Rhizoïden- und Sporangienträgerbildung als Folge des Berührungsreizes antritt.

## 9. Hygroscopische Bewegungen.

Am längsten bekannt sind sie wohl in Bezug auf die sogenannten Capillitiumfasern der Bauchpilze (Gastromyceten); doch finden sie sich nach meinen Beobachtungen auch bei gewissen Chaetomien (*Ch. murorum* CDA., *Ch. spirale* ZOPF, *Ch. Kunzeanum* ZOPF und *Ch. bostrychodes* ZOPF) hier sind es die den Haarschopf bildenden Trichome, bei *Ch. fimeti* FUECKEL die Rhizoïden, die mehr oder minder starke hygroscopische Krümmungen ausführen. Die Krümmungen und Dehnungen der Haarschopfhypen dienen offenbar mit zur Zerstreuung der zwischen ihnen sich ansammelnden Sporen, wie ja das in entfernt ähnlicher Weise bei den Bauchpilzen der Fall ist. Die hygroscopischen Rhizoïden von *Chaetomium fimeti* dagegen dienen der Sporenzerstreuung nur mittelbar, indem sie, wie es scheint, die Sprengung der hier vollständig geschlossenen Perithechien bewirken. Die Haarbildungen von *Magnusia nitida* dürften einen ähnlichen Zweck erfüllen.

---

Die Bewegungserscheinungen, welche die Abschleuderung resp. Entleerung der Sporen aus den verschiedenen Behältern zur Folge haben, sind bereits im morphologischen Theile berücksichtigt worden.

---

<sup>1)</sup> Ein Beitrag zur Biologie der Mucorineen. Bot. Zeit. 1881, pag. 383.

## E. Lebensthätigkeit und Leben schädigende Agentien.

### A. Extreme Temperaturen.

#### 1. Niedere Temperaturen.

Zur Bestimmung der unteren Tödtungstemperatur bedient man sich entweder gewöhnlicher Winterkälte oder der sogenannten Kältemischungen, deren gebräuchlichste hier folgen.<sup>1)</sup>

|   | von   | bis     |    |
|---|-------|---------|----|
| 8 Thle. gepulv. Glaubersalz mit 5 Thln. roher Salzsäure<br>übergossen | + 10° | — 17°   | C. |
| 5 Thle. Glaubersalz, 4 Thle. verdünnte Schwefelsäure                  | + 10° | — 17°   | C. |
| 5 Thle. Salmiak, 5 Thle. Salpeter, 15 Thle. Wasser                    | + 10° | — 12°   | C. |
| 1 Thl. Salmiak, 1 Thl. Salpeter, 1 Thl. Wasser                        | + 10° | — 25°   | C. |
| 1 Thl. salpeters. Ammoniak, 1 Thl. Wasser                             | + 10° | — 12°   | C. |
| 2 Thle. Schnee, 1 Thl. Kochsalz                                       | 0°    | — 17,5° | C. |
| 1 Thl. Schnee, 1 Thl. verdünnte Schwefelsäure                         | — 7°  | — 50°   | C. |
| 1 Thl. Schnee, 1 Thl. verd. Salpetersäure                             | — 7°  | — 40°   | C. |
| 1 Thl. Schnee, 2 Thle. Chlorcalcium                                   | 0°    | — 30°   | C. |
| 2 Thl. Schnee, 3 Thle. Chlorcalcium                                   | 0°    | — 40°   | C. |

Zur Erzeugung sehr niederer Temperaturen verwendet man feste Kohlensäure und Aether, entweder ohne oder mit Benutzung des luftleeren Raumes, wobei man Temperaturen von etwa — 83° bis — 130° C. erzielt.<sup>2)</sup> Auch durch Verdampfung von schwefeliger Säure und Stickoxydul erhält man Temperaturen von ungefähr — 100° C.

Bis jetzt liegen nur sehr wenige, fast ausschliesslich mit Hefe (*Saccharomyces*) angestellte Versuche vor.

Die seitens SCHUMACHER<sup>3)</sup> gewonnenen Resultate besagen, dass frische Presshefe durch eine 15 Minuten lang wirkende Kälte von — 113,75° C. (wie unten gewonnen) nicht vollständig abgetödtet wird, insofern die jüngeren, mit kleinen Vacuolen versehenen oder noch vacuolenfreien Zellen durchgehends lebens- und sprossungsfähig bleiben. Selbst das Gährvermögen wird nicht aufgehoben, sondern nur bis zu einem gewissen Grade vermindert. Auch P. BERT's<sup>4)</sup> Ermittlungen gehen dahin, dass selbst bei — 113° C. feuchte Hefe nicht zu Grunde geht.

PICTET und YOUNG experimentirten mit »*Saccharomyces cerevisiae*.« Sie setzten ihn während 108 Stunden einer Kälte von im Minimum — 70° C. aus, die dann noch auf — 130° C. gebracht und 20 Stunden lang gehalten wurde. Das Re-

<sup>1)</sup> Die Uebersicht ist entlehnt aus: E. SCHMIDT, Pharm. Chemie I.

<sup>2)</sup> Die Versuchsanordnung ist gewöhnlich die, dass man in ein Becherglas, welches event. an der Aussenwand noch mit Watte bekleidet wird, die feste Kohlensäure einträgt, worauf man die zugeschmolzenen oder auch bloss verstopften Reagirgläser, welche das zu prüfende Material (Schimmelsporen, Hefezellen etc.) enthalten, nebst dem Thermometer in die Kohlensäure einsetzt und (zur gleichmässigeren Vertheilung der Kälte) etwas Aether zufügt. Schliesslich wird das Ganze event. unter die Luftpumpe gebracht. Beim Mangel eines entsprechenden Thermometers kann man sich damit helfen, dass man etwas Chloroform in einem Reagirröhrchen in die Kohlensäure einfügt. Da Chloroform bei — 83° C. gefriert, so kann man leicht constatiren, dass wenigstens diese Temperatur erreicht wurde.

<sup>3)</sup> Beiträge z. Morphol. u. Biol. der Hefe. Sitzungsab. der Wiener Akad. 1874, Bd. 70. Dasselbst auch Literaturangabe über frühere Versuche.

<sup>4)</sup> Compt. rend. t. 80, pag. 1579.

sultat war zwar insofern das nämliche, als die Zellen mikroskopisch keinerlei Alteration zeigten; doch waren sie nicht mehr im Stande, Brotteig zu treiben.

Ich selbst hielt vegetative Zellen sowohl als Sporen von *Saccharomyces Hansenii* Z., die auf dünne Glimmerblättchen in dünnster Schicht aufgestrichen und in Reagirgläser gebracht waren, 3 Stunden resp. 4 Stunden 20 Minuten lang bei mindestens  $-83^{\circ}$  C. (Kohlensäure und Aether), ohne dass die Lebensfähigkeit dieser Zustände (wie die Bierwürze-Gelatine-Plattenkultur ergab) aufgehoben worden wäre.

Ebensowenig hatte 4 stündiges Verweilen der übrigens dickwandigen und gebräunten Conidien von *Hormodendron cladosporioides* (FRES.) bei mindestens  $-83^{\circ}$  C. (unter denselben Bedingungen) Abtödtung zur Folge.

An jenem Resultat bezüglich des *Saccharomyces Hansenii* wurde auch dann nichts geändert, wenn ich die wie angegeben erkälteten Zellen sofort in Wasser von Zimmertemperatur brachte, was mit den Beobachtungen von SCHUMACHER an »Presshefe« übereinstimmt.

Bei solchen künstlichen Versuchen wird es sich freilich immer nur um eine relativ geringe Dauer der Kältewirkung handeln können, und es fragt sich, wie sich Pilze Monate langen Einwirkungen tieferer Kältegrade gegenüber verhalten würden. Versuche dieser Art werden so zu sagen von der Natur selbst angestellt, und die Versuchsobjekte sind beispielsweise die Hütte der grossen perennirenden Löcherschwämme (*Polyporus*) und viele Stein- und Baumflechten, die oft den ganzen Winter über (ohne vom schützenden Schnee umhüllt zu werden) der vollen, im hohen Norden bekanntlich oft mehr als  $40^{\circ}$  betragenden Kälte ausgesetzt sind, ohne jemals zu erfrieren.

Die grossen fleischigen Hutschwämme dagegen, welche aus weitlumigen, wasserreichen Zellen aufgebaut sind, erfrieren schon bei geringen Kältegraden, wie jeder Pilzbeobachter bestätigen wird.

Es ist sehr wohl möglich, dass sehr kleine behäutete Pilzzellen wie Hefezellen, Schimmelpilzsporen überhaupt nicht gefrieren. In diesem Falle würde von einer unteren Tödtungstemperatur überhaupt keine Rede sein.

Sicherlich dürfte es auch eine ganze Anzahl von Pilzen geben, deren vegetative resp. fructificative Zellen gegen grössere Kälte keine Widerstandsfähigkeit besitzen. Hierher scheint der im menschlichen Körper lebende *Rhodomyces Kochii* zu gehören, dessen Conidien nach v. WETTSTEIN<sup>1)</sup> bereits bei 2 stündiger Erkältung auf  $-7^{\circ}$  C. zum grossen Theil sich keimungsunfähig zeigten.

Voraussichtlich wird die Lebensfähigkeit solcher Pilzzellen, welche keine schützende Membran besitzen, wie die Schwärmsporen der Algenpilze (Chytridiaceen, Saprolegniaceen, Peronosporaceen, Lagenidieen, Pythieen) schon bei wenigen Graden unter Null vernichtet werden. Doch sind hierüber noch Untersuchungen abzuwarten. Die Schwärmsporen meines *Rhizidium acutiforme*<sup>2)</sup> schwärmen noch in Gewässern, welche bereits mit dicker Eisdecke versehen sind, wie man daraus schliessen kann, dass sie an ihren Nähralgen in allen, auch den jüngsten Stadien, zu finden sind.

## 2. Höhere Temperaturen.

Die obere Tödtungstemperatur liegt für alle Organismen bei Anwendung trockner Wärme meist wesentlich höher, als bei Anwendung feuchter Wärme.

<sup>1)</sup> Ueber einen neuen pflanzlichen Parasiten des menschlichen Körpers. Sitzungsber. d. Wiener Akad. 1885, Bd. 91. pag. 33—58.

<sup>2)</sup> Nova Acta Bd. 47. Zur Kenntniss der Phycomyceten, pag. 209.



Im Allgemeinen lässt sich die Regel aufstellen, dass im dunstgesättigten Raume oder in Flüssigkeit befindliche vegetative oder fructificative Zellen schon durch längere Einwirkung von Siedetemperatur zum Absterben gebracht werden, während trockene Objekte erst durch 1—2 stündige Einwirkung trockner Hitze von  $160^{\circ}\text{C.}$  mit Sicherheit getödtet werden.

Will man flüssige Nährmaterialien von Pilzkeimen völlig frei machen, so ist dieses nur dadurch möglich, dass man sie mehrere (4—6) Tage hinter einander täglich einmal stark bis zur Siedetemperatur erhitzt (discontinuirliche Sterilisation).

Was einige genauere Ermittlungen der oberen Temperaturgrenze betrifft, so verlieren die Conidien unseres Brotschimmels nach PASTEURS Versuchen bei  $127\text{—}132^{\circ}\text{C.}$  (trocken) ihre Lebensfähigkeit sämmtlich sehr schnell, bei  $119$  bis  $121^{\circ}\text{C.}$  nur zum grossen Theile, bei  $108^{\circ}$  nicht. Eine Erwärmung auf  $100^{\circ}\text{C.}$  in Flüssigkeit tödtete solche Sporen stets.

In HOFFMANN'S Versuchen ertrugen trockene Sporen von *Ustilago destruens* und *U. Carbo* eine Hitze von  $104\text{—}128^{\circ}\text{C.}$ , während bei Anwendung von Feuchtigkeit die Tödtungstemperatur für *Ustilago Carbo* zwischen  $58,5$  und  $62^{\circ}\text{C.}$ , für *U. destruens* bei einstündiger Erwärmung zwischen  $74$  und  $78^{\circ}$ , bei zweistündiger zwischen  $70$  und  $73^{\circ}\text{C.}$  gefunden wurde. SCHINDLER<sup>1)</sup>, der Sporen des Steinbrandes (*Tilletia Caries*) im trockenen Zustande erhitzte, fand nach Anwendung von  $80^{\circ}\text{C.}$  nur noch vereinzelte Keimung; über  $95^{\circ}\text{C.}$  erhitzte Sporen keimten nicht mehr; feuchte Sporen ertrugen eine längere Erwärmung auf  $50^{\circ}\text{C}$  nicht mehr.

Nach A. MAYER<sup>2)</sup> dürfte die obere Grenze, welche Hefezellen in gewöhnlicher Gährflüssigkeit sprossend eben noch ertragen können, nahe bei  $53^{\circ}\text{C.}$  liegen; lufttrockene Hefe wird nach MANASSEIN<sup>3)</sup> bei  $115\text{—}120^{\circ}\text{C.}$  getödtet.

Nach eigenen Untersuchungen liegt für *Saccharomyces Hansenii* die obere Grenze der Lebensfähigkeit vegetativer Zellen bei Anwendung feuchter Wärme zwischen  $75$  und  $80^{\circ}\text{C.}$ , bei Verwendung von trockner zwischen  $100$  und  $105^{\circ}\text{C.}$

V. WETTSTEIN'S Versuche (l. c.) mit den zartwandigen Conidien von *Rhodomyces Kochii* ergaben, dass bei  $80\text{—}90^{\circ}\text{C.}$  ( $1\frac{1}{2}\text{—}2$  stündige Dauer) ein grosser Theil, bei  $95^{\circ}\text{C.}$  (eben so lange Dauer) ein noch grösserer Theil dieser Sporen, bei  $95\text{—}105^{\circ}\text{C.}$ <sup>4)</sup> alle zur Abtödtung gelangten. Dagegen hielten die Dauersporen  $115^{\circ}\text{C.}$  aus; erst von da ab begann die Keimfähigkeit allmählich abzunehmen, bis sie bei zweistündiger Erhitzung auf  $120^{\circ}\text{C.}$  erlosch.

Das Intervall zwischen oberer und unterer Tödtungstemperatur kann man als die Temperaturscala der Lebensfähigkeit bezeichnen. Sie wird sich selbstverständlich für solche Pilze, wie die erwähnten Hefepilze, nicht genau bestimmen lassen, so lange es nicht gelingt, die untere Grenze zu finden, was, wie wir sahen, mit den bisherigen Erkältungsmitteln nicht erreicht wurde. Man kann also nur sagen, dass die Temperaturscala der Lebensfähigkeit der Presshefe bei Anwendung trockner Wärme mehr als  $113 + 115^{\circ}$ , also mehr als  $228^{\circ}\text{C.}$ , die von *Saccharomyces Hansenii* mehr als  $83 + 100^{\circ}$  (bei Anwendung trockner Wärme) resp. mehr als  $83 + 75$  (bei Anwendung feuchter Wärme) beträgt.

Für andere Pilze scheint das Intervall erheblich kleiner zu sein und dürfte,

<sup>1)</sup> Ueber den Einfluss verschiedener Temperaturen auf die Keimfähigkeit der Steinbrandsporen. Fortschritte auf dem Gebiete der Agriculturphysik. Bd. III, Heft 3, 1880.

<sup>2)</sup> Lehrbuch der Gährungschemie, pag. 153.

<sup>3)</sup> S. WIESNER, Mikroskop. Unters. 1872, pag. 122.

<sup>4)</sup> Es ist wohl trockene Wärme gemeint, was aus v. W.'s Mittheilung nicht hervorgeht.

nach den obigen Angaben v. WETTSTEINS zu schliessen, höchstens 110° C. betragen für die zartwandigen Conidien, höchstens 122—125° C. für die Dauerconidien des *Rhodomyses*, wobei zu bemerken ist, dass der Pilz nach v. WETTSTEIN im menschlichen Magen, also bei Körpertemperatur, lebt.

#### B. Wasserentziehung (Austrocknung).

Da eine ausgiebige Wasserentziehung auf zartwandige und dabei wasserreiche Zellen eher schädigend wirken muss, als auf dickwandigere und wasserärmere, so ist von vornherein klar, dass die vegetativen Organe, die ja durchschnittlich aus Elementen erster Art bestehen, im Ganzen weniger Resistenz gegen Austrocknung zeigen werden, als Sporen, die bekanntlich meistens Zellen letzterer Art repräsentiren.

Was die vegetativen Fäden und die Conidienträger zarter Schimmel, die zarten weissen Mycelien mancher auf feuchtem Holze etc. wachsenden Basidiomyceten, die sogenannten Luftmycelien von *Chaetomien*, *Sordarien* und vielen andern höheren Pilzen, die zarten Fruchthyphen der Kopfschimmel (*Mucor*) etc. anbelangt, so werden dieselben entweder schon durch ein wenigstündiges oder auch noch kürzeres Abtrocknen, oder doch wenigstens durch ein- bis mehrtägiges Trockenhalten bei gewöhnlicher Temperatur partiell oder auch total abgetödtet. Daher hat die Praxis in der Anwendung von Luftzug (Durchlüftung) von jeher eines der wirksamsten Mittel zur Unterdrückung resp. Verhinderung von Schimmel- oder *Basidiomyceten*-Vegetation an Tapeten, Holzbekleidungen, Kleidern, Stiefeln etc. in feuchten Zimmern schätzen gelernt.

Ganz ausserordentliche Empfindlichkeit gegen Austrocknung zeigen die allerdings auch höchst zartwandigen Promycelien der Rost- und Brandpilze. Sie sterben meist schon nach  $\frac{1}{2}$ —1 stündigem Trockenliegen ab.

Ziemlich widerstandsfähig dagegen erweisen sich gebräunte und verdickte, auch gallertartige Mycelhyphen höherer Pilze, wie *Fumago salicina*, *Cladosporium herbarum*, *Hormodendron cladosporioides* FRES.), wenn auch genauere Bestimmungen hierüber nicht vorliegen.

Durch ausserordentliche Resistenz bemerkenswerth sind die vegetativen Zellen meines *Saccharomyces Hansenii*, die, nachdem sie auf Glimmerblättchen in dünner Schicht ausgestrichen, 502 Tage im Schwefelsäure-Exsiccator gelegen hatten, noch sämmtlich und leicht auf der Bierwürze-Gelatine-Platte sich entwickelten; und die Austrocknung in gewöhnlicher Luft wird offenbar zur Erzielung einer Tödtung noch länger ausgedehnt werden müssen.

CLAUDE BERNARD<sup>1)</sup> sowie SCHUMACHER<sup>2)</sup> ermittelten, dass die Presshefe im trocknen Zustande zwei Jahre aufbewahrt werden kann, und SCHRÖDER<sup>3)</sup> fand Bierhefe nach 17 wöchentlicher Austrocknung über Schwefelsäure noch lebensfähig.

Von Sporen zeigen manche Conidien mit zarter Membran sehr geringe Widerstandsfähigkeit gegen Wasserentziehung. Zu den empfindlichsten gehören jedenfalls die Conidien mancher Peronosporéen, z. B. von *Phytophthora infestans*, welche nach DE BARY<sup>4)</sup> schon nach 24stündiger Austrocknung zu Grunde gehen,

<sup>1)</sup> Leçons sur les phénomènes de la vie, 1878, pag 54.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Morphologie und Biologie der Hefe. Sitzungsber. d. Wiener Akad. 1874. Bd. 70.

<sup>3)</sup> Ueber die Austrocknungsfähigkeit der Pflanzen. Unters. aus d. bot. Inst. Tübingen. Bd. II., pag. 38.

<sup>4)</sup> Morphol. pag. 371.

ferner die Conidien von *Empusa Muscae*, die nach BREFELD<sup>1)</sup> bei völliger Trockenheit schon innerhalb 14 Tagen absterben.

Dagegen erwiesen sich die Endosporen mancher Kopfschimmel (*Mucor*), obwohl auch sie eine ziemlich dünne Membran besitzen, entschieden resistenter. So keimten die von *M. Mucedo* nach SCHRÖDER (l. c.) nach 8 wöchentlichem Liegen im Schwefelsäure-Exsiccator, die von *M. stolonifer* nach DE BARY (l. c.) nach einjähriger Aufbewahrung in trockner Luft noch leicht aus. In Bezug auf *Phycomyces nitens* fand VAN TIEGHEM<sup>2)</sup> die Keimdauer der Endosporen in gewöhnlicher trockner Luft kaum drei Monate während, DE BARY sah in einem Falle zehn Monat aufbewahrte noch gut keimen und SCHRÖDER fand, dass sie sowohl 7 wöchentliche Schwefelsäure-, als 5, 11 resp. 17 Monate lange Lufttrockenheit und endlich gar drei Jahre anhaltende Austrocknung im Chlorcalcium-Gefäss unter Umständen recht wohl vertragen. (Im letzteren Falle war allerdings während so langer Dauer der grösste Theil der Sporen abgetödtet worden.) Wenn in dem VAN TIEGHEM'schen Versuche diese Sporen schon nach 3 monatlicher, in einem DE BARY'schen sogar schon nach etwa 1 monatlicher Lufttrockenheit abgestorben erschienen, so beweist dies auf's Neue, dass die Conidien der einen Ernte mit denen einer andern in Bezug auf Resistenz nicht immer auf gleicher Stufe stehen.

Auch betreffs der höheren Pilze (Mycomyceten) liegen mehrfache Austrocknungsversuche vor, die sich sowohl auf Ascomyceten, als auf Brand- und Rostpilze sowie auf Basidiomyceten erstrecken.

Als ganz besonders dauerhaft erwiesen sich in solchen Experimenten: von Ascomyceten die Conidien von Pinselschimmeln: *Aspergillus flavus*<sup>3)</sup>, der nach sechs und *A. fumigatus*<sup>4)</sup>, der nach zehn Jahren lufttrockner Aufbewahrung noch keimte, wogegen bereits ejaculirte, also völlig reife Sporen von *Sclerotinia ciborioides* zum grossen Theile schon nach 12 tägiger Austrocknung auf Glasplatten bei 20° C. keimungsunfähig geworden waren<sup>5)</sup>.

Von besonderer Resistenz zeigten sich in von HOFFMANN<sup>6)</sup>, von LIEBENBERG<sup>7)</sup> und BREFELD<sup>8)</sup> ausgeführten Versuchen die Dauersporen gewisser landwirthschaftlich wichtiger Brandpilze. Nach trockner Aufbewahrung im Herbar waren nach v. L. noch keimfähig: *Ustilago Rabenhorstiana* nach 3½, *Ust. Kolaczekii*, *Crameri* und *destruens* nach 5½, *Ust. Tulasnei* und *Urocystis occulta* nach 6½, *Ust. Carbo* nach 7½, *Tilletia Caries* nach 8½ Jahren; nach BREFELD *Ust. destruens*, *Crameri* und *cruenta* nach 3 Jahren, *Ust. Maydis* und *Reiliana* nach 7½ Jahren. Die Keimung erfolgte in letzteren Fällen aber nur in Nährlösung, nicht in Wasser. Es ist sehr wohl möglich, dass diese oder jene Brandpilzspecies eine noch längere Austrocknungsdauer ertrüge.

1) Untersuchungen über die Entwicklung der *Empusa muscae* und *radicans*. Abhandl. d. Naturf. Ges. Halle. Bd. XII.

2) Ann. sc. sér. V, t. 17, pag. 288.

3) BREFELD, Schimmelpilze. IV, pag. 66.

4) EIDAM in COHN, Beitr. z. Biologie. III, pag. 347.

5) DE BARY, Morphol. pag. 371.

6) Unters. über die Keimung der Pilzsporen. PRINGS. Jahrb. II, pag. 334.

7) Ueber die Dauer der Keimkraft der Sporen einiger Brandpilze. Oesterreich. landwirthschaftl. Wochenblatt 1879, No. 43 u. 44.

8) BREFELD, Schimmelpilze. V, pag. 24.

Von Basidiomyceten blieb *Coprinus stercorearius* in seinen braunen verdickten Basidiosporen über ein Jahr lebensfähig<sup>1)</sup>, was nach BREFELD auch für die Sclerotien dieses Pilzes gilt. Sie schrumpfen zwar bei solch längerem Eintrocknen bedeutend zusammen, quellen aber bei Wasserzusatz leicht wieder auf. Die Sclerotien von *Claviceps purpurea*, *Peziza sclerotiorum* nach DE BARY (l. c.) können gleichfalls ohne Schaden ein Jahr getrocknet werden.<sup>2)</sup> Nach einer neuesten Angabe BREFELD's (l. c. Heft VIII, pag. 37) waren sogar sieben Jahre trocken aufbewahrte Sclerotien jenes *Coprinus* noch keimfähig.

### C. Insolation.

Direkte Besonnung wirkt auf den Thallus wie es scheint der meisten saprophytischen Schimmelpilze und Basidiomyceten leicht tödtlich, offenbar in Folge der dadurch bedingten schnellen Abtrocknung. Ob auch das Sonnenlicht an sich tödtlich wirken kann, ähnlich wie bei gewissen Spaltpilzen, bleibt noch zu untersuchen.

Bemerkenswerth unempfindlich ist gegen direkte Besonnung der Thallus der Flechtenpilze. Ich habe an einem sehr heissen Juni-Nachmittage 1889 (Lufttemperatur im Schatten 27° C) Temperatur-Messungen<sup>3)</sup> an den Flechten der Porphyrfelsen bei Halle angestellt, welche ergaben, dass die Temperatur der Thalli von *Zeora sordida*, *Acarospora cervina*, *Candelaria vitellina* und anderen Krustenflechten bei ungefähr senkrechter Lage des Gesteins zum einfallenden Sonnenstrahl 55° C. betrug.

### D. Gifte.

#### 1. Schwefelsäure.

Eine 1,5%ige Lösung englischer Schwefelsäure ist nach J. KÜHN<sup>4)</sup> ein wirksames Mittel, um die den Getreidekörnern anhängenden Brandpilz-Sporen abzutöten. Die Quelldauer muss 12 Stunden betragen. Das Verfahren gewährt sowohl gegen Steinbrand als gegen den Maisbrand ausreichenden Schutz.

Auf Hefe wirkt Schwefelsäure schon in kleinen Dosen schädigend ein und hemmt nach HAYDUCK<sup>5)</sup> die Gährung bereits bei einem Prozentsatz von 0,2.

#### 2. Salzsäure.

Wirkt nach HAYDUCK<sup>5)</sup> auf gährende Hefe noch etwas giftiger ein als Schwefelsäure, sodass die Gährthätigkeit schon bei Anwendung von 0,1% geschädigt wird.

#### 3. Schweflige Säure.

Sie wurde zur Abtödtung der Steinbrandsporen (*Tilletia Caries*) an Saatweizen empfohlen seitens ZOEBL<sup>6)</sup>, welcher lehrte, dass die Sporen schon nach 3—5 Minuten länger Einwirkung dieses Agens todt waren. Für landwirtschaftliche Zwecke empfiehlt es sich, die Desinfection in Fässern vorzunehmen, in denen

<sup>1)</sup> Daselbst II, pag. 76, III, pag. 15.

<sup>2)</sup> Ueber einige andere Einzelheiten betreffs der Austrocknungsfähigkeit der Pilze siehe DE BARY, Morphol. u. SCHRÖDER's citirte Abhandlung.

<sup>3)</sup> In Gemeinschaft mit Herrn Dr. SUCHSLAND.

<sup>4)</sup> BIEDERMANN's Centralblatt 1883, pag. 52.

<sup>5)</sup> Welche Wirkung haben die Bacterien auf die Entwicklung und die Gährkraft der Hefe? Industrieblatt 23, pag. 225—227.

<sup>6)</sup> Die schweflige Säure als Mittel gegen den Steinbrand des Weizens. Oesterr. landw. Wochenbl. 1879. Nr. 13.

man Schwefel (Schwefelfäden) verbrennt, das Fass dann theilweise mit der Saat füllt, nochmals schwefelt und dann rollt. Die Einwirkung hat 3—6 Stunden zu dauern, das Schwefeln ist nach 2 Stunden zu wiederholen.

Bekanntlich benutzen die Hausfrauen das Schwefeln auch zur Vernichtung von Schimmelpilzsporen in Glasgefäßen, welche »Eingemachtes« aufnehmen sollen, die Weinbauer leichtes Einschwefeln der Fässer zum Abtöden von anhaftenden Kahmpilzkeimen etc.

Auf die Hefe wirkt nach A. MAYER<sup>1)</sup> schweflige Säure in irgend erheblicheren Mengen höchst giftig. »Es beruht hierauf das sogenannte Stummachen des Mostes, das unter Anderem bei der Entschleimmethode angewendet wird, um die Gährung zu verhüten, bis ein Theil der suspendirten Stoffe, von denen man bei manchen Rebsorten einen ungünstigen Einfluss auf die Beschaffenheit des Weines voraussetzt, zu Boden gefallen ist. Durch Berührung mit der Luft beim Ablassen wird dann die schweflige Säure theilweise zu der minder schädlichen Schwefelsäure oxydirt und dann beginnt die Alkoholgährung«.

#### 4. Carbolsäure (Phenol).

Eines der wichtigsten Mittel zur Verhinderung von Pilzentwicklung und zur Abtödtung von Pilzsporen. Zur Verhinderung der Mycelbildung von Schimmelpilzen, sowie der Sprossung von Hefepilzen reichen meist schon 1—3 procentige wässrige Lösungen aus. Solche sind auch mehrfach verwandt worden bei durch ächte Pilze hervorgerufenen Hautkrankheiten und Haarkrankheiten von Menschen und Thieren (*Herpes*, *Favus* etc.), zur Haltbarmachung von Tinte, flüssigen Klebstoffen, der als Einschlussmittel verwendeten Glycerin-Gelatine etc. Zur Desinfection von Hölzern sind 5—10procentige, zur Vernichtung von Pilzkulturen im Laboratorium stets 10 procentige Lösungen zu verwenden.

#### 5. Salicylsäure.

Die wässrigen Lösungen sind so schwach (in 300 Thln. Wasser löst sich erst 1 Thl. der Säure), dass im Allgemeinen nicht einmal die vegetativen Zustände abgetödtet oder gehemmt werden, geschweige denn die Sporen. Dagegen sind alkoholische Lösungen (Salicylalkohol) wirksame Abtödtungsmittel. 4½ige Lösungen verwendet man, um Aspergillenvegetation und Sporen, die sich im Ohr entwickelt haben, zu vernichten, was nach mehrmaliger Anwendung erreicht wird. Die Hausfrauen schützen ihre Conserven in der Weise vor Schimmelbildungen, dass sie auf die noch heisse Conservenmasse mit concentrirter alkoholischer Lösung getränktes Papier legen. Manche Eierhändler konserviren die Eier durch kurzes Eintauchen in eine solche Lösung.

#### 6. Essigsäure.

Sie wirkt nach MÄRKER<sup>2)</sup> auf Hefe schon in geringen Mengen giftig. Die Gährung wird nach den Versuchen MÄRKER's schon durch einen Gehalt von 0,6½ unterdrückt, nach denen HAYDUCK's erst durch 2,5½ wesentlich verzögert, die Sprossung dagegen schon bei 1,5½ behindert.

#### 7. Milchsäure.

Ist in geringer Menge der Hefe kaum schädlich. Es tritt denn auch nach MÄRKER<sup>3)</sup> ein Stillstand in der Vermehrung erst ein, wenn die Nährlösung 3,5½ dieser Fettsäure enthält.

<sup>1)</sup> Lehrb. d. Gährungschemie. III. Aufl., pag. 152.

<sup>2)</sup> Handbuch der Spiritus-Fabrikation.

<sup>3)</sup> Zeitschr. f. Spiritusindustrie. Neue Folge IV. 1881, pag. 114.

## 8. Ameisensäure.

Sie wirkt auf Hefe ziemlich giftig. Zur Störung der Gährung genügen nach MÄRKER<sup>1)</sup> schon 0,2  $\frac{1}{2}$ .

## 9. Propionsäure.

Beeinträchtigt die Lebensfähigkeit der Hefe schon in sehr geringen Mengen; nach MÄRKER<sup>1)</sup> wird die Gährung schon durch 0,1  $\frac{1}{2}$  gestört.

## 10. Buttersäure.

Wirkt noch giftiger als Propionsäure auf die Hefe ein, da nach MÄRKER schon 0,05  $\frac{1}{2}$  ausreichen, um eine Störung der Gährung hervorzurufen und die Vermehrung zu verhindern. Gänzliche Behinderung derselben in einer Zuckerlösung tritt schon bei 0,1  $\frac{1}{2}$  ein.

## 11. Capronsäure.

Von ihr genügen nach MÄRKER bereits Spuren, um die Hefezellen soweit zu schädigen, dass ihre Gährung Störungen erleidet.

## 12. Alkohol.

Die zu den intensivsten Gährungserregern gehörigen Hefearten des Bieres und Weines verlieren die Fähigkeit, Gährung zu erregen, wenn der Gehalt der Nährlösung an Alkohol etwa 14 Gewichts-Prozent beträgt, während das Wachstum der Zellen etwa schon bei 12 Gewichts-Prozent sistirt wird.

Gegen die Entwicklung des Weinkahmpilzes (*Mycoderma vini*) pflegt man nach A. MAYER<sup>2)</sup> namentlich in südlichen Ländern, die Weine durch Zusatz von Alkohol zu schützen.

## 13. Theer und Theeröle.

Sowohl der aus Holz als auch der aus Stein- und Braunkohlen gewonnene Theer besitzt in hohem Maasse die Eigenschaft, Pilze zu tödten, resp. ihre Entwicklung zu hemmen oder den Nährboden für sie von vornherein ungeeignet zu machen, was auf dem Gehalt an Karbolsäure, Kreosot und andern giftigen Substanzen beruht. Man benutzt daher diesen Stoff schon seit langer Zeit, um Baumwunden, sowie die verschiedensten Hölzer, wie sie zu Bau- und sonstigen Zwecken verwandt werden, gegen Pilzinvasion zu schützen, indem man sie entweder nur äusserlich damit bestreicht, oder sie förmlich durchtränkt, was z. T. auch durch ein Gemisch von Petroleum und Theer erreicht wird. Als sicherstes Mittel, um die verschiedensten Hölzer gegen Pilzbildung zu schützen, gilt das karbolsäurehaltige Theeröl, mit welchem die betreffenden Hölzer imprägnirt werden. Im Grossen erfolgt solche Imprägnirung in der Weise, dass die Schwellen im Trockenofen oder im Imprägnirungscylinder getrocknet und bis auf 110° C. erhitzt werden. Hierauf pumpt man den geschlossenen Cylinder auf mindestens 60 Centim. Quecksilberstand aus und lässt das erwärmte Imprägniröl einströmen, nachdem noch ein Ueberdruck von mindestens 6  $\frac{1}{2}$  Atmosphären erzeugt wird. Das aus Steinkohlentheer bereitete Imprägniröl muss nahezu frei von leicht flüchtigen Destillationsprodukten sein und mindestens 10 Procent saure, in Alkalilaugen lösliche Bestandtheile (Karbolsäure und Kreosot) enthalten.

Man verwendet das in Rede stehende Imprägnirungsmittel auch in Verbindung mit Chlorzink.

<sup>1)</sup> l. c.

<sup>2)</sup> Lehrbuch der Gährungschemie. III. Aufl., pag. 216.

Zur Conservirung des Holzes in Wohnräumen kann das Theeröl leider wegen seines üblen Geruches nicht in Anwendung kommen; in solchen Fällen pflegt man zum Chlorzink (s. d.) zu greifen<sup>1)</sup>.

#### 14. Chlorzink.

In einer wässrigen Lösung von der Concentration 3° BAUMÉ (entsprechend einem specifischen Gewichte von 1,021 und einem Gehalte von 2,5% wasserfreiem Chlorzink angewandt) repräsentirt es ein wirksames Mittel zur Abhaltung resp. Vernichtung von Pilzvegetation in Hölzern, die damit imprägnirt werden. Da diese Imprägnirungsfähigkeit geruchlos ist, so ist sie dem allerdings noch wirksameren, aber einen unangenehmen Geruch verbreitenden Theeröl überall vorzuziehen, wo es sich um Konservirung des Holzes in Wirtschaftsräumen oder gar Wohnräumen handelt, zumal sie zugleich ein Feuerschutzmittel darstellt.

Die Haltbarkeit der Chlorzinkimprägnirung wird erhöht durch Beimischung von karbolsäurehaltigem Theeröl, welches neben seiner kräftigen antiseptischen Wirkung das Holz vor dem theilweisen Auslaugen durch eindringende Nässe schützt.

Neuerdings findet das Chlorzink ausgebreitetste Verwendung zum Imprägniren von Bahnschwellen, was auf Grund von Vereinbarungen zwischen verschiedenen königlichen Eisenbahn-Directionen und der Firma RÜTGERS in Berlin in folgender Weise stattfindet: 1. Imprägnirung mit Chlorzink: die Schwellen werden in geschlossenen Cylindern der Einwirkung von Wasserdämpfen ausgesetzt zur möglichsten Befreiung von allen löslichen und besonders fäulnissfähigen Substanzen. Alsdann stellt man in dem Cylinder durch Auspumpen eine Luftleere von mindestens 60 Centim. Quecksilberstand her und lässt hierauf die mindestens 65° C. warme Chlorzinklösung von 3° BAUMÉ vermöge des äusseren Luftdruckes in den Cylinder einströmen, bis letzterer gefüllt ist, wonach mittelst Druckpumpe noch ein Ueberdruck von 6½ Atmosphären hergestellt wird, welcher das Imprägnirungsmittel in das Holz einpresst. 2. Imprägnirung mit Chlorzink und karbolsäurehaltigem Theeröl: Dieses Verfahren unterscheidet sich von dem ersten nur dadurch, dass man der Chlorzinklösung während des Erwärmens für jede Schwelle 2 Kilogramm Steinkohlentheeröl mit 20–25% Karbolsäuregehalt zusetzt. Bauholz aller Art und Stärke, Telegraphenstangen, Zaunpfähle, Pfähle für Wein- und Obstpflanzungen, Dachschildeln, Holzpflaster etc. können natürlich ebenfalls in solcher Weise gegen Pilze geschützt werden<sup>2)</sup>. Die Kosten betragen für Imprägnirung mit Chlorzink allein: Eichenholz 5 M., anderes Holz 8 M., mit Chlorzink und Theeröl: Eichenholz 7,50, anderes Holz 9–10 M. pro 1 cbm.

#### 14. Kupfervitriol.

Wirkt auf manche Schimmelpilze sowie namentlich auch auf Holz bewohnende Basidiomyceten schon in wenig-procentigen Lösungen tödtend resp. entwicklungshemmend ein. Daher wird es denn auch als Conservierungsmittel für Hölzer benutzt. So verwendet die deutsche Reichspost- und Telegraphen-Verwaltung eine 1½%ige Lösung zur Imprägnirung von Telegraphenstangen und zwar nach dem BOUCHERIE'schen Verfahren, welches darin besteht, dass man die auf einem schrägen Lager ruhenden Stangen, welche man spätestens 10 Tage nach dem Fällen oder nach vorheriger Aufbewahrung in Wasser in Behandlung nimmt, mit ihren nach oben gerichteten Fussenden in Röhren einsetzt, welche zu einem 10 m über dem Lager aufgestellten und mit der Lösung gefüllten Behälter führen. Dieselbe wird nun

<sup>1)</sup> Das Vorstehende ist einem Vortrage entnommen, den Herr Privatdocent Dr. G. BAUMERT im Gartenbauverein zu Halle am 10. Juli 1888 gehalten: Einiges über die Mittel und Wege, um Holz vor Fäulnis zu schützen. Auch im Folgendem habe ich diesen Vortrag mehrfach benutzt.

<sup>2)</sup> Das Vorstehende im Wesentlichen nach dem citirten Vortrage G. BAUMERTS.

unter ihrem eigenen Drucke von 10 m Höhe in den Stamm vom unteren Querschnitte aus eingepresst.

In der Landwirtschaft werden sehr verdünnte Kupfervitriollösungen schon seit längerer Zeit benutzt, um die den Saatkörnern anhaftenden Sporen von Brandpilzen abzutöten. PRÉVOST erhielt bei Culturversuchen mit Getreidekörnern, die mit Brandstaub bestäubt und dann mit Kupfervitriol gebeizt worden waren, auf 4000 Aehren nur eine brandige, während die nicht gebeizten schon auf 3 Aehren eine Brandähre ergaben.

J. KÜHN<sup>1)</sup> empfahl als das wirksamste Mittel zur Vernichtung der Brandsporen<sup>2)</sup> ein 12—16stündiges Einweichen der Saat in eine  $\frac{1}{8}$  Lösung. Durch wiederholtes Umrühren werden die Körner mit dem Desinficiens möglichst in Berührung gebracht.

Wie ungleich sich übrigens die verschiedenen Pilze dem Kupfervitriol gegenüber verhalten, zeigt der Brodschimmel, der bekanntlich selbst auf ziemlich concentrirten Lösungen dieses Salzes noch wächst.

Neuerdings empfahl PRILLIEUX<sup>3)</sup> eine Mischung von 1 Kilogramm Kupfervitriol in 9 Liter Wasser gelöst mit 1 Kilogramm Aetzkalk zur Besprengung der Weinstöcke als Mittel gegen die *Peronospora viticola*. Die Resultate sollen ziemlich günstige sein. MILLARDET empfahl 8 Kilogramm Kupfervitriol in 100 Liter Wasser zu lösen und damit eine aus 15 Grm. Aetzkalk und 30 Liter Wasser hergestellte Kalkmilch zu mischen.

#### 16. Quecksilberchlorid (Sublimat).

Wirkt wie auf alle anderen Organismen, so auch auf Pilze meist schon in starken Verdünnungen (1:1000 und weniger) giftig. Zur Vernichtung von Pilzculturen im Laboratorium reicht eine Verdünnung von 1:500 meist völlig aus<sup>4)</sup>. Die Anwendung im Grossen zur Abtödtung von Schwammbildungen in Gebäuden, von Schimmelbildungen an feuchten Wänden etc. scheint, wenigstens in Deutschland, immer mehr zurückzutreten, was z. Th. auf dem hohen Preise, z. Th. aber auch auf den giftigen Wirkungen auf den menschlichen und thierischen Körper beruht. In England dagegen findet Sublimat noch ausgedehnte Verwendung zum Imprägniren (Kyanisiren) von Bahnschwellen. Hat man Wände von Wohnräumen oder Thierställen durch Abwaschen mit Sublimatlösung desinficirt, so empfiehlt es sich, dieselben mit Schwefelwasserstoff-Wasser nachzuwaschen, damit das Gift entfernt wird.

#### 17. Alkalipolysulfide.

Man verwendet wässrige Lösungen derselben zur Bekämpfung des Weinreben-Mehlthaus (*Erysiphe Tuckeri*) namentlich in Frankreich. Die Lösungen ( $\frac{1}{2}$  prozentig) werden durch einen Zerstäuber auf die Blätter gebracht. Nach 24 Stunden sind sie mit fein vertheiltem Schwefel bedeckt. Es wird nämlich das Alkalisulfid durch die Kohlensäure der Luft sehr bald zersetzt. Die Anwendung des pulverisirten Schwefels dürfte durch dieses Mittel vielleicht verdrängt werden, schon wegen des billigen Preises (ca. 4 Francs pro Hectar)<sup>5)</sup>. Zur Abtödtung des Mehlthaus

<sup>1)</sup> Botanische Zeitung 1873, pag. 502.

<sup>2)</sup> Es handelt sich hierbei besonders um den Flugbrand (*Ustilago Carbo* und *U. Hordei*) und um den Schmierbrand (*Tilletia Caries*).

<sup>3)</sup> Journ. d'agriculture 1885 t. II, pag. 731—734. Ref. in JUST's Jahresber. 1885.

<sup>4)</sup> Doch fand JOHAN-OLSEN, dass *Aspergillus niger* v. TIEGH. selbst  $\frac{1}{8}$  Sublimat verträgt. (JUST's Jahresber. 1886, pag. 475).

<sup>5)</sup> Annales agronomiques 1885 t. 9. Ref. in JUST, Jahresber. 1885, pag. 514. Revue horticole. Paris 1885, pag. 109. Ref. daselbst. — Biedermanns Centralbl. f. Agricult.-Chem. 1885, pag. 821. Ref. daselbst.



der Rosen (*Sphaerotheca pannosa*) eignet sich nach SCHULZE eine Lösung von 1 Thl. Fünffach-Schwefelkalium in 100 Thln. Wasser.

#### 18. Schwefelcalcium.

Wird gegen die Traubenkrankheit (*Erysiphe Tuckeri*) sowohl, als gegen den falschen Mehlthau (*Peronospora viticola*) angewandt. »Man schüttet in einen eisernen oder einen glasierten thönernen Topf 250 Grm. Schwefel und ein gleich grosses Volumen frisch gelösten Kalkes nebst 3 Liter Wasser. Nachdem dieses Gemisch etwa 10 Minuten unter häufigem Umrühren gekocht hat, lässt man dasselbe sich klären und füllt die klare Flüssigkeit auf Flaschen, die fest verschlossen werden. In diesem Zustande erhält sich die Mischung mehrere Jahre hindurch. Bei der Verwendung wird 1 Liter zu 100 Liter Wasser gesetzt und die erkrankten Stöcke damit bespritzt. Auch das Schwarzfleckigwerden der Birnen soll dadurch bekämpft werden<sup>1)</sup>.

#### 19. Saurer schwefligsaurer Kalk.

Zur Beseitigung von Schimmelpilzwucherungen an den Wänden der Viehställe ward von PLAUT<sup>2)</sup> eine wässrige Lösung von der Concentration 11° B. empfohlen.

#### 20. Kalkmilch.

Sie ist in der Landwirtschaft vielfach benutzt worden, um die den Saatkörnern anhaftenden Brandsporen abzutöten. Doch ist der Erfolg kein so befriedigender wie bei Anwendung von Kupfervitriol (s. dieses) und daher kömmt man mehr und mehr von ihrem Gebrauche ab. Neuerdings ist Kalkmilch (3—4 %) als Mittel zur Bekämpfung der *Peronospora viticola* von BRIOSI und CERLETTI in Anwendung gebracht, wie es scheint, mit befriedigendem Erfolge. JAEGER<sup>3)</sup> hat die Einwirkung von Kalkmilch auf »Rosa-Hefe« geprüft. Mit rein cultivirter Hefemasse imprägnirte Seidenfäden wurden getrocknet, auf Bretter befestigt und mit Kalkmilch (1 Thl. Kalk auf 2 Thl. Wasser) ein-, zwei- oder dreimal überstrichen. Erste Aussaat der Fäden auf Kartoffeln je 2 Stunden nach dem ersten, zweiten und dritten Anstrich, zweite Aussaat am folgenden Tage. Es ergab sich, dass mit dem zweimaligen Anstrich eine vollkommen sichere Abtödtung erreicht war.

#### 21. Chlor und Brom.

Wie FISCHER und PROSKAUEK<sup>4)</sup> ermittelt haben, sind Chlor und Brom, in gewisser Weise angewandt, vortreffliche Mittel, um sowohl vegetative Zellen als auch Sporen der Hefe- und Schimmelpilze in ihrer Lebensfähigkeit zu vernichten. Ihre Versuche, an einer rothen »Hefe« und an *Aspergillus*-Arten ausgeführt, ergaben bezüglich des erstgenannten Stoffes, dass eine sichere Desinfection möglich ist, wenn der Chlorgehalt von 0,3 Vol. % 3 Stunden lang, resp. ein solcher von 0,04 Vol. % 24 Stunden lang auf die lufttrockenen, in nicht allzudicker Schicht vorhandenen Keime wirkt. Zur Vernichtung der Pilzsporen in geschlossenen Räumen empfehlen sie die Verwendung von 0,25 Chlorkalk und 0,25 Kilogramm. roher Salzsäure pro Cbm.

<sup>1)</sup> Nach dem Ref. SORAUERS in JUSTS Jahresber. 1883, pag. 514.

<sup>2)</sup> Desinfection der Viehställe. Leipzig, Vogt 1883?

<sup>3)</sup> Untersuchungen über die Wirksamkeit verschiedener chemischer Desinfektionsmittel bei kurz dauernder Einwirkung auf Infectionsstoffe. Arbeiten aus dem Kaiserl. Gesundheitsamt. Bd. V, Heft II.

<sup>4)</sup> Ueber die Desinfection mit Chlor und Brom. Mittheilungen aus dem Kaiserlichen Gesundheitsamte. Bd. II. pag. 228—308.

Bezüglich des Broms ergaben die Versuche, dass wenn die Luft mit Feuchtigkeit gesättigt ist, ein Bromgehalt derselben von 0,03 Vol.  $\frac{1}{2}$  ausreicht, um die Hefezellen und *Aspergillus*-Sporen innerhalb 2 Stunden abzutöden. Das Gleiche wurde erreicht bei einem Bromgehalt von 0,006—0,002 Vol.  $\frac{1}{2}$  und 24stündiger Versuchsdauer. (Ueber die Versuchsanordnung ist das Original zu vergleichen.)

#### E. Mechanische Mittel zur Abtödtung resp. Entwicklungshinderung.

Sie kommen im Allgemeinen wenig zur Anwendung. Eines der bekanntesten ist das sogen. Schwefeln mancher Culturpflanzen, die von Mehlthaupilzen (*Erysiphe*-Arten) befallen sind. Es hat sich nämlich dem Mehlthau der Weinstöcke gegenüber bewährt. Man überpudert die Nährpflanzen mit Schwefelblumen oder gepulvertem Schwefel. Nach der einen Annahme ist die Wirkung eine rein mechanische, indem das Mycelium durch die Staubmasse erstickt wird, und in der That kann man denselben Effekt nach CHRETIEN, v. MOHL und und R. WOLFF mit Chausseestaub, nach anderen mit Kohlenstaub oder Kalkstaub erreichen, trockenes Wetter vorausgesetzt. Andere sind geneigt, die chemische Wirkung des Schwefelns in den Vordergrund zu stellen, da, wie MORITZ<sup>1)</sup> nachwies, bei Einwirkung direkten Sonnenlichts auf das Schwefelpulver schwefelige Säure entsteht. Allein es ist sehr zweifelhaft, dass die sehr geringen Mengen derselben eine abtödtende Wirkung auszuüben vermögen.

Dass mechanische Bewegung die Entwicklung der Hefe in Flüssigkeiten nicht hemmt, wurde bereits auf pag. 419 gezeigt.

---

### Abschnitt V.

## B i o l o g i e.

---

Die Pilze sind unfähig, die zum Aufbau ihres Zelleibes nöthige organische Substanz selbst zu produciren, weil sie in Folge von Mangel an Chlorophyllfarbstoffen Kohlensäure nicht zu assimiliren vermögen. Sie können daher nur dann zur Entwicklung kommen, wenn sich ihnen organische Substanzen von aussen her darbieten, als Nährmaterialien oder Nährsubstrate.

Die nährenden organischen Substanzen sind entweder organisirt, wie thierische und pflanzliche Körper resp. deren Theile, oder nicht organisirt, wie thierische und pflanzliche Secrete (Milch, Blattlaushonig), Infusionen oder Lösungen (z. B. Zuckerlösungen).

Pilze, welche nicht organisirte organische Körper als Nahrung (Substrat) benutzen, werden Fäulnissbewohner (Saprophyten) genannt (ein Ausdruck, der in gewissem Sinne unzutreffend ist, insofern z. B. Brot, worauf der Brotschimmel, oder geronnene Milch, worauf der Milchsimmel vegetirt, doch keineswegs durch diese Pilze in Fäulniss versetzt werden).

Diejenigen Pilze, welche ihre Nahrung aus lebenden thierischen oder pflanzlichen Organen beziehen, heissen Schmarotzer oder Parasiten, ihre Substrate Wirthe (Wirthspflanzen, Wirthsthiere).

---

<sup>1)</sup> Ueber die Wirkungsweise des Schwefelns. Landwirthsch. Versuchsstationen, 24, 1880 Heft I.

Eine scharfe Grenze zwischen Parasitismus und Saprophytismus zu ziehen ist schlechterdings unmöglich, da es einerseits Parasiten giebt, welche die Fähigkeit haben, auch bei saprophytischer Ernährung zu gedeihen (facultative Saprophyten);<sup>1)</sup> andererseits Saprophyten, welche bei passender Gelegenheit parasitische Angriffskraft zeigen und Krankheiten erregen können (facultative Parasiten).<sup>2)</sup>

Mit dem Fortschritt der mycologischen Wissenschaft nimmt die Zahl derjenigen Pilze, die früher für strenge (obligate) Parasiten gehalten wurden, immer mehr ab.

Zu den ausschliesslich saprophytischen Formen (obligaten Saprophyten) gehören nach unseren derzeitigen Kenntnissen z. B. Bier- und Weinhefen, der Champignon (*Agaricus campestris*), gewisse Coprinus-Arten und andere Hutzpilze, die mistbewohnenden *Sordaria*- und *Ascobolus*-Arten u. s. w.

Gewisse Pilze treten zu anderen Pflanzen (Algen, höheren Gewächsen) in ein eigenthümliches Verhältniss, welches man mit DE BARY als Symbiotismus oder Symbiose bezeichnet. Dasselbe charakterisirt sich dadurch, dass der Pilz mit dem betreffenden Gewächs eine innige Verbindung eingeht, um demselben gewisse Nährstoffe (anorganische) zuzuführen und als Gegenleistung gewisse andere Nährstoffe (organische) von ihm zu empfangen.

Nach dem Medium lassen sich die Pilze trennen in Wasserbewohner (Hydrophyten) und Luftbewohner (Aërophyten). Ausschliesslich auf das Wasserleben angewiesen sind nur gewisse Algenpilze und zwar die Mehrzahl der Chytridiaceen, die Saprolegnieen, Lagenidieen und gewisse Pythiaceen; zu den Luftbewohnern gehören fast sämtliche höheren Pilze (Mycomyceten) und von den Algenpilzen die Mucorineen und Peronosporaeen. Die Luftbewohner gedeihen zwar auch meistens in Flüssigkeiten, entwickeln aber untergetaucht höchstens nur myceliale Bildungen ohne zu fructificiren. Nur wenige Arten, wie die Vertreter der Hefepilze (*Saccharomyces*) sind im Stande, ihren ganzen Entwicklungsengang sowohl in flüssigen Medien, als an der Luft durchzumachen.

Ausschliesslicher Hydrophytismus ist der Ausdruck einer niederen Lebensstufe und nähert die hier in Betracht kommenden Formen biologisch den Algen.

Die saprophytischen wie die parasitischen Pilze wirken in der Weise auf ihre Substrate, dass sie die complicirten organischen Verbindungen derselben überführen in einfachere und einfachste (Kohlensäure, Wasser und Ammoniak). Zu ihrem Nährbedarf nehmen sie aber meist nur einen kleinen Theil dieser Umwandlungsprodukte, und so wird der bei weitem grössere disponibel für Verbindungen mit anderen chemischen Körpern.

Deshalb darf man sagen, dass die Pilze sich in sehr wesentlichem Grade an dem Stoffumsatz in der Natur (Kreislauf der Stoffe) betheiligen, und hierin liegt eine der hervorragendsten Rollen begründet, welche diese Organismen im Naturhaushalt spielen.

Eine andere mit der genannten zusammenhängende Rolle besteht darin, dass sie durch ihre ausgiebigen, wenn auch oft langsamen, zerstörenden Wirkungen, die sie im Verein mit Spaltpilzen ausführen, eine Anhäufung thierischer und

<sup>1)</sup> z. B. die Brandpilze, der Pilz der Kartoffelkrankheit (*Phytophthora infestans*); der Mutterkornpilz (*Claviceps purpurea*).

<sup>2)</sup> z. B. die Pinselschimmel (*Aspergillus*), die *Sclerotinia*-artigen Becherpilze, *Arthrobotrys oligospora*.

pflanzlicher Leichen in der Natur verhindern und durch Erzeugung von Krankheit und Tod einer zu reichen Vermehrung besonders fruchtbarer Thier- und Pflanzenarten Maass und Ziel setzen.

Zu diesen Rollen sind sie befähigt durch ihre ausserordentliche Fertilität, ihre leichte Verbreitungsweise und ihre im Ganzen relativ grosse Anpassungsfähigkeit an verschiedene Substrate.

### 1. Saprophytismus.

Was zunächst die Wahl des Substrats anlangt, so scheint für eine grosse Anzahl von saprophytischen Pilzen jedes beliebige Substrat zur Ansiedelung geeignet zu sein, sobald es nur einigermaassen genügende Mengen oder selbst nur Spuren organischer Substanz enthält. In dieser Beziehung ist vor allen Dingen zu nennen der Brotschimmel (*Penicillium glaucum*), der ebenso gut auf Brot, Käse, Fruchtsaft, saurer Milch, Mist, todtten Blättern und Stengeln, wie auf alten Stiefeln, Kleidern, Tapeten, Tinte, ja selbst auf ziemlich concentrirten Kupfersulfatlösungen gedeiht.

Andere Saprophyten dagegen vegetiren nur auf bestimmten Substraten oder bevorzugen dieselben wenigstens. Das gilt u. A. für die Vertreter der Gattungen *Sordaria*, *Ascobolus*, *Pilobolus*, die fast ohne Ausnahme thierische Excremente bewohnen; die Russthaupilze, welche man in der heissen Jahreszeit in dem zuckerhaltigen Secret der Blattläuse und der Schildläuse auf vielen Laubbäumen im Freien, sowie auf unseren Gewächshauspflanzen antreffen wird; die *Onygena*-Arten (kleine trüffelartige Pilze), die nur auf den todtten Klauen und Hörnern der Säugethiere (*O. equina* und *caprina*) oder nur auf thierischen Haaren (Gewölle, alte Filzhüte) und Federn (*O. corvina*) zu finden sind; *Otidea leporina*, ein ziemlich grosser, gelbbrauner Becherpilz, *Clavaria abietina*, ein kleiner, strauchförmiger Basidiomycet, die man immer auf faulenden Coniferennadeln anzutreffen gewöhnt ist. — Zu diesen Beispielen liessen sich natürlich noch Dutzende anderer hinzufügen.

Zahlreiche Saprophyten, man kann wohl sagen die meisten, gedeihen auf sauren Substraten besser, als auf alkalischen. Daher kommt es, dass sie auf letzteren vielfach erst dann zur Entwicklung gelangen, wenn dieselben zuvor durch Spaltpilzvegetation sauer geworden sind. Das gilt z. B. für manche unserer gewöhnlichsten Schimmel, wie den Brotschimmel (*Penicillium glaucum*), den Milchsimmel (*Oidium lactis*) etc. Treten auf saurem Substrat Schimmel- und Spaltpilze gleichzeitig auf, so gewinnen erstere fast immer die Oberhand. Sie können im Allgemeinen auch viel höhere Concentration der Nährlösung ertragen, als die Spaltpilze. Man hat daher in der Ansäuerung und in der Erhöhung der Concentration ein wirksames Mittel, um die Konkurrenz der Spaltpilze zu verhindern. Auf alle solche Verhältnisse hat bereits NÄGELI<sup>1)</sup> früher aufmerksam gemacht, und heutzutage werden sie wohl in jedem Laboratorium berücksichtigt.

Was sodann die Wirkungen der Saprophyten auf ihre Substrate anbetrifft, so werden feste pflanzliche oder thierische Theile, wie Stengel, Blätter, Hölzer, Häute oder aus solchen Theilen hergestellte Kunstprodukte, wie Kleider, Stiefeln, Hüte durch die Pilzvegetation in einen Zustand versetzt, den man als Vermorschung, Vermoderung, Trockenfäule oder Nassfäule zu bezeichnen pflegt, je nachdem die betreffenden Gegenstände in trockene, leicht zerbröckelnde oder

<sup>1)</sup> Die niederen Pilze in ihren Beziehungen zu den Infectiouskrankheiten.

zerreibliche, zunderartige, oder (seltener) in weiche, schmierige Massen umgewandelt werden.<sup>1)</sup> Im ersteren Falle nehmen die betreffenden Gegenstände, namentlich Hölzer, Pflanzenstengel, Brot, alte Kleider den bekannten Pilz-Modergeruch an.

Ueber die genaueren, d. h. chemischen Vorgänge bei solchen Prozessen wissen wir noch wenig.

Bezüglich der Zersetzung von gelösten organischen Substanzen liegen mehrfache genauere Untersuchungen vor, die in den Abschnitten über Gährungen und Spaltungen des Nährmaterials behandelt sind.

## 2. Parasitismus.

### A. Uebertragung infectiöser Pilzkeime.

Sie wird im Allgemeinen durch eine ganze Reihe verschiedener Faktoren vermittelt. Die grösste Rolle unter diesen spielt wohl die bewegte Luft, durch welche namentlich die Sporen der Mehlthau-, Rost- und Brandpilze, sowie der Peronosporéen überall hin zerstreut werden, um dann als Staub auf die betreffenden Nährpflanzen niederzufallen.

Das Wasser vermittelt vorzugsweise die Verbreitung der Schwärmsporen echt parasitischer Chytridiaceen und Ancylisteen, sowie der fakultativ parasitischen Saprolegniaceen, also aller derjenigen Pilze, welche Wasserpflanzen (besonders Algen) und Wasserthiere in so häufiger Weise befallen. Auch Regen- und Thautropfen vermitteln die Infection vielfach, indem sie die Keime aus der Luft niederschlagen und von Pflanze zu Pflanze, von Blatt zu Blatt führen. Bekanntlich werden die Conidien der Kartoffelkrankheit (*Phytophthora infestans*) durch Regentropfen leicht von Blatt zu Blatt und schliesslich auch zur Knolle hingeführt. Auch die Keime der *Cordyceps*- und *Entomophthora*-Arten, welche oft so extensiv auftretenden Infectionskrankheiten hervorrufen, können durch tropfenden Regen, wie man beobachtet hat, leicht von den kranken auf noch gesunde Thiere übertragen werden.

Als Transporteure infectionstüchtiger Keime sind ferner die Insekten bekannt, sowohl die kriechenden als ganz besonders auch die fliegenden. An ihren Körper hängen sich, zumal wenn er behaart ist, die Sporen der pflanzenbewohnenden Parasiten leicht an, um dann auf anderen Pflanzen wieder abgestreift zu werden. Auf diese Weise werden z. B. die Conidien des Mutterkorns durch einen Käfer (*Cantharis melanura*) sowie durch Fliegen, welche den Zuckersaft der Conidien aufsuchen, von einer Roggenähre auf die andere übertragen. Dass auch grössere Thiere, wie das Wild, das durch die Felder streift, zur Verbreitung der Rost-, Brand-, Mehlthausporen etc. wesentlich beitragen können, ist jedenfalls sicher anzunehmen.

Endlich dient der Verschleppung und Uebertragung von Pilzkrankheiten der Pflanzen, Thiere und des Menschen selbst) der menschliche Verkehr. Von dem Rostpilz der Malven (*Puccinia malvacearum*) hat man früher in Deutschland und dem übrigen Europa nichts bemerkt, während er sich seit etwa 20 Jahren bei uns mehr und mehr verbreitet. In Chile einheimisch, scheint er auf dem Handelswege nach Europa gekommen zu sein.

<sup>1)</sup> Es ist übrigens noch sehr fraglich, ob bei der Nassfäule nicht gerade Spaltpilze das Wesentliche sind, jedenfalls dürften sie bei dergleichen Prozessen immer vorhanden sein, meistens siedeln sie sich reichlich an.

Dass in den Haarschneidestuben durch nicht desinficirte Kämme, Bürsten Scheeren, Haar- und Hautkrankheiten wie Herpes, Favus leicht von einem Individuum auf das andere zur Uebertragung gelangen, ist nur zu wohl bekannt.

Bedingungen für eine besonders schnelle und sichere Uebertragung infectiöser Pilzkeime sind natürlich: dichtes Zusammenwachsen von Pflanzen (Colonieenbildung bei den Algen), dichtes Zusammenleben von Thieren derselben Art, wie es namentlich bei massenhafter Insektenvermehrung vorkommt, enge Berührung zwischen kranken und gesunden Individuen.

Fliegen und Käfer inficiren sich nach PEYRITSCH mit Laboulbenien bei dem Begattungsakte. Würmer und Raupen stecken sich beim Hinkriechen über pilzkranken Individuen an. Die Raupen der Forleule und anderer Schmetterlinge fressen nach BAIL ausserdem häufig noch ihre an *Entomophthora* verendeten Brüder an und bringen so die Sporen dieses Pilzes in ihren Darmkanal, von wo aus die Infection leicht erfolgt.

Die in Colonieen zusammenlebenden Zellen mancher grünen Faden-Algen, Phycchromaceen, Diatomeen, Desmidiiden werden in Folge der dichten Zusammenlagerung oft binnen relativ kurzer Zeit so zahlreich befallen, dass nur relativ wenige Individuen oder Zellen intakt bleiben.

Man glaubte früher, dass die ansteckenden Keime immer nur von Pflanze zu Pflanze, resp. von Thier zu Thier übertragen würden. Allein wie ich neuerdings nachwies, können pflanzliche Krankheiten auch auf Thiere übertragen werden. Der einzige bisher bekannte Fall lehrt, dass eine Chytridiacee (*Rhizophyton gibbosum* Z.), welche gewisse Desmidiiden abtödtet, auch in Rädertiereier eindringen und diese in grossem Maasstabe vernichten kann.

### B. Mittel und Wege der Infection.

Das wichtigste, fast allgemein zur Anwendung kommende Infectionsmittel ist der Keimschlauch (pag. 273). Er dringt entweder unmittelbar in die Zellen ein, diese durchbohrend oder mittelbar, indem er Seitenästchen entwickelt, welche als Haustorien (s. pag. 279) in die Wirthszellen hineinwachsen, wie es z. B. bei den Mehlthauptpilzen (Erysipheen) der Fall ist. Die Schwärmsporen der Chytridiaceen inficiren Algenzellen etc. in der Weise, dass sie, nachdem sie sich mit Haut umgeben haben, eine äusserst feine Ausstülpung durch die Wirthswand hindurchtreiben, die dann am Ende gewöhnlich erst blasenartig aufschwillt, bevor sie sich zum Mycel, wenn überhaupt ein solches entsteht, entwickelt.

Die Keimschläuche mancher fakultativen Parasiten dringen unter Umständen erst dann in die Wirthszellen ein, wenn sie bereits zu Mycelien erstarkt sind (Sclerotinien).

Eigenthümlicherweise besitzen manche Parasiten kein Infectionsmittel im genannten Sinne, verzichten daher auch auf jegliches Eindringen und heften sich den Wirthszellen bloss äusserlich an. Solche Pilze nennt man Epiphyten, während die anderen, in den Wirth wirklich eindringenden, Entophyten heissen.

Der Epiphytismus stellt eine ziemlich seltene Erscheinung dar<sup>1)</sup>, insofern er bisher nur für gewisse auf Pilzfäden schmarotzende Mucoraceen (*Chaetocladium*-Arten) von BREFELD<sup>2)</sup>, die das Chitinskelet gewisser Insekten bewohnenden La-

<sup>1)</sup> Von den so zahlreichen Flechtenpilzen, die sich den Algen von aussen anheften, ist hier nämlich abgesehen.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze, Heft I.

boulbeniaceen von PEYRITSCH und die auf den Fäden von *Isaria*-Arten (es sind dies Insekten bewohnende Pilze) schmarotzende *Melanospora parasitica* seitens KIHLMANN's (l. c.) constatirt wurde.

Während aber die Fäden der *Melanospora* und *Isaria* an der Berührungsstelle nicht in offene Verbindung treten, wird eine solche bei *Chaetocladium* thatsächlich hergestellt, indem die trennende Membran an der Berührungsstelle resorbiert wird.

Als Eindringstellen in den pflanzlichen Körper wählen manche Entophyten ausschliesslich die natürlichen Oeffnungen der Oberhaut, indem sie ihre Keimschläuche in den Spalt des Spaltöffnungsapparates hineinsenden (KÜHN's *Sporidesmium exitiosum*); andere durchbohren stets direkt die Epidermiszellen, was z. B. bei dem Pilz der Kartoffelkrankheit (*Phytophthora infestans*) der Fall ist, noch andere benutzen beiderlei Infectionsweisen (z. B. *Exobasidium Vacinii*, *Cystopus candidus*).

Die sogen. Wundparasiten siedeln sich an Wundstellen der Pflanzenorgane an, werden hier zunächst wohl saprophytisch sich entwickeln, dringen dann aber mit parasitischem Angriff auf die an die Wunde stossenden Gewebe vor (z. B. *Nectria*-Arten, manche baumbewohnenden Basidiomyceten).

Das wichtigste Eintrittsthor für infectiöse Pilze in den thierischen und menschlichen Körper bildet der Mund. Von hier aus können die Keime (es handelt sich vorzugsweise um Schimmelpilzsporen), durch den Inspirationsstrom auf die Schleimhäute des Mundes und der Luftröhre, sowie in die Lunge gelangen, andererseits mit der aufgenommenen Nahrung auf die Schleimhäute von Mundhöhle, Magenwand und Darmwand.

So werden z. B. mit der Muttermilch die an der Brustwarze sich ansiedelnden Keime des *Oidium albicans* (Soorpilz) auf die Schleimhäute der Mundhöhle von Säuglingen (des Menschen, der Katzen und Hunde) gebracht, wo sie sich zu den sogenannten Schwämmchen entwickeln. Die Sporen von WETTSTEIN's *Rhodomycetes Kochii*, eines rothen Schimmels, der sich auf den Magenwänden etabliert und, wie es scheint, das Sodbrennen veranlasst, gelangen offenbar mit den Speisen in den Magen.

Nach vielfachen neueren Erfahrungen kann es nicht mehr zweifelhaft sein, dass auch die Keime der als »*Actinomyces*« bezeichneten Pilzform mit der Nahrung in den Verdauungstractus geführt werden und von hier aus in die Organe eindringen.

BREFELD's Fütterungsversuche mit Sporen der *Entomophthora radicans*, an Raupen des Kohlweisslings angestellt, haben unzweifelhaft ein Eindringen vom Darmrohr aus ergeben.

Die Infection von kleinen Krebsen (Daphnien) durch die *Monospora cuspidata* METSCHNIKOW's, eines Hefepilzes, erfolgt in der Weise, dass die durch die Mundöffnung aufgenommenen nadelförmigen Sporen dieses Pilzes sich durch die Darmwand hindurch bohren.

Das Eindringen der eingeathmeten Keime *Aspergillus*- oder *Actinomyces*-artiger Schimmel<sup>1)</sup> kann in jedem Theile des Athmungssystems geschehen und scheint am häufigsten an den Schleimhäuten der Trachea und in den Lungenalveolen zu erfolgen (wie man auch aus der weiter unten gegebenen Uebersicht der

<sup>1)</sup> Ich rechne *Actinomyces* vorläufig noch den ächten Pilzen zu, da mir die Ansicht BOSTROMS von der Spaltpilznatur dieser Bildungen noch nicht völlig sicher gestellt zu sein scheint.

thierischen Krankheiten ersehen wird). Ob infectiöse Pilzkeime etwa auch von den Tracheenöffnungen (Stigmata) aus in den Insektenkörper Eingang finden, blieb bisher unermittelt.<sup>1)</sup>

Von sonstigen natürlichen Eingangspforten für Schimmelpilze in den menschlichen und thierischen Körper ist noch die Ohröffnung hervorzuheben.

Die Hautpilze können, wie es scheint, an den verschiedensten unverletzten Stellen der Körperhaut eindringen resp. die Haare befallen. Auch die Sporen von *Entomophthora radicans* dringen nach BREFELDS<sup>2)</sup> Experimenten durch die intacte Haut in Kohlweisslings-Raupen ein.

Pilze, welche die Eier der Vögel, namentlich auch die Hühnereier, befallen, scheinen ihre Keimschläuche resp. Mycelfäden zum Theil durch die Poren der Eischale, zum Theil aber auch durch andere Stellen derselben hindurchzusenden.

Wie bei den Pflanzen, so werden wohl auch bei Thieren und beim Menschen Pilzinvasionen von Wunden aus erfolgen können. Experimentell freilich scheint die Sache noch nicht geprüft zu sein. Doch ist es sehr wahrscheinlich, dass z. B. *Actinomyces* von Wunden des Mundes, Magens oder Darmes aus in benachbarte Organe eindringt, und einige Forscher halten selbst dafür, dass dieser Pilz in Wunden der Haut geeignete Eintrittspforten findet.<sup>3)</sup>

Während man die Invasionsstellen derjenigen Pilze, welche den Leib von Pflanzen und niederen Thieren befallen, im Ganzen ziemlich genau kennt, resp. durch das Experiment unschwer ermitteln kann, ist für manche Mycosen der höheren Thiere und namentlich auch des Menschen eine sichere Feststellung des Ortes, wo das Eindringen in den Körper erfolgt, kaum möglich (z. B. bei primärer Actinomybose des Gehirns).

Von dem Infectionspunkte aus verbreiten sich die fädigen Elemente oder Sprosszellen des Parasiten entweder in der Weise, dass sie nur zwischen den Wirtszellen (intercellular) verlaufen, und dann senden sie gewöhnlich, wie es z. B. bei den Peronosporaceen der Fall ist, Haustorien (pag. 279.) in die Zellen selbst hinein, oder so, dass sie die Wirtszellen und deren Interzellularräume nach allen Richtungen durchsetzen (intracellulärer Verlauf), was z. B. für Rostpilze, Mutterkornpilz (*Claviceps*), die Insekten bewohnenden Schmarotzer aus den Gattungen *Cordyceps* und *Entomophthora* etc. zutrifft.

#### C. Wahl des Wirthes. — Wahl der Organe.

Zahlreiche Parasiten bewohnen nur eine einzige Wirthsspecies. So lebt *Empusa Muscae* nur auf unserer Stubenfliege, *Laboulbenia Baeri* ebenfalls nur auf diesem Thier, *Melampsora Padi* nur auf *Prunus Padus*, *Phragmidium carbonarium* (SCHLTD.) nur auf *Sanguisorba officinalis*, *Ustilago echinata* nur auf *Phalaris arundinacea*, *Entyloma Aschersonii* nur auf *Helichrysum arenarium*, *Zopfia rhizophila* nur auf *Asparagus*.

Andere Schmarotzer wählen wenigstens einige oder alle Vertreter einer Gattung. In dieser Beziehung sind zu nennen: *Uromyces Geranii* auf verschiedenen Geranien, *Puccinia Porri* auf vielen *Allium*-Species, *Phragmidium Potentillae* auf verschiedenen *Potentilla*-Arten, *Chytridium Olla* A. BR. auf manchen Oedogonien.

<sup>1)</sup> Die DE BARY'sche Angabe (Morphol. pag. 388), dass die Keimschläuche der Conidien von *Cordyceps militaris* in die Stigmen von Raupen eintreten, bedarf, wie der Autor selbst hervorhebt, noch der Revision.

<sup>2)</sup> Untersuchungen über die Entwicklung von *Empusa*. Halle, 1871, pag. 18 ff.

<sup>3)</sup> Man vergleiche die Literatur in BAUMGARTEN's Jahresberichten 1885—1887.



Noch andere dehnen ihre Wirthswahl schon auf verschiedene Gattungen desselben Verwandtschaftskreises (Familie) aus: so *Ustilago violacea* die in den Blüthen von *Dianthus*-, *Silene*-, *Melandryum*-Arten, *Saponaria officinalis*, *Viscaria vulgaris*, *Coronaria flos cuculi* etc. lebt; *Cystopus candidus*, der die verschiedensten Cruciferen (*Capsella Bursa pastoris*, *Alliaria officinalis*, *Coronopus Ruellii*, *Cochlearia Armoracia*, *Lepidium*-, *Brassica*-, *Raphanus*-Arten etc.) befällt; *Protomyces macrosporus*, welcher sich auf einer Anzahl von Umbelliferen (*Aegopodium Podagraria*, *Heracleum Sphondylium*, *Meum Mutellina*, *Anthriscus vulgaris* und *silvestris*, *Chaerophyllum hirsutum*) ansiedelt; *Erysiphe Graminis*, die auf sehr zahlreichen Gräsern den Mehlthau bildet; das Mutterkorn sowie *Epichloe typhina*, welche ebenfalls viele Gräser aus verschiedenen Gattungen bewohnen. *Puccinia Hieracii*, deren Angriff auf eine Menge von Compositen aus den Gattungen *Hieracium*, *Picris*, *Cirsium*, *Carduus*, *Carlina*, *Centaurea*, *Lappa*, *Serratula*, *Cichorium*, *Leonodon*, *Scorzonera*, *Hypochaeris*, *Achyrophorus*, *Crepis*, *Taraxacum* constatirt wurde. In dieser Beziehung sehr bekannt sind namentlich auch die meisten Arten von *Peronospora* (im weiteren Sinne).

Wiederum andere Pilze dehnen ihren Angriff auf verschiedene Familien einer Gruppe aus: so die sowohl auf Schmetterlingen als auf Käfern schmarotzende Muscardine (*Botrytis Bassiana*); *Erysiphe communis*, welche Compositen, Scrophulariaceen, Polygoneen, Ranunculaceen, Geraniaceen, Dipsaceen, Convolvulaceen und andere Dicotylen befällt; *Sclerotinia sclerotiorum*, die alle möglichen Monocotylen und Dicotylen heimsuchen kann. Solche in ihrer Wirtswahl so wenig beschränkte Arten, wie die beiden letztgenannten, pflegt man auch als vagante Parasiten zu bezeichnen.

Die Parasiten befallen entweder alle Organe eines Körpers (oder doch möglichst viele) oder sie bleiben auf ganz bestimmte Theile beschränkt. In jenem Falle spricht man von Allgemein-Myosen, in diesem von lokalisirten Myosen. Erstere verlaufen, wenigstens bei niederen Thieren und Pflanzen meist tödtlich; letztere afficiren den Gesamtorganismus meist wenig oder gar nicht, sind bei Thieren sogar meistens heilbar (durch die Reactionen des Organismus selbst oder durch Arzneien resp. operative Eingriffe), bei Pflanzen in seltensten Fällen zu heilen, höchstens zu beschränken.

Die spontanen Pilzkrankheiten der höheren Thiere und des Menschen bleiben fast durchweg lokalisirt: so die weiter unten aufgeführten *Aspergillus*-Myosen der Vögel, welche sich auf die Respirationsorgane beschränken; alle durch ächte Pilze hervorgerufenen Hautaffectionen der höheren Thiere und des Menschen, die nur bestimmte Haut- resp. Haarbezirke ergreifen, wie *Favus*, *Herpes*, *Tinea Galli*; die Schwämmchenkrankheit der Säuglinge, die nur auf die Schleimhäute der Mundhöhle sich erstreckt; die *Actinomyces*-Myosen von Mensch und Thier.

Doch lassen sich mit gewissen Pilzen, die spontan lokalisirt auftreten, bei künstlicher Einverleibung grösserer Mengen von deren Sporen auch Allgemein-Myosen erzeugen, was namentlich für *Aspergillus*- und *Mucor*-Arten gilt.

Dagegen tragen die Myosen der niederen Thiere im Ganzen den Charakter tödtlicher Allgemein-Infektionen. Für die einzelligen (z. B. Monaden, Euglenen, Infusorien) gilt dies selbstverständlich ohne jede Einschränkung, aber auch Würmer und Gliederthiere werden mit wenigen Ausnahmen total befallen und vernichtet. Ich erinnere nur an die Schimmelpilz- und Sprosspilzkrankheiten der Daphnien, Anguillulen, Regenwürmer, Räderthiere und namentlich auch

an die *Entomophthora*-, Muscardine-, *Cordyceps*-Krankheiten der Mücken, Fliegen, Käfer und Schmetterlinge, die weiter unten näher berücksichtigt wurden. Zu jenen Ausnahmen gehört die Laboulbenien-Infektion der Dipteren und Käfer, die nur auf das Chitinscelet und hier wiederum vorzugsweise auf gewisse Bezirke beschränkt erscheint.

Was die Schmarotzer der höheren Pflanzen anbetrifft, so durchwuchern auch diese nur in relativ wenigen Fällen den ganzen Organismus, wie es z. B. seitens der *Sclerotinia sclerotiorum* und der *Phytophthora omnivora* der Fall ist (namentlich wenn diese an Keimpflanzen auftritt).

In der überwiegenden Mehrzahl der Fälle durchwuchert der Pilz nur wenige Organe, resp. nur ein einziges.

So ist der Parasitismus des Mutterkorns, soweit bekannt, streng auf den Fruchtknoten von Gräsern und Cyperaceen lokalisiert. *Sclerotinia Batschiana* ZOPF entwickelt sich nur in den Cotyledonen der Eichel.

Das Mycel einer Spore des Malvenrostes (*Puccinia Malvacearum*) beschränkt sich bloss auf einen ganz kleinen Theil des Blattes resp. Stengels dieser Nährpflanze (nach MAGNUS und REESS).

Allbekannt ist, dass die Mehlthauptpilze (Erysipheen) nur (mit ihren Haustorien) in die Epidermis eindringen (Oberhautparasiten), gewisse *Exoascus*-Arten sogar nur zwischen Cuticula und Wandung der Epidermiszellen vegetiren, während *Protomyces macrosporus* und Verwandte nur im Grundgewebe ihrer Nährpflanzen sich entwickeln (Grundgewebeparasiten).

Genaue Untersuchungen über den Ausdehnungsbezirk der Mycelien der meisten Parasiten höherer Pflanzen fehlen übrigens zur Zeit noch.

Die Pilzkrankheiten der niedersten mehrzelligen Pflanzen tragen entweder den Charakter von Allgemein-Mycosen, oder sie sind nur auf einzelne Zellen beschränkt. Ein exquisites Beispiel letzterer Art ist *Chytridium Olla* A. BR., das immer nur die Oosporen gewisser Fadenalgen (Oedogonien) befällt. Einzellige Algen (Diatomeen, Desmidiiden, Palmellaceen etc.) werden von Chytridiaceen natürlich immer total vernichtet.

Es giebt ferner eine ganze Summe von Pilzen, welche in ihren Wirth oder ihr Wirthsorgan stets nur dann eindringen, wenn sich dieselben in einem ganz bestimmten Altersstadium befinden. Ist dieses Stadium bereits überschritten, so findet keine Infektion mehr statt.

Als bekannteste Beispiele in dieser Beziehung verdienen erwähnt zu werden der Mutterkornpilz, der immer nur in die jüngsten Zustände der Gras-Fruchtknoten einwandert, weiter vorgeschrittene aber nicht mehr zu befallen vermag; ferner der weisse Rost (*Cystopus candidus*), der, um in Cruciferen zur Entwicklung zu gelangen, nach DE BARY in die Keimpflanze, speciell die Cotyledonen eindringen muss. Ist dieses Keimstadium vorüber, so kann zwar der Pilz auch noch in dieses oder jenes oberirdische Organ eindringen, aber er kommt hier nur zu spärlicher Entwicklung und geht schliesslich meist zu Grunde. Aehnlich verhält sich *Phytophthora omnivora* gegenüber den Pflanzen der Buche etc., während die ihr so nahestehende *Phytophthora infestans* (Kartoffelkrankheit) auch ältere Organe (Blätter, Knollen) der Kartoffel befallen kann.

Die näheren Gründe, warum jeder Entophyt oder Epiphyt immer nur mit gewissen Thieren oder Pflanzen, resp. immer nur mit gewissen Organen und gewissen Altersstadien derselben in parasitische Beziehungen tritt, sind im Ganzen noch unangeklärt. Einerseits mögen ganz bestimmte Stoffe in den Organismen

nöthig sein, um die Parasiten zum Angriff zu reizen<sup>1)</sup>, und diese Stoffe müssen in den verschiedenen Wirthten verschieden sein. Andererseits werden die verschiedenen Pilze verschiedene Stoffe produciren, von denen sich die einen nur zum Angriff auf diesen, die andern nur zum Angriff auf jenen Organismus eignen mögen. Jedenfalls dürften zum Zustandekommen des Parasitismus immer besondere chemische und physikalische Eigenschaften des Angreifers sowohl als des anzugreifenden Organismus oder Organs zusammenwirken.

Manche Racen von Pflanzen oder Thieren werden leichter und häufiger oder auch gar nicht von Parasiten befallen, während andere sehr darunter zu leiden haben. Man sagt dann, letztere sind mehr zu Pilzkrankheiten geneigt (disponirt, prädisponirt). Die Prädisposition kann innere Ursachen haben, deren Natur schwer zu ermitteln ist, oder durch äussere Verhältnisse verursacht sein, wie z. B. reichliche Feuchtigkeitszufuhr,<sup>2)</sup> oder in anatomischen Verhältnissen, z. B. stärkere Cuticularisirung der Epidermis, stärkere Peridermbildung etc. begründet liegen.

D. Wirkungen des Pilzparasitismus auf den Pflanzen- und Thierkörper.

#### 1. Hypertrophische Wirkungen.

Dieselben beruhen zum Theil auf der Einwirkung nicht näher bekannter, seitens der Schmarotzer ausgeschiedener Stoffe, welche als chemische Reize auf die Zellen des Nährwirths einwirken, zum Theil mögen sie auf mechanischen Reizen basiren, hervorgerufen dadurch, dass Mycelfäden die Zellwandungen durchbohren, Haustorien ihre saugenden Wirkungen ausüben, oder Sporenbildungen im Gewebe einen Druck auf benachbarte Zellen verursachen etc.

Die Folgen solcher Reizwirkungen machen sich entweder nur in mehr oder minder starker Vergrößerung der Wirthszellen, oder in lebhafter Theilung derselben bemerkbar, die oft noch nebenher mit einer Vergrößerung verbunden ist.

Wenn sich die hypertrophische Wirkung auf ganze Gewebstheile erstreckt spricht man von Gewebehypertrophieen.

In seltneren Fällen ergreifen sie als totale Hypertrophieen den ganzen Wirthsorganismus (so werden z. B. junge Sprosse von *Euphorbia Cyparissias* durch die Aecidienform von *Uromyces Pisi* oft in allen Theilen dick und fleischig), meist sind sie jedoch auf einzelne Theile von Wurzeln, Stengeln, Blättern, Blütenorganen lokalisiert (partielle Hypertrophie), dann aber der Regel nach um so voluminöser und charakteristischer, bisweilen sogar sehr sonderbar gestaltet.

Da sie äusserlich den durch thierische Parasiten hervorgerufenen »Gallen« mehr oder minder ähnlich — oft sogar täuschend ähnlich — sehen, so hat man sie auch als Pilzgallen (*Mycococcidien* THOMAS) bezeichnet.

Dass das Auftreten solcher Pilzgallen an Pflanzen meist Torsionen, Verkrümmungen, Faltungen, Kräuselungen, Einrollungen der befallenen Wirthsorgane zur Folge hat, ist nicht zu verwundern. Mitunter nehmen ganze Organe, ja ganze Pflanzen dadurch den Charakter von Missbildungen (Deformationen) an.

<sup>1)</sup> Dies haben namentlich die Untersuchungen W. PFEFFER's in hohem Grade wahrscheinlich gemacht (Unters. aus d. bot. Institut Tübingen. Bd. I. Heft 3.)

<sup>2)</sup> Es ist bekannt, dass Gräser und andere Pflanzen, welche bei der Aussaat reichlich mit Brandpilzsporen inficirt wurden, nicht brandig werden, wenn in dem Jahre grosse Trockenheit herrscht, während bei stetigem reichlichen Feuchtigkeitsgehalt des Bodens oft jedes Individuum befallen wird.

Auffälligere Gallenbildungen rufen hervor: Zwei Brandpilze, *Entyloma Ascheronii* und *Magnusii* (ULE), indem sie etwa Erbsen- bis Wallnuss-grosse Auswüchse an den Wurzeln und (unteren) Stengeltheilen von *Helichrysum arenarium* und *Gnaphalium luteo-album* verursachen; *Protomyces macrosporus*, der an Blattstielen, Blattrippen und Stengeln von Umbelliferen, namentlich *Aegopodium Podagraria* mehr oder minder grosse schwielenförmige Anschwellungen bewirkt (Fig. 43, A); *Urocystis Violae*, ein Brandpilz, der an unserm Gartenveilchen schmarotzend dessen Blattstiele und Blattnerven oft stark schwielig auftreibt; *Calyptospora Göppertiana* KÜHN, durch deren Einfluss die sonst dünnen Stengel der Preisselbeeren in federhülleartige Gebilde umgewandelt werden, während auf derselben Wirthspflanze *Exobasidium Vaccinii* auffällige dicke Polsterbildungen an den Blättern, zum Theil auch an Stengeln und Blüthen hervorruft; *Cystopus candidus*, der die Blüthen-theile (namentlich auch den Fruchtknoten) von *Raphanus Raphanistrum* und anderen Cruciferen oft in erhebliche Anschwellung und Streckung versetzt.

Zu den auffälligsten Erscheinungen in der Reihe der Pilzgallen-Bildungen gehören ohne Zweifel die erbsen- bis wallnussgrossen saftigen und schön roth-gefärbten Auswüchse, welche man an den Blättern der Alpenrosen (*Rhododendron ferrugineum*) nicht selten antrifft und von *Exobasidium Rhododendri* FCKL. hervorgerufen werden; sowie auch besonders die bis Decimeterlangen keulenförmigen oder hirschgeweihartigen Wucherungen, welche auf den Canaren am Stamme des *Laurus canariensis* in Luftwurzeln täuschend ähnlicher Form gefunden werden und gleichfalls einem *Exobasidium* ihre Entstehung verdanken<sup>1)</sup>, endlich sind hier auch hervorzuheben die bis 2 Centim. langen keuligen oder bandförmigen Gallen, welche *Exoascus Alni* an den Zapfenschuppen der Erlen durch starke Hypertrophie derselben hervorruft.

Im Grunde sind auch die im thierischen Körper durch Schimmelpilze hervorgerufenen Tumoren- und Knotenbildungen, wie sie z. B. bei *Actinomyces*-Erkrankungen der Kiefern des Rindes oder bei *Aspergillus*-Mycosen in Nieren, Lungen der Kaninchen, Vögel u. s. w. auftreten, von den Pilzgallen des pflanzlichen Körpers in nichts verschieden und könnten daher ebensogut wie diese als *Mycococcidien* bezeichnet werden.

## 2. Metamorphosirende Wirkungen.

Sie kommen im Ganzen selten vor. DE BARY<sup>2)</sup> beobachtete, dass in den Blüthen von *Knautia arvensis* seitens der *Peronospora violacea* die Staubfäden öfters in schön violette Blütenblätter umgewandelt werden, wodurch dann gefüllte Blüten entstehen. Häufiger sind an den Blüthen von Cruciferen, namentlich *Raphanus Raphanistrum* Erscheinungen zu beobachten, welche darin bestehen, dass durch den weissen Rost (*Cystopus candidus*) die Blumenblätter und Staubgefässe in grüne, allerdings meist sehr deformirte Blattgebilde umgewandelt werden (Vergrünung). Wir haben hier also ähnliche Erscheinungen vor uns, wie sie auch von thierischen Parasiten (z. B. Gallmilben) hervorgerufen werden.

## 3. Erzeugung von Neubildungen.

Einige auf Laub- und Nadelhölzern schmarotzende Pilze rufen an manchen Trieben eine so übermässig reiche Sprossbildung hervor, dass solche Triebe gewöhnlich den Charakter kleiner Sträucher annehmen und von den Forstleuten

<sup>1)</sup> Vergl. GEYLER, Bot. Zeit. 1874, pag. 321, Taf. VII.

<sup>2)</sup> Morphol. pag. 395.

als »Hexenbesen« bezeichnet wurden. Bekannt sind dergleichen Bildungen von der Weisstanne, wo sie durch einen Rostpilz (*Aecidium elatinum*) veranlasst werden, ferner von der Hainbuche, hier entstehend in Folge der Vegetation von *Exoascus Carpini* ERICKS. und endlich von einigen *Amygdalaceen*, wie *Prunus avium*, *Cerasus*, *Chamaecerasus*, wo sie nach RATHAY von *Exoascus deformans* f. *Cerasi* FKL. (*Exoascus Wiesneri* RATHAY), *Prunus insititia*, wo sie nach SADEBECK von *E. Insititiae* SAD., *Persica vulgaris* und *Amygdalus communis*, wo sie nach RATHAY durch *Exoascus deformans* FKL. entstehen. Auch auf der Birke kommen solche Bildungen vor, hervorgerufen seitens des *E. turgidus* SAD.<sup>1)</sup>

Nach BECKER und CORNU<sup>2)</sup> werden die Blüten brandkranker Pflanzen von *Lychnis diurna* hermaphrodit, während sie sonst bekanntlich diöcisch sind.

#### 4. Pseudomorphosen-Bildungen und Mumificationen.

Wenn ein Parasit ein Organ des Wirthes derartig durchwuchert, dass daselbe vollständig in Pilzmasse umgewandelt wird, ohne jedoch seine ursprüngliche Gestalt wesentlich zu verändern, so entsteht eine Pilz-Pseudomorphose. Das Mutterkorn-Sclerotium z. B. ist eine Pseudomorphose des Roggenkorns, das Sclerotium von *Sclerotinia Batschiana* ZOPF eine Pseudomorphose der Eichel-Cotyledonen, das Sclerotium von *Sclerotinia Vaccinii* WORONIN eine Pseudomorphose der Preisselbeerfrucht. In Rücksicht auf die leder- oder hornartige Beschaffenheit solcher Bildungen spricht man wohl auch von einer Mumification der betreffenden Pflanzenorgane.

Auch gewisse thierbewohnende Pilze bewirken Mumification, so nach COHN *Tarichium megaspermum*, das die Raupen der Saateule (*Agrotis segetum*) und *Entomophthora radicans*, die namentlich, wenn sie Dauersporen bildet, nach BREFELD die Kohlraupen in Mumien umwandelt.

#### 5. Destruirende Wirkungen.

Die destruirenden Wirkungen der Parasiten auf den Wirth äussern sich entweder ausschliesslich darin, dass nur der Inhalt der Zellen zerstört wird, oder es wird ausser dem Inhalt auch die Membran angegriffen.

Zu den Pilzen, welche bloss den Zellinhalt zerstören, gehören die meisten Chytridiaceen, welche in Algen, Pilzen, Thieren und höheren Pflanzen schmarotzen, ferner die in *Mucor*-Arten eindringenden Piptocephalideen, Syncephalideen, Chaetocladiaceen, ausserdem die in Algen lebenden Lagenidieen, die in höheren Pflanzen schmarotzenden Peronosporaceen, Pythiaceen, Protomyceten, die meisten Exoasci, die Erysipheen, Exobasidium u. A.

Sie alle kommen darin überein, dass sie Zellkerne, Plasma, Stärke, Paramylum, Pyrenoide, Fett, Gerbstoffe, Farbstoffe etc. mehr oder minder vollständig zersetzen und ganz oder theilweis aufzehren. Ueber die Produkte, welche bei den Zerstörungen dieser organisirten und unorganisirten Substanzen entstehen, wissen wir im Ganzen noch wenig. Thatsache ist, dass die plasmatischen Theile der Wirthszellen von gewissen Parasiten in Fett umgewandelt werden (fettige Degeneration), was nach meinen Beobachtungen z. B. für Isoetes-Sporen, die

<sup>1)</sup> Näheres über Hexenbesen und deren Literatur in den Handbüchern der Pflanzenkrankheiten von FRANK, von SORAUER, dem Handbuch der Baumkrankheiten von HARTIG.

<sup>2)</sup> Vergl. SORAUER, Pflanzenkrankheiten. II, pag. 209.

von *Rhizophidium Sphaerotheca* Z., sowie für Anguilluliden gilt, welche von *Arthrobotrys oligospora* FRES. befallen werden. Wie R. HARTIG ermittelte, wird ein Theil des Inhalts der Kiefernzellen vom Kiefern-Blasenrost (*Peridermium Pini*) in Terpentinöl umgewandelt.

Die destruirenden Wirkungen der Parasiten auf die Membran der Wirthszellen äussern sich entweder nur in mehr oder minder weitgehender Durchlöcherung dieser Häute, also rein mechanisch, oder so, dass dieselben chemisch verändert, resp. partiell oder gänzlich aufgelöst werden. So bringt nach DE BARY<sup>1)</sup> *Sclerotinia sclerotiorum* mit ihren Mycelfäden die Mittellamelle der Wirthspflanzenzellen, wohl auch theilweise die übrige Cellulosemembran zur Auflösung.

Die zersetzende Einwirkung des Mycels der grossen baumbewohnenden Schwämme auf die Wirthsmembranen ist zuerst von R. HARTIG eingehender studirt worden.<sup>2)</sup> Sie besteht bei gewissen Polyporeen darin, dass zunächst die sogen. incrustirenden Substanzen aus den Holzzellwandungen entfernt wurden, sodass dieselben Cellulosereaction zeigen; hierauf wird dann die Cellulose und schliesslich auch noch die Mittellamelle aufgelöst (*Polyporus annosus* FR.) Oder es wird nach Entfernung der incrustirenden Substanzen erst die Mittellamelle in Lösung gebracht und später die Cellulosehaut (*Trametes Pini*). *Hydnum diversidens* bewirkt, dass die inneren Wandschichten der Holzzellen (von Eiche und Buche), bevor sie aufgelöst werden, zu einer Gallerte aufquellen, ohne vorher die Cellulosereaction angenommen zu haben. Seitens des schon genannten Blasenrostes können die Zellwände der befallenen Kieferntheile nach HARTIG theilweis in Terpentinöl umgewandelt werden.

Was die Ursache der genannten Zersetzungserscheinungen an Inhalt und Membran anbetrifft, so ist dieselbe jedenfalls wesentlich mit in der Abscheidung von Cellulose-, Eiweiss-, Stärke- etc. lösenden Fermenten zu suchen. (Siehe den Abschnitt »Fermente«).

## E. Uebersicht der durch Pilze hervorgerufenen Krankheiten der Thiere und des Menschen.

### I. Krankheiten der wirbellosen Thiere.<sup>3)</sup>

Von Parasiten pilzlicher Natur haben im Ganzen und Grossen alle Thiergruppen zu leiden. Während aber die Pilzkrankheiten der niederen Thiere im Allgemeinen tödtlich verlaufen, weil sie meist den ganzen Körper stark afficiren, ist dies bei den höheren Thieren, wo die spontane Erkrankung gewöhnlich nur bestimmte Organe ergreift, im Allgemeinen nicht der Fall.

Die Pilzkrankheiten der niederen Thiere fanden bisher im Ganzen wenig

<sup>1)</sup> Botan. Zeit. 1886, pag 416.

<sup>2)</sup> Wichtige Krankheiten der Waldbäume. Berlin 1874. Die Zersetzungserscheinungen des Holzes der Nadelbäume und der Eiche. — Lehrbuch der Baumkrankheiten. II. Aufl.

<sup>3)</sup> Ich weise darauf hin, dass BOLLINGER (Ueber Pilzkrankheiten niederer und höherer Thiere [Vorträge, gehalten in den Sitzungen des ärztlichen Vereins zu München: Zur Aetiologie der Infectionskrankheiten 1880]) eine sehr brauchbare zusammenfassende Darstellung der wichtigsten Krankheiten niederer Thiere (ohne Literaturnachweise) gegeben hat, und dass andererseits viele Angaben in TULASNE, *Carpologia fungorum*, in den citirten Schriften BAIL's und PEYRITSCH's sowie in den systematischen Pilzwerken (WINTER, *Pilze in* RABENHORST's *Kryptogamenflora*. SCHRÖTER, J., *Kryptogamenflora von Schlesien*, Bd. III, *Pilze*, sowie in SACCARDO's *Sylloge fungorum*) zu finden sind.

Beachtung, offenbar nur deshalb, weil sie meist kein unmittelbares praktisches Interesse haben; nichtsdestoweniger aber spielen gerade sie im Haushalt der Natur eine ausgiebige Rolle, insofern nämlich, als sie, vom teleologischen Standpunkte betrachtet, als Regulatoren der Vermehrung dienen, indem sie die Zahl der Individuen gewisser, unter besonders günstigen Verhältnissen zu übermässiger Vermehrung tendirender, geselliger Arten durch ausgiebige und dabei relativ schnelle Vernichtung wesentlich beschränken. Für die Insekten namentlich ist diese Thatsache längst bekannt; hier ist sie oft so handgreiflich, dass sie selbst dem Laien in die Augen springt, und es lässt sich mit einiger Sicherheit behaupten, dass z. B. jeder grösseren Insektenepidemie fast ausnahmslos eine Pilzepidemie entspricht, die ihr auf dem Fusse nachfolgt.

Im Folgenden mögen die Mycosen der Thiere an der Hand des zoologischen Systems in der Weise betrachtet werden, dass wir von den niederen Gruppen zu den höheren vorschreiten.

Selbst die niedersten Thiere (Protozoen) fallen vielfach Pilzen zum Opfer. So z. B. manche Monadinen: Auf *Mastigomyxa avida* ZOPF schmarotzt eine kleine Chytridiacee (*Rhizophyidium equitans* ZOPF)<sup>1)</sup> und zwar befällt sie merkwürdiger Weise die sehr agilen Schwärmsporen jener Art. In die Schwärmsporen bildenden Cysten einer in Spirogyren lebenden *Pseudospora* dringt eine andere Chytridiacee (*Olpidiopsis longicollis* ZOPF) ein, um den Inhalt ganz oder theilweise aufzuzehren und auf diese Weise die Schwärmsporenproduction mehr oder minder auffällig zu beschränken.<sup>2)</sup>

Einige *Pythium*-artige Algenpilze durchbohren nach meinen Beobachtungen die Sporocysten verschiedener in Spirogyren, Charen etc. schmarotzender *Pseudospora*-artiger Monadinen (z. B. *Ps. infestans* CIENKOWSKI) und zehren den Inhalt der Dauersporen auf.

Für den, der die Euglenaceen zu den Thieren rechnet, sei hier darauf hingewiesen, dass Repräsentanten der Gattung *Euglena* von den Fäden einer Chytridiacee [*Polyphagus Euglenae* (BAIL)] durchbohrt und unter Verfärbung des Chlorophylls abgetödtet werden, wie zuerst TH. BAIL<sup>3)</sup> und später L. NOWAKOWSKI<sup>4)</sup> darlegten.<sup>5)</sup>

Besonders häufig scheint *Euglena viridis* von diesem Schmarotzer heimgesucht zu werden. Einen anderen, zu den nicht fädigen Chytridiaceen (?) gehörigen Feind dieser und anderer Species hat KLEBS<sup>6)</sup> mehrfach beobachtet.

Für die Schalen verschiedener Polythalamien hat KÖLLIKER<sup>7)</sup> (l. c.) an Dünnschliffen sicher constatiren können, dass in denselben vielfach fädige Gebilde vorkommen (so bei *Amphistegina*, *Heterostegina*, *Calcarina*, *Orbitolites complanata*, *Polystomella*, *Alveolina Boscii*), welche typischen einzelligen Pilzmycelien durchaus ähnlich sind und von dem genannten Forscher parasitischen Pilzen

<sup>1)</sup> Vergl. meine »Pilzthiere oder Schleimpilze, 1885. pag. 6.

<sup>2)</sup> Vergl. meine Abhandlung: Zur Kenntniss der Infectiouskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nova Acta. Bd. 52, Nr. 7, pag. 39.

<sup>3)</sup> Mycologische Berichte. Bot. Zeit. 1855.

<sup>4)</sup> Beiträge zur Biol. Bd. II. Heft 2: *Polyphagus Euglenae* pag. 201—220.

<sup>5)</sup> Ueber die Organisation einiger Flagellaten-Gruppen. Unters. aus d. bot. Inst. Tübingen Bd. I, Heft 2.

<sup>6)</sup> Vergl. den systematischen Theil.

<sup>7)</sup> Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zoologie. Bd. 10, 1859, pag. 219.

zugesprochen werden. Ob diese Deutung richtig ist, muss vorläufig dahin gestellt bleiben, doch ist schon die Thatsache, dass Pilzfäden in solche verkalkte Hartgebilde einzudringen und sich daselbst zu verbreiten vermögen, von physiologischem Interesse. Die Stellung dieser Pilze im System bleibt gleichfalls noch zu ermitteln.

Dass auch Heliozoen von Schmarotzerpilzen heimgesucht werden können, ist für *Actinosphaerium Eichhornii* durch K. BRANDT<sup>1)</sup> gezeigt worden, der in den »Nahrungslacun« des Sonnenthierchens einen sehr einfachen Phycomyceten (*Pythium Actinosphaerii* BR.), oft in grosser Anzahl vorfand und die Schwärmsporen bildende Generation näher studirte.

Von Coelenteraten sind nach KÖLLIKER (l. c. pag. 221) die Steinkorallen in ihrem kalkigen Scelette äusserst häufig von Pilzen durchzogen (so *Porites clavaria*, *Astraea annularis*, *Oculina diffusa*, *Millepora alcornis*, *Lobalia prolifera*, *Alloporina mirabilis*, *Mäandrina*, *Fungia*, *Corallium rubrum*, *Isis hippuris*, *Madrepore muricata*, *Tubipora musica*).

Nach demselben Autor bohren sich Mycelfäden gewisser Pilze in die Hornfasern von Spongien ein, oft reiche Verästelungen und Anastomosen bildend. Auch hier ist noch festzustellen, ob das bei Lebzeiten der Schwämme geschieht oder nach dem Tode. Jedenfalls lehrt dieser Befund, dass manche Pilze hornartige Substanzen zu lösen vermögen.

Was die Infusorien anbetrifft, so dürften sich deren Pilzkrankheiten bei weiteren Untersuchungen an Zahl wohl noch mehren. Bis jetzt hat man fast ausschliesslich Cystenzustände (z. B. von *Vorticella microstoma*,<sup>2)</sup> *Nassula*-Arten,<sup>3)</sup> *Stylonicchia pustulata* und *Oxytricha mystacea*<sup>4)</sup> befallen gefunden von Schmarotzern die zu den Chytridiaceen zu gehören scheinen. BÜTSCHLI beobachtete (l. c. pag. 359) im Kern von *Paramaecium Aurelia* Sprosszellen (zu *Monospora* gehörig?) unter Verhältnissen, die es nicht ganz sicher erscheinen lassen, ob Parasitismus oder Saprophytismus vorlag.

Indem wir uns dem Typus der Würmer zuwenden, ziehen wir zunächst die Rotatorien in Betracht. Die Erscheinung, dass Räderthier-Eier von Pilzen, speciell von Algenpilzen und zwar von *Olpidium*-ähnlichen Chytridiaceen vernichtet werden, ist nicht selten. Ich selbst habe Parasiten letzterer Art vielfach in sehr grossen Räderthiereiern zu Berlin gefunden, ihre Sporangien erreichten eine relativ bedeutende Grösse. Nach NOWAKOWSKI<sup>5)</sup> parasitirt in genannten Organen ein *Chytridium (Olpidium) gregarium* und eine andere Chytridiacee *O. (?) macrosporum* in genannten Organen. Aehnliche Parasiten fand SOROKIN<sup>6)</sup> in Räderthiereiern. In allen Fällen wird der Eiinhalt völlig aufgezehrt und die Membran von den Hälsen der Pilzsporangien durchbohrt.

Unter den Fadenwürmern (Nematoden) wurde Pilzerkrankung zunächst

<sup>1)</sup> Ueber *Actinosphaerium Eichhornii* (Dissertation). Halle 1877, pag. 47 ff. und Untersuchungen über Radiolarien. Sitzungsber. d. Berliner Akad. 1881, pag. 399. Fig. 33—53.

<sup>2)</sup> STEIN in Zeitschr. f. wissensch. Zoologie, Bd. III (1850) pag. 475.

<sup>3)</sup> CIENKOWSKI, daselbst Bd. VI, pag. 301.

<sup>4)</sup> STEIN FR., der Organismus der Infusionsthier. Bd. I (1859). Taf. IX, Fig. 16 und pag. 105—106. Derselbe, die Infusionsthier auf ihre Entwicklungsgeschichte untersucht; 1854. Taf. IV. Fig. 52 und 53. Vergl. auch BÜTSCHLI, Studien über die ersten Entwicklungsvorgänge der Eizelle. Abhandl. d. Senkenb. Gesellschaft 1876. Bd. II, pag. 425.

<sup>5)</sup> Beiträge zur Kenntniss der Chytridiaceen. Beitr. z. Biol. Bd. II, Heft I.

<sup>6)</sup> Note sur les végétaux parasites des Anguillulæ. Ann. sc. nat. bot. Ser. VI, t. IV.



constatirt für *Ascaris mystax* (Katzenspulwurm). Nach KEFERSTEIN<sup>1)</sup> ist dieser Wurm bisweilen Sitz einer Mucorinee, die DE BARY als *Mucor helminthophthorus* bezeichnete. Sie befällt die Geschlechtstheile und den Darm und kann daselbst Mycelien, Sporangien und — nach den Zeichnungen des Autors zu schliessen — auch Gemmen erzeugen. Genauere Untersuchungen über diesen Pilz, der mitunter bei allen Spulwürmern einer Katze vorkommt, und jede Ei- oder Samenbildung in den Genitalien jener verhindern, oder doch die Eier stark verändern kann, fehlen noch<sup>2)</sup>.

In grossem epidemischen Maassstabe treten Mycosen gelegentlich bei den *Anguillula*-artigen Nematoden auf.

Als besonders häufigen Feind hebe ich auf Grund eigener Untersuchungen einen bekannten Schimmelpilz (*Arthrobotrys oligospora* FRESenius) hervor (vergl. Fig. 10), der unter den gewöhnlichen Verhältnissen als Saprophyt auftritt. Er ist dadurch ausgezeichnet, dass er schlingen- oder ösenförmige Zweige (Fig. 10, IV, V) bildet, in denen sich Mist-, Erde-, Wasser etc. bewohnende Anguilluliden leicht und sicher fangen. Ist dies geschehen, so treibt der Pilz von den Oesen aus Seitenzweige in den Körper des Thieres hinein (Fig. 10, Vb, VI, VII), die sich verlängern und verzweigen und das ganze Innere meist unter Erscheinungen der fettigen Degeneration zerstören und aufzehren, sodass schliesslich nur die chitinisirte Haut und beim Männchen noch der chitinisirte Penis übrig bleiben (Fig. 10, VI, VII).

Als nicht minder gefährlich für die in Rede stehenden Thierchen dürfte LOHDE's<sup>3)</sup> *Harposporium Anguillulae* zu bezeichnen sein, das sich namentlich auf manchen Mistsorten, in der oberflächlichsten Erdschicht und in Wasser findet und von der Ebene bis ins Hochgebirge weit verbreitet ist. Es vernichtet in einer einzigen grösseren Pferdemit-Cultur die Anguillulen oft zu Hunderttausenden, und zehrt ihr Inneres ebenfalls vollständig aus.

Weniger häufig, aber gelegentlich ebenfalls epidemisch auftretend sind nach meinen Beobachtungen verschiedene andere, den ächten Pilzen zugehörige Schimmel, sowie einige Algenpilze aus den Familien der Lagenidieen und Chytridiaceen. Ich erinnere an mein *Mycocythium proliferum* var. *vermicolum*<sup>4)</sup> (Lagenidiee) und an einige von SOROKIN<sup>5)</sup> gefundene Arten, welche eine Epidemie unter wasserbewohnenden Anguilluliden hervorriefen (*Achyrogeton entophyllum* SCHENK, A. (?) *rostratum* SOROKIN, *Catenaria Anguillulae* SOR., *Chytridium endogenum* A. BR.) Von Interesse ist ferner die von BÜTSCHLI<sup>6)</sup> eruierte Thatsache, dass freilebende Anguilluliden (*Tylenchus pellucidus*) auch von typischen Hefepilzen (Saccharomyceten), speciell von einer *Monospora* (im Sinne METSCHNIKOFF's) befallen werden können. Sie füllten die Leibeshöhle der Würmchen in dichten Massen an. Der eigentliche Sitz ihrer Entwicklung schien jedoch die sogen.

<sup>1)</sup> Ueber parasitische Pilze aus *Ascaris mystax*. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 11, 1862. pag. 135, Taf. 15.

<sup>2)</sup> Die Sporangien (oder auch Gemmen) dieses Pilzes scheinen von BISCHOFF (Ueber Ei- und Samenbildung und Befruchtung von *Ascaris mystax*, Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 6, 1855. pag. 402) für Zoospermien gehalten worden zu sein.

<sup>3)</sup> Tageblatt der Naturforscherversammlung zu Breslau 1874, pag. 206.

<sup>4)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten I. Zur Morphologie und Biologie der Ancylisteen und Chytridiaceen. Nova acta. Bd. 47, pag. 167. Taf. 14, Fig. 35—37.

<sup>5)</sup> Note sur les végétaux parasites des Anguillulae. Ann. des sc. nat. bot. Sér. VI, t. IV.

<sup>6)</sup> Studien über die ersten Entwicklungsvorgänge der Eizelle. Frankfurt 1876, pag. 360.

Markschicht der Muskelzellen zu sein, in welcher sie sich gleichfalls in grossen Mengen vorfinden. Ob dieser Schmarotzer, den BÜTSCHLI für einen Spaltpilz ansah, etwa mit *Monospora cuspidata* METSCHNIKOFF identisch ist, wie es nach BÜTSCHLI's und METSCHNIKOFF's übereinstimmenden Zeichnungen anzunehmen, kann ich nicht sicher entscheiden.

Neuerdings hat SADEBECK<sup>1)</sup> in dem Essigälchen *Anguillula aceti* ein *Pythium* (*P. anguillula aceti* S.) schmarotzend gefunden.

Was die Borstenwürmer (*Chaetopodes*) anbetrifft, so werden nach meinen Beobachtungen verschiedene Arten von Regenwürmern (*Lumbricus*), namentlich bei plötzlich auftretenden Ueberschwemmungen, von einigen *Saprolegnia*-artigen Pilzen befallen, und zwar theils noch während des Lebens, theils und meistens nach vorhergegangener Abtödtung.

Endlich sind auch Pilze in Röhrenwürmern (*Tubicolae*) und zwar bei Serpulen von KÖLLIKER (l. c. pag. 227) beobachtet worden, und zwar waren die Gehäuse zweier Arten von der schottischen Küste in reichlichster Menge von Pilzfäden durchzogen. Ob hier ein wirklich parasitisches Verhalten vorliegt, bleibt noch zu untersuchen.

Jedenfalls dürften weitere Bemühungen die Zahl der Wurm-Mycosen noch erheblich vergrössern.

Wenn wir innerhalb der grossen Abtheilung der Gliederfüsser (Arthropoden) zunächst die Crustaceen in Betracht ziehen, so ist zu constatiren, dass diesen krebsartigen Thieren in Bezug auf Pilzkrankheiten noch wenig Aufmerksamkeit zugewandt wurde. Von eingehenden Untersuchungen liegt eigentlich nur eine einzige vor, die von METSCHNIKOFF<sup>2)</sup> herrührt und uns mit einer interessanten Krankheit von Daphnien (Wasserflöhe) bekannt macht, welche verursacht wird durch einen typischen Saccharomyceten (Sprosspilz) und sich, da der Pilz die gesammte Leibeshöhle bis in die letzten Antennenglieder hinein mit seinen Zellen anfüllen kann, äusserlich schon durch weisse Färbung der Thiere bemerkbar macht. Ueber das nähere Verhalten dieses von *M. Monospora cuspidata* genannten Hefepilzes im Daphnia-Körper soll weiter unten Näheres mitgetheilt werden (Vergl. auch den speciellen Theil).

Von gelegentlichen Beobachtungen über Pilzkrankheiten der Daphniden liegen vor solche von LEYDIG<sup>3)</sup>, ferner von CLAUS<sup>4)</sup>, der das Blut von *Moina brachiata* »mit Pilzsporen imprägnirt« fand, die er mit den von LEYDIG für *Daphnia rectirostris* beobachteten identificirt; und von WEISMANN<sup>5)</sup>, der *Daphnia pulex* von einem nicht näher charakterisirten Pilz befallen sah, welcher seine Fäden unter der Haut hersandte. »Die Thiere waren schon fürs blosse Auge leicht kenntlich an gelbrothen Massen, die den Darm und die Ovarien umlagerten und bis in die Füsse hineindrang. Sie bestanden aus Klumpen zahlloser Schaaeren kleiner ovaler, stark lichtbrechender Körperchen« (Conidien oder Sprosszellen?) mit röthlichem Inhalt. Genannter Autor führt übrigens an, dass schon P. E. MÜLLER<sup>6)</sup>

<sup>1)</sup> Berichte der Gesellschaft für Botanik. Hamburg. Heft II (1886), pag. 39.

<sup>2)</sup> Ueber eine Sprosspilzkrankheit der Daphnien. Beitrag zur Lehre über den Kampf der Phagocyten gegen Krankheitserreger. Virch. Archiv. Bd. 96. 1884, pag. 177—195 u. 2 Taf.

<sup>3)</sup> Naturgeschichte der Daphniden, 1860, pag. 78 ff.

<sup>4)</sup> Zur Kenntnis der Organisation und des feineren Baues der Daphniden. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 27 (1876), pag. 388.

<sup>5)</sup> Beiträge zur Naturgeschichte der Daphniden. Daselbst Bd. 33 (1880), pag. 189.

<sup>6)</sup> Bidrag til Cladocerernes Forplantnings historie Kjöbenhavn, 1868.

eine Beobachtung mittheilte, nach welcher pelagische Daphnoiden der nordischen Seen massenweise an einem Pilz (*Saprolegnia*) zu Grunde gingen, dessen Mycelium sich unter der Haut entwickelte, alle Organe mit seinen durchsichtigen Fäden bedeckte und endlich mit seinen zur Fructification gelangenden Aesten nach aussen durchbroche.

*Moina rectirostris* O. F. MÜLLER, *Daphnia pulex* und andere Daphniden von vielen Localitäten um Halle fanden sich im Jahre 1888 im Herbst öfters besetzt mit einem mycellosen Pilz, der sich mitunter massenhaft an allen Theilen des Thieres, insbesondere aber an den Antennen und Füßen, sowie an den Afterkrallen ansiedelte. Er stellt in der Jugend eine kleine, schmal-spindelförmige Zelle dar, die sich zu einem sehr langen cylindrischen oder keuligen Sporangium ausbildet, in welchem eine Zerklüftung des Plasmas durch schief inserirte Querwände in spindelförmige Fortpflanzungszellchen erfolgt. Wahrscheinlich können die Zellchen in Form von Schwärmern austreten, da sie sich, wie es sonst Schwärmer thun, immer mit ihrem Pole auf die Thiere anheften, aber gewöhnlich schon im Sporangium auswachsen. Ob der Pilz zu den Saprolegniaceen in Verwandtschaft steht, bleibt noch festzustellen<sup>1)</sup>. Er sitzt den Thieren augenscheinlich bloss äusserlich an, doch oft so reichlich, dass sie in ihrer Bewegung gehemmt werden.

Ein mit Septen versehener Schimmelpilz, den ich nicht näher bestimmen konnte, befällt den *Cyclops brevicaudatus* CLAUS<sup>2)</sup> und zwar dessen Eier, wenn sie noch im Eiersäckchen am Mutterthier hängen. Die Eier werden vollständig durchwuchert und zerstört.

Unter den höheren Krebsen scheint unser Flusskrebs bisweilen von einer *Saprolegnia* befallen zu werden, wie RAUBER<sup>3)</sup> mitgetheilt. DE BARY<sup>4)</sup> fand *Saprolegnia hypogyna* PRINGS. an einem halbtodten Flusskrebs. Mit der eigentlichen Krebspest hat die Saprolegniaceen-Krankheit nichts zu thun; auch ist ein grösseres Auftreten der Letzteren meines Wissens noch niemals constatirt.

Für eine Cirrhipeden-artige Crustacee (*Balanus*) hat KÖLLIKER<sup>5)</sup> gezeigt, dass in den Schalen ein Pilz vorkommt.

Bezüglich der spinnenartigen Gliederthiere (Arachnoidea) ist mir aus der Literatur nur eine Mittheilung von BOUDIER<sup>6)</sup> bekannt geworden, nach welcher eine kleine Keulensphäre (*Torubiella arancida* BOUD.) Spinnen abzutödten vermag.

Ungleich häufiger als bei den Crustaceen und Spinnen sind Pilzinfektionen bei den Vertretern der Insekten.<sup>7)</sup> Sie tragen hier überdies meistens den Charakter ausgesprochener, oft grossartiger Epidemien.

<sup>1)</sup> Das Material erhielt ich durch die Gefälligkeit des Herrn Lehrer SCHMEL in Halle. Eine ausführlichere Mittheilung über das in Rede stehende Object behalte ich mir vor.

<sup>2)</sup> Material und Bestimmung verdanke ich ebenfalls Herrn Lehrer SCHMEL.

<sup>3)</sup> Sitzungsberichte der naturforschenden Gesellschaft Leipzig. 1883.

<sup>4)</sup> Species der Saprolegniaceen. Bot. Zeit. 1888, pag. 616.

<sup>5)</sup> Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 10 (1860) pag. 227.

<sup>6)</sup> Revue mycol. 1865 u. Notice sur deux 'nucédinées nouvelles, l' *Isaria cuneispora* ou état conidial du *Torubiella arancida* BOUD. et le *Stilbum viridipes*. (Revue Mycol. IX, pag. 157—159).

<sup>7)</sup> Reiche Literatur-Angaben über Insekten-Krankheiten findet man auch in dem neuerdings erschienenen Werke O. TASCHENBERG's: *Bibliotheca zoologica II*. Leipzig. ENGELMANN, und zwar in dem Abschnitt: Insekten, Allgemeines, Anatomie und Physiologie, pag. 1326—1385; Lepidopteren, pag. 1729—2195. — Die Arbeit von THAXTER, The Entomophthoraceae of the United States. Memoirs of the Boston Society of Natural History. Vol. VI., in der nach dem im Bacteriol. Centralbl. Bd. IV., pag. 145 gegebenen Referat zahlreiche Insektenkrankheiten durch Pilze verursacht, aufgeführt sind, war mir leider nicht zugänglich.

1. Schnabelkerfe (*Rhynchota*). Unter den Aphiden (Blattläusen) sind mehrfach Krankheiten beobachtet worden, welche sämmtlich verursacht wurden durch *Entomophthora* (*Empusa*) Arten. So wird eine auf *Cornus sanguinea* lebende *Aphis* (*A. Corni*) von *E. Aphidis* HOFFMANN<sup>1)</sup>, die auf *Vicia sativa* parasitirende *A. Cracca* und andere Arten von *E. Fresenii* NOWAKOWSKI<sup>2)</sup>, eine andere Species von *E. Planchoniana* CORNU<sup>3)</sup> abgetödtet.

Auf einer grossen *Coccus*-Art aus Neu-Guinea fand TULASNE<sup>4)</sup> seine *Torrubia* (*Corodyceps*) *coccigena*, die mit ihren Keulen aus dem Körper des Thieres hervorbricht. Cicaden Neuseelands, Brasiliens etc. werden nach TULASNE<sup>5)</sup> ebenfalls von *Corodyceps* bewohnt. Für *Jassus sexnotatus*, eine andere Cicadine, wies COHN<sup>6)</sup> *Entomophthora Jassi* als Parasiten nach.

2. Was die Dipteren anbetrifft, so kommen auf unserer Stubenfliege zwei Parasiten vor. Von diesen ist am verbreitetsten die berühmte *Entomophthora* (*Empusa*) *Muscae* (COHN), welche, wie allbekannt, alljährlich im Herbst eine grosse Menge von Fliegen vernichtet. (Ausführlicheres über die Krankheit im speciellen Theile). Ein anderer typischer Parasit der *Musca domestica* gehört der Familie der Laboulbenien an. Es ist dies der säulchenförmige *Stigmatomyces Baeri* (KNOCH) (= *Laboulbenia Muscae* PEYRITSCH<sup>7)</sup>). Er bewohnt ausschliesslich das Chitinscelet, mit seiner Basis in dasselbe eingesenkt, und bildet beim Weibchen, speciell an Kopf und Thorax oft förmliche pelzartige Ueberzüge, während er beim Männchen an den Beinen sitzt. Die Uebertragung der Sporen geschieht nach PEYRITSCH beim Begattungsakte. In Osteuropa häufig und etwa bis Wien gehend, kommt er in Deutschland, soweit bekannt, nur noch in Sachsen (z. B. bei Zwickau) vor.

Auf *Calliphora vomitoria* beobachtete GIARD<sup>8)</sup> seine *Entomophthora Calliphorae*, auf anderen grösseren, in Wäldern und Gebüsch sich aufhaltenden Fliegen fand SCHRÖTER<sup>9)</sup> seine *E. muscivora* (vielleicht mit jener identisch.)

Nach NOWAKOWSKI<sup>10)</sup> erkrankt eine kleine Fliegenart (*Simulia latipes* MEIGEN) an *E. curvispora* Cow. (um Warschau beobachtet), eine andere Species (*Lonchaea vaginalis* FALLÉN) durch *E. ovispora* Now.

Unter den Dungfliegen (*Scatophaga stercoraria*) grassirte nach genauen Untersuchungen BAILS<sup>11)</sup> in der Umgebung von Danzig im Juni 1866 eine von *Entomo-*

<sup>1)</sup> FRESSENIUS, Ueber die Pilzgattung Entomophthora. Abhandl. d. Senkenbergischen naturf. Gesellsch. Bd. II., pag. 208.

<sup>2)</sup> Bot. Zeit. 1882, pag. 561. Vergl. auch SCHRÖTER, Kryptogamenflora von Schlesien. Pilze, pag. 222.

<sup>3)</sup> BULL. de la Soc. bot. de France. 1873, pag. 189.

<sup>4)</sup> Selecta fungorum Carpologia. II, pag. 19. Tab. I fig. 10.

<sup>5)</sup> l. c. pag. 10. II.

<sup>6)</sup> Jahresber. d. schles. Gesellsch. f. vaterländische Cultur. 1877, pag. 116.

<sup>7)</sup> PEYRITSCH, J., Ueber einige Pilze aus der Familie der Laboulbenien. Sitzungsber. d. Wiener Akad. 1871, und Beiträge zur Kenntniss der Laboulbenien. Dasselbst 1873. Vergleiche auch KARSTEN über *Stigmatomyces muscae* in »Chemismus der Pflanzenzelle.« Wien 1869, und KNOCH: »*Laboulbenia Baeri* KNOCH, ein neuer Pilz auf Fliegen.« Assemblée des naturalistes de Russie à St. Pétersbourg. 1868. Vol. I. pag. 908.

<sup>8)</sup> Deux espèces d'Entomophthora nouvelles pour la flore française. BULL. scient. du départ du Nord. Sér. II. ann. II.

<sup>9)</sup> Kryptogamenflora von Schlesien. Pilze, pag. 223.

<sup>10)</sup> Die Copulation bei einigen Entomophthoreen. Bot. Zeit 1877, pag. 217 u. 220.

<sup>11)</sup> Programm der Realschule I. Ordnung in Danzig, Ostern 1867. — Derselbe, Ueber Epidemien der Insekten durch Pilze. Entomol. Ztg. 1867.

*phthora* (*Empusa*) *Grylli* (?) verursachte Seuche in geradezu staunenerregender Ausdehnung. Namentlich an feuchteren Lokalitäten (Gräben und Wasserrändern) fanden sich auf weite Entfernungen die Leichen mit geschwellenem Leibe und ausgebreiteten Flügeln in zahlloser Menge an Gräsern und anderen Pflanzen festgeklammert.

Eine Epidemie von ähnlicher Ausdehnung habe ich selbst im Jahre 1884 (September) in Berlin am Landwehrkanal (Schöneberger und Lützower Ufer) an Mücken zu beobachten Gelegenheit gehabt. Mauern und Stackete der dortigen Vorgärten waren derart mit den todtten Thieren überzogen, dass sie stellenweise ganz graugrünlich erschienen. Die Ursache war eine *Entomophthora* (*Empusa*).

Schon A. BRAUN<sup>1)</sup> zeigte, dass unsere Stechmücke (*Culex pipiens*) von einer *Entomophthora* (*Empusa*) heimgesucht wird (*E. Culicis* A. BRAUN) und FRESenius<sup>2)</sup> fand eine *Tipula* (Bachmücke) von *E. Tipulae* FRES. befallen.

SCHRÖTTER<sup>3)</sup> führt auch *E. Grylli* FRESenius als Mücken bewohnend an, SOROKIN<sup>4)</sup> *E. rimosa* SOR., die aber nach NOWAKOWSKI mit *E. culicis* A. BR. identisch ist und nach ihm auch auf *Culex annulatus* vorkommt.

Ja selbst die parasitirenden Lausfliegen-artigen Dipteren haben ihre Pilzschmarotzer, wie PEYRITSCH<sup>5)</sup> nachwies, der mehrere Nycteribien (Parasiten auf Fledermäusen) mit der im Chitinscelett nistenden Laboulbeniacee *Helminthophana Nycteribiae* PEYRITSCH, behaftet fand.

3. Lepidopteren (Schmetterlinge). Unter den Geometrinen (Spannern) wird bisweilen der Fichtenspanner (*Fidonia piniaria* FR.) im Raupen- wie im Puppen-Zustande von der Keulensphärenkrankheit (*Cordyceps militaris*) heimgesucht. Von den beiden Fructificationen trifft man in der Regel nur die Conidienform (*Isaria*) an.<sup>7)</sup>

An den Nachtfaltern (*Noctuidae*) sind vielfach verschiedene Pilzkrankheiten beobachtet, darunter einige in Form ausgedehnter Epidemien. Namentlich die Forleule (*Noctua* [*Panolis*] *piniperda* L.), die in manchen Jahren so stark auftritt, dass sie Tausende von Morgen Kiefernwaldes total befressen kann, ist in Zeiten solch starker Vermehrung, wie BAIL<sup>8)</sup> zeigte, ein Lieblingsobjekt gewisser Pilze, unter denen namentlich eine *Entomophthora* und andererseits *Cordyceps militaris* unzählbare Raupen dieses Forstfeindes binnen relativ kurzer Zeit inficiren und vernichten können. Die Vernichtung ist nach BAIL mitunter so vollständig, dass fast sämtliche Raupen, 80—90%, ihren Untergang durch die *Entomophthora* finden.<sup>9)</sup> Die Raupen werden mumificirt, brüchig wie Hollundermark und sind im Innern

<sup>1)</sup> Algam unicellularium genera nova et minus cognita, pag. 105.

<sup>2)</sup> Botan. Zeit 1856, pag. 883.

<sup>3)</sup> Kryptogamen-Flora von Schlesien, Bd. III. Pilze, pag. 222.

<sup>4)</sup> Ueber zwei neue Entomophthora-Arten, Beitr. z. Biologie Bd. II. Heft 3. 1877.

<sup>5)</sup> Beiträge zur Kenntniss der Laboulbenien. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 48. 1873. Oktober.

<sup>7)</sup> LEBERT, die Pilzkrankheit der *Fidonia piniaria*, hervorgebracht durch *Verticillium corymbosum* LEB. Ueber einige neue oder unvollkommen gekannte Krankheiten der Insekten, welche durch Entwicklung niederer Pflanzen im lebenden Körper entstehen. Zeitschr. f. wissensch. Zoologie Bd. 9, 1858, pag. 444.

<sup>8)</sup> Pilzepidemie an der Forleule, DANKELMANNs forstwirtschaftliche Blätter 1867. Zeitschr. f. Forst- und Jagdwesen II. 1868.

<sup>9)</sup> Auch SCHRÖTTER, a. a. O. erwähnt eine grosse Entomophthora-Epidemie unter der Forleule, die 1884 in den Forsten von Primkenau in Schlesien auftrat.

mit Pilzsubstanz ganz ausgefüllt. Die Krankheit verbreitet sich dadurch, dass gesunde Thiere über inficirte hinwegkriechen, deren Koth und die *Empusa*-Sporen selbst fressen, und Regen sowie feuchte Luft begünstigen sicher noch die Uebertragung und Infection.

Uebrigens hat die Forleule auch hier und da von der Muscardine zu leiden (*Botrytis Bassiana*), einem Schimmelpilz, der, wie wir sehen werden, auch auf manchen Schmetterlingen aus andern Familien, sowie auf Käfern etc. auftritt.

An den Raupen der Winter-Saateule (*Agrotis segetum*) beobachtete COHN eine Krankheit, die er schwarze Muscardine nannte und gleichfalls von einer *Entomophthora*, *E. (Tarichium) megasperma* (COHN), herrührt. Sie trat einmal in den 60er Jahren in Schlesien, wo die den Raps- und Roggenfeldern schädlichen Raupen sich in ungeheurer Zahl entwickelt hatten, in epidemischer Ausbreitung auf und verwandelte die Thiere in mit kohlschwarzer, zunderartiger, zu meist aus Sporen bestehender Masse gefüllte Mumien.

Eine andere Krankheit derselben Raupen, verursacht durch *Sorospora Agrotidis* SOR. beobachtete SOROKIN<sup>2)</sup> in Russland. Die Raupen werden durch den Pilz in bräunlich-röthliche Mumien verwandelt.

Auf andern Nachtfaltern siedeln sich an *Cordyceps Sphingum* TULASNE<sup>1)</sup>, der z. B. auf *Dianthoecia albomaculata* und *Cerastis Vaccinii*, sowie auf dem nord-amerikanischen *Amphiorrhyx Jatrophae* FABR. und *Ancerix Ello* vorkommt, sowie ein Conidienpilz, *Isaria leprosa* FR., den man auf *Orthosia incerta*, speciell auf deren Puppen beobachtet hat.<sup>3)</sup>

Durch die Beobachtungen von VITTADINI<sup>4)</sup> LEBERT<sup>5)</sup> TULASNE<sup>6)</sup> BAIL, DE BARY ist ferner längst festgestellt worden, dass auch unter den Sphingiden (Schwärmern) mehrere Pilzkrankheiten bald vereinzelt, bald verbreitet vorkommen. Am häufigsten scheint die Muscardine zu sein, die z. B. an den Larven und Puppen von *Sphinx Euphorbiae*, *Sph. Pinastris*<sup>5)</sup> und *Sph. Galii* auftritt. Nicht selten ist an Puppen und Schmetterlingen von *Sphinx*, *Pinastris*, an Larven von *Sph. Euphorbiae*,<sup>7)</sup> an Puppen von *Sph. Convolutuli* und *Sph. Galii* auch die Keulensphärie (*Cordyceps Sphingum* TULASNE) zu constatiren, theils mit der gewöhnlichen Schimmel-form (*Botrytis*-Form) theils mit Conidienbündeln (*Isaria*-Form) theils in der Schlauchform.

Grösser noch ist die Zahl der Arten, die man innerhalb der Familie der Bombyciden (Spinner) mit Pilzen behaftet gefunden. Es kommt hier ausser der Muscardine (*Botrytis Bassiana*) und der Keulensphärie (*Cordyceps militaris*) auch noch eine *Entomophthora*-Krankheit in Betracht. Mit der letzteren hat BAIL die Raupe des Schlehen spinners (*Orgyia antiqua*) behaftet gefunden. REICHARDT,

<sup>1)</sup> Selecta fungorum Carpologia III pag. 12.

<sup>2)</sup> COHN, Jahresber. d. schles. Gesellsch. f. vaterl. Cultur 1878, pag. 116.

<sup>3)</sup> Parasitologische Skizzen. Centralbl. f. Bacteriol. u. Parasitenk. Bd. IV. pag. 644.

<sup>4)</sup> Della natura del calcino o mal del segno. Inst. Lombard. t. III. pag. 143. (1852).

<sup>5)</sup> LEBERT, Pilzkrankheit eines Exemplars von *Sphinx pinastri*, hervorgebracht durch eine neue Pilzart. (Ueber einige neue oder unvollkommen genannte Krankheiten der Insekten, welche durch Entwicklung niederer Pflanzen im lebenden Körper entstehen. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 9. 1858, pag. 448.) Vergl. TULASNE, Carp. III. pag. 12.

<sup>6)</sup> Carpologia fungorum III.

<sup>7)</sup> DE BARY, Zur Kenntniss insektentödtender Pilze. Botan. Zeit 1867 und 1869 und vergleichende Morphol., pag. 398—402.

die Raupe von *Auprepia Aulica*<sup>1)</sup>. Die Muscardine der Seidenraupe (*Bombyx Mori*), schon seit 1763 bekannt, war früher in den südlichen Gegenden Europas (Frankreich, Italien) als Epidemie gefürchtet, hat aber seit 30 Jahren keine besondere Bedeutung mehr und tritt nur noch in einzelnen Zuchten in den verschiedensten Ländern auf, meist in feuchten Jahren.<sup>2)</sup> Derselben Krankheit unterliegen mehr oder minder häufig: die Raupen des Kiefernspinners (*Gastropacha Pini* L.) nach DE BARY, des Brombeerspinners (*G. Rubi*) nach TULASNE und DE BARY, des Eichenspinners (*G. Quercus* L.), von *Liparis dispar*, von *Euprepia carya* L., von *Bombyx neustria*, sowie die Puppe von *Saturnia Pavonia*.

Grossartigste Ausdehnung nehmen oft die *Cordyceps militaris*-Epidemien an, wenn der forstverheerende Kiefernspinner in Unzahl auftritt. So wurden im Jahre 1869 im Regierungsbezirk Köslin 68% der Raupen in einem stark befressenen Revier getödtet, bei Neustadt-Eberswalde, wo die Raupenplage in ähnlicher Stärke auftrat, etwa 59%. Auch *Bombyx pudibunda* wird im Raupenstadium durch *Cordyceps militaris* zum Tode geführt. Auf der Raupe eines ausländischen Spinners (*Hepiulus virescens*) fand man eine andere *Cordyceps* (*C. Robertsii*), die in sehr lang gestielten Keulen aus dem Nacken des Thieres herauswuchs.

Unter den Tagfaltern (Papilioniden) treten, soweit bekannt, drei Krankheiten auf: die Muscardine, gefunden auf der Raupe des Schwalbenschwanzes (*Papilio Machaon*) und des Heckenweisslings (*Pieris crataegi* L.) sowie auf der Puppe des Segelfalters (*Papilio Podalyrius*); eine Entomophthora-Krankheit verursacht durch *Ent. radicans* BREFELD<sup>3)</sup> auf den Raupen des Kohlweisslings (*Pieris Brassicae* L.) (Genaueres über diese Krankheit im speciellen Theile) und eine zweite Entomophthora-Krankheit, hervorgerufen von *E. Aulicae* REICHARDT<sup>4)</sup> an den Raupen des grossen Perlmutterfalters (*Argynnis Aglaja* L.), sowie von *Melitaea Cinxia* L. und *M. Athalia* Esp.

3. Die Orthopteren (Geradflügler) dürften wenig von Pilzen heimgesucht werden, oder aber Krankheiten dieser Kategorie noch wenig Beachtung gefunden haben. FRESENIUS<sup>5)</sup> fand eine Grille mit seiner *Entomophthora Grylli* und NOWAKOWSKI *Gomphocerus biguttulatus* (eine Heuschrecke) von demselben Pilz befallen.

4. Noch seltener sind Mycosen an Netzflüglern (Neuropteren) beobachtet, Ich finde in der Literatur nur eine Angabe SCHNEIDER's<sup>6)</sup>, nach welcher *Limnophilus vitripennis* von einer *Entomophthora* zum Substrat gewählt wurde.

5. In um so grösserer Häufigkeit schmarotzen Pilze auf oder in Käfern,

<sup>1)</sup> REICHARDT nannte den Pilz *Entomophthora (Empusa) Aulicae*, in BAIL, Ueber Pilzepizootien. Schriften d. naturf. Gesellsch. Danzig. Neue Folge Bd. II. 1869. Auch auf *Emp. villica* kommt nach SCHRÖTER genannter Pilz in Schlesien vor.

<sup>2)</sup> Ueber die Krankheiten der Seidenspinners-Raupen und der Lepidopteren überhaupt findet man reiche Literaturangaben bei O. TASCHENBERG, *Bibliotheca zoologica* II. Verzeichniss der Schriften über Zoologie, welche in den periodischen Werken enthalten und vom Jahre 1861 bis 1880 selbständig erschienen sind. Leipzig, ENGELMANN: pag. 1729—2195; speciell über Seidenraupen-Krankheiten, pag. 2135—2151.

<sup>3)</sup> Untersuchungen über die Entwicklung von *Empusa Muscae* und *E. radicans*. Halle 1871.

<sup>4)</sup> In BAIL, Ueber Pilzepizootien der forstverheerenden Raupen. Danzig 1899, pag. 1.

<sup>5)</sup> Botanische Zeit. 1856. pag. 883.

<sup>6)</sup> Jahresber. d. schles. Gesellsch. f. vaterl. Cultur 1872, pag. 180.

wie folgende Uebersicht zeigt; vorherrschend sind nach PEYRITSCH<sup>1)</sup> die das Chitinskelet bewohnenden Laboulbeniaceen, scheinbar harmlose echte Parasiten; minder häufig hat man die stets tödtlichen *Cordyceps*-Arten und den Muscardinepilz (*Botrytis Bassiana*) constatirt.

## Carabiden (Laufkäfer)

- Nebria brunnea* DUET } *Laboulbenia Nebria* PEYRITSCH.  
 „ *Villae* DEJ. }  
*Brachinus crepitans* L. }  
 „ *explorens* DUFT } „ „ „ *Rougetii* MONTAGNE et CH. ROBIN.  
 „ *sclopeta* F. } S. PEYRITSCH l. c.  
*Carabus* } Arten im Larvenzustand: *Cordyceps*-Arten z. B. *C. cinerea*  
*Calosoma* } TULASNE<sup>2)</sup>.  
*Anchomenus marginatus* L. } *Laboulbenia flagellata* PEYR. befällt die Chitinhaut  
 „ *albipes* F. } der Extremitäten und Flügeldecken. PEYRITSCH l. c.  
*Anchomenus viduus* Pz. *Laboulbenia anceps* PEYR. Extremitäten. PEYRITSCH l. c.  
*Clivina fossor* L. *Laboulbenia*-Spec., wahrscheinlich *L. vulgaris* PEYRITSCH (l. c.).  
*Harpalus distinguendus* DUFT. Nicht näher bestimmte *Laboulbenia*. PEYRITSCH l. c.  
*Chlaenius vestitus* F. *Laboulbenia fasciculata* PEYR. Auf den Flügeldecken und Extremitäten. PEYRITSCH l. c.  
*Bembidium lunatum* DUFT. *Laboulbenia flagellata* PEYRITSCH. Chitin der Extremitäten und Flügeldecken. PEYRITSCH l. c.  
 „ *varium* OLIV. *Laboulbenia luxurians* PEYRITSCH. Flügeldecken und Extremitäten. PEYRITSCH l. c.  
 „ *littorale* Pz. }  
 „ *fasciolatum* DUFT }  
 „ *punctulatum* DRAPIER } *Laboulbenia vulgaris* PEYRITSCH l. c.  
 „ *lunatum* DUFT }  
 „ *obsoletum* DEJ. }  
 „ *decorum* ZENKER }

## Lamellicornien.

- Melolontha vulgaris* (Maikäfer) *Botrytis Bassiana* (Muscardine) sowohl auf der Larve, als dem Käfer. TULASNE l. c.

## Rhynchophoreen (Rüsselkäfer)

- Rhynchites conica* ILLIG. *Cordyceps*-artiger Pilz (nach TULASNE l. c.)

## Dytiscinen (Schwimmkäfer).

- Laccophilus minutus* L. } Ansiedelung von Laboulbenien: *Chitonomyces*  
 „ *hyalinus* DEGEER } *melanurus* (von PEYRITSCH stets am linken Rand  
 L. } der linken Flügeldecke gefunden) und von  
*Gyretes sericeus*. *Laboulbene*: *Laboulbenia Guerinii* CH. ROBIN.<sup>3)</sup> *Heimatomyces paradoxus* PEYRITSCH l. c.

## Melanosomata.

- Tenebrio molitor* (Mehlwurm) Larve: *Botrytis Bassiana* (Muscardine).  
*Helops caraboides*, Larve: *Cordyceps Helopis* QUELET<sup>4)</sup>.

<sup>1)</sup> Beitrag zur Kenntniss der Laboulbenien. Sitzungsber. d. Wiener Akad. 1873.

<sup>2)</sup> *Selecta fungorum* Carpologia. I, pag. 61.

<sup>3)</sup> *Vegetaux parasites*, pag. 624.

<sup>4)</sup> BULL. de la Soc. bot. de France. 1879. pag. 235.



## Staphylinen.

*Deleaster dichrous* GRAV. — *Laboulbenia vulgaris* PEYRITSCH, l. c.

6. Von Aderflüglern (*Hymenoptera*) sind bereits zahlreiche Vertreter bekannt, welche an der *Cordyceps*-Krankheit leiden, nur wenige fallen anderen Pilzen zum Opfer, so eine Vespide, *Polistes gallica*, in deren Blute COHN Zellen eines *Entomophthora*-ähnlichen Schmarotzers vorfand, unsere Honigbiene (*Apis mellifica*), in deren Magen (und auch im Blut) LEUKART Mycel und Conidien eines Oidium-artigen Schimmels, HOFFMANN<sup>1)</sup> eine Kopfschimmelart (*Mucor meliophthorus* HOFFM.) nachwies; und eine Blattwespe (*Tenthredo*-Art auf Alnus), welche FRESSENIUS<sup>2)</sup> mit seiner *Entomophthora Tenthredinis* behaftet sind.

Auf Ameisen kommen vor *Cordyceps formicivora* auf *Formica ligniperda* LATR., *C. unilateralis* TULASNE (auf einer brasilianischen) und *C. myrmecophila* CES. (auf einer italienischen).

Letzterer Pilz wurde auch auf einer Schlupfwespenart (*Ichneumon*) gesehen. Wespenartige (*Vespa vulgaris* und *V. crabro*) bewohnen *Cordyceps sphacophila* (KLOTZSCH) TULASNE<sup>3)</sup> und *Cordyceps Dismari* QUÉLET. Larven von Blattwespen (*Tenthredo*-Arten) werden von *C. entomorrhiza* TULASNE befallen.

Unter den Aderflüglern scheint selten vorzukommen eine Muscardine (*Botrytis tenella*), von SACCARDO<sup>4)</sup> für *Vespa* angegeben, vorerst nur aus Italien bekannt.

Für die Abtheilung der Weichthiere sind durch die Untersuchungen KÖLLIKER's<sup>5)</sup> und WEDL's<sup>6)</sup> viele Fälle von pilzartigen Bildungen eruiert, und zwar treten die letzteren localisirt auf die als »Schalen« bekannten Hartgebilde auf, wo sie sich oft in reicher Entwicklung finden. Die bekannte Festigkeit dieser Organe bedingende massenhafte Einlagerung von Kalk stellt der Ausbreitung der Mycelsysteme insofern kein Hinderniss dar, als letztere allen Erfahrungen nach Säure abzuscheiden die Fähigkeit besitzen. Merkwürdigerweise ist die Erscheinung bisher nur für meerbewohnende Mollusken, nicht aber für Süßwasserformen nachgewiesen worden, und selbst bei fossilen Meeresbewohnern wiedergefunden. Auf die Pilznatur weisen ausser der ganzen Art der Verzweigung namentlich die Anastomosenbildung und das Vorkommen von sporangienartigen Entwicklungszuständen hin, was auch für die genannten Spongien und Polythalamien gilt, von einigen zweifelhaften Fällen abgesehen, wo streng dichotome Verzweigung vorliegt und es sich vielleicht um Algen handelt. Ob die beschriebenen Pilzbildungen obligat-parasitischen Charakter haben oder sich als gelegentlich eindringende Saprophyten erweisen, wissen wir nicht.

Von Muscheln (Acephalen), welche mehr oder weniger reichlich Schalenpilze führen, sind durch KÖLLIKER und WEDL ermittelt: *Anomia ephippium*, *Cleidothaerus chamoïdes*, *Lima scabra*, *Arca Noae*, *Thracia distorta*, *Ostrea edulis*

<sup>1)</sup> Hedwigia, Bd. I, pag. 117.

<sup>2)</sup> Abhandl. d. Senkenberg. naturforsch. Gesellschaft Bd. II, pag. 205.

<sup>3)</sup> l. c. Eine amerikanische Wespe, *Polistes americana* ist auf Jamaika mit derselben Species behaftet gefunden. (Vergl. LEBERT, Zeitschr. f. wissensch. Zoologie. Bd. 9, 1838. pag. 441 bis 450.)

<sup>4)</sup> *Sylloge fungorum* IV, pag. 119.

<sup>5)</sup> Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zool. Bd. 10, 1859, pag. 223—227.

<sup>6)</sup> Ueber die Bedeutung der in den Schalen von manchen Acephalen und Gasteropoden vorkommenden Kanäle. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 33, 1859.

(Auster), *Meleagrina margaritifera*, *Pecten Jacobaeus*; von fossilen z. B. eine *Nucula*, eine *Arca*, *Spondylus crassicosta* (Lam.), ein *Pectunculus*, eine *Venus*, *Lucina Columbella*, eine *Cardita*.

(Bei anderen meerbewohnenden Formen, ein *Cardium*, ein *Solen*, *Pinna ingens* und *nigrina*, *Mya arenaria*, *Unio occidentalis*, *Perna ephippium*, *Avicula*, *Crenatula*, *Malleus albus* und Süßwassermuscheln konnten WEDL und KÖLLIKER keine solchen Einwanderer nachweisen.)

In Schlfen von Schalen gewisser Armfüßler (*Brachiopoda*) und zwar Terebratulinen fand KÖLLIKER (l. c.) ebenfalls Gebilde, welche nach diesem Autor kaum für etwas anderes als Pilzfäden genommen werden können; so bei *Kraussia rubra*, *Terebratula australis*, *T. rubicunda*. Nach WEDL (l. c.) kommen ähnliche Dinge bei fossilen Brachiopoden (*Leptaena lepis* und *Productus horridus*) vor.

Von Gasteropoden (Schnecken) wurden durch WEDL (l. c.) und KÖLLIKER (l. c.) ebenfalls eine ganze Reihe als mit »Pilzparasiten« behaftet nachgewiesen: *Murex truncatulus*, *M. brandaris*, *Vermetus spec.*, *Halotis*, *Tritonium cretaceum*, *Littorina littorea*, *Terebra myurus*, *Turbo rugosus*, *Aporrhais pes Pelecani*, *Fissurella graeca*, *Conus*-Arten.

In den Schalen von *Oliva*, *Cypraea pantherina*, *Nautilus pompilius* und *Aptychus*, sowie in denen der untersuchten Süßwasserschnecken konnten die Autoren keine Schmarotzer zu Gesicht bekommen.

Bei fossilen Gasteropoden (*Conus*, *Ancillaria glandiformis* (LAM.), *Ranella marginata* (SOWERBY), *Turbo rugosus*, *Buccinum spec.*, *Neritopsis spec.*) haben genannte Beobachter ähnliche Dinge in den Schalen gefunden.

## II. Krankheiten der Wirbelthiere.

### 1. Fische.

Grosse Verluste erleiden die Fischzüchter vielfach dadurch, dass Saprolegniaceen die Eier der verschiedenen Species befallen.

Genauere Bestimmungen der Pilzarten fehlen fast durchweg. Ich selbst habe an Fischeiern, die mir vor einiger Zeit aus Holland gesandt wurden, *Saprolegnia Thuretii* DE BARY und als vorwiegend *S. asterophora* constataren können. Erstere wurde bestimmt auch an entwickelten Fischen und zwar an den Kiemen gefunden.

Auch in Bezug auf die pathologischen Veränderungen, welche die in Rede stehenden Pilze in den befallenen Geweben hervorrufen, fehlen, soweit mir bekannt, eingehendere Untersuchungen.

Was die Infectionsquellen anbelangt, so konnte ich in einem Falle constataren, dass die Infection junger Fische ausgehen kann von Regenwürmern, die, in grosser Anzahl von Saprolegnien befallen, auf dem Boden des flachen, für die Zucht benutzten Teiches lagen. Nach H. HOFFMANN giebt es auch Fischkrankheiten, welche durch *Mucor Mucedo* hervorgerufen werden.

Die Thatsache, dass die verschiedensten Fischarten (z. B. Goldfische, Forellen, Stachelbarsch, Lachs, Aal etc.) von Pilzen aus der Familie der Saprolegniaceen befallen und getödtet werden können, ist allbekannt. Die Krankheit geht entweder von den Kiemen oder von beliebigen Theilen der Oberfläche aus, von wo aus die Pilze sich schliesslich über die ganze Oberfläche verbreiten können. Meistens ergreift die Krankheit nur einzelne Individuen. Doch kommen in den Züchtereien sowohl, wie selbst draussen in der Natur weitgreifende Epi-

demieen vor. Solche wurden z. B. neuerdings in Schottlands und Englands Flüssen beobachtet.<sup>1)</sup>

MURRAY<sup>2)</sup> hat Fische mit »*Saprolegnia ferax*« mit Erfolg geimpft. In den Schuppen eines fossilen Fisches (*Beryx ornatus*) aus der Kreide hat KÖLLIKER<sup>3)</sup> einen »parasitischen Pilz« aufgefunden, dessen Mycel durch zierliche dichotome Verzweigung ausgezeichnet ist. Nach ROSE's Erfahrung scheinen ähnliche Bildungen auch in den Schuppen lebender und fossiler Ganoïden und Teleostier vorzukommen,<sup>4)</sup> was aber noch genauerer Untersuchung bedarf.

## 2. Vögel.

Durch eine ziemlich grosse Anzahl gelegentlicher Beobachtungen und durch einige wenige experimentelle Untersuchungen ist ferner festgestellt worden, dass auch die Vögel vielfach von Mycosen zu leiden haben.

Dieselben sind, so weit die Untersuchungen reichen, fast durchweg auf die Respirationsorgane localisirt und werden, wie folgende Uebersicht zeigt, mit wenigen Ausnahmen von Schimmelpilzen, meist *Aspergillus*-artigen hervorgerufen. Die durch Aspergillen hervorgerufene Lungenentzündung pflegt man als *Pneumomycosis aspergillina*« zu bezeichnen.

### Uebersicht nach den Familien.

#### 1. Raubvögel.

*Strix nivea* (Schneeeule), Schimmelbildung in Lungen und Luftsäcken: *Aspergillus spec.*<sup>4)</sup>

*Falco rufus* (Falke), *Pneumomycosis aspergillina*. *Aspergillus* nicht bestimmt.<sup>5)</sup>

*Astur palumbarius* (Habicht), Affection der Lunge und Luftsäcke: *Aspergillus glaucus*.<sup>6)</sup>

*Aquila imperialis* (Königsadler), Erkrankung der Lunge und Luftsäcke: *Aspergillus?*<sup>7)</sup>

#### 2. Klettervögel.

*Psittacus erithacus* (Graupapagei); *Broncho- und Pneumomycosis aspergillina: Aspergillus glaucus*<sup>8)</sup> Wellensittich; Mycose des Respirationsapparats.<sup>9)</sup>

#### 3. Singvögel.

*Fringilla domestica* (Haussperling) und verschiedene andere kleine Singvögel. Tödlich verlaufende Pneumonie: *Aspergillus fumigatus*.<sup>10)</sup>

1) HUXLEY, Nature. Vol. 25, pag. 437.

2) Notes on the Inoculation of Fishes with *Saprolegnia ferax*, Journ. of bot. XXIII, pag. 302.

3) KÖLLIKER, A., Ueber das ausgebreitete Vorkommen von pflanzlichen Parasiten in den Hartgebilden niederer Thiere. Zeitschr. f. wissensch. Zool. 1860. Bd. 10, pag. 228.

4) JOH. MÜLLER und RETZIUS, Ueber pilzartige Parasiten in den Lungen und Lufthöhlen der Vögel. MÜLLER's Archiv für Physiologie 1842, pag. 148.

5) DUBOIS in MÜLLER l. c.

6) VACHETTA, *Aspergillus glaucus* in den Luftsäcken eines Habichts. Gazzetta medica veterinaria 1871.

7) GLUGE ET D'UDEKEM, De quelques parasites végétaux développés sur les animaux vivants Ann. de méd. vétérin. de Bruxelles 1858, pag. 362.

8) WOLFF, M. Eine weitverbreitete thierische Mycose. Virch. Arch. Bd. 92, 1883, pag. 281.

9) BOLLINGER, Ueber mycotische Erkrankungen bei Vögeln. Deutsche Zeitschr. f. Thiermed. 1878, pag. 253.

10) SCHÜTZ, Ueber das Eindringen von Pilzsporen in die Luftwege der Vögel. Mittheil. des Gesundheitsamtes II, pag. 219 u. 221.

*Coccothraustes cardinalis* (Kardinal). Mycose der Lungen und der Trachea: *Aspergillus* spec.<sup>1)</sup>

*Fringilla canaria* (Kanarienvogel). Tödtlich verlaufende Pneumonie: *Aspergillus fumigatus*.<sup>2)</sup>

*Corvus* spec. (Rabe), Schimmelbildung in Lunge und Luftbehältern: »grau-grüner Schimmel«. <sup>3)</sup>

*Garrulus glandarius* (Holzheher), Affection der Lungen.<sup>4)</sup>

#### 4. Taubenvögel.

Haustaube. Mycosen der Bronchien, der Lungen und der Luftsäcke: *Aspergillus niger*, *fumigatus* und *glaucus*.<sup>5)</sup>

#### 5. Hühnervögel.

*Phasianus colchicus* (Fasan). Affection der Respirationsorgane: *Aspergillus niger*.<sup>6)</sup>

*Gallus domesticus* (Haushuhn). Die Hühner leiden bisweisen an einer unter dem Namen Hühnergrind, weisser Kamm oder Hahnenkammgrind (*Tinea Galli*) bekannten Schimmelpilzkrankheit, welche sich dadurch characterisirt, dass sich an Kamm- und Kehllappen weissgraue, rundliche, schliesslich zusammenfliessende Flecke bilden, infolge deren die Kämme wie von einer rauhen, weissgrauen Masse überzogen erscheinen, der Prozess kann später auf Hals, Brust und Rumpf fortschreiten, sodass auf der Haut zwischen den Federn und um dieselben dicke Krusten entslehen, wobei sich die Federn auflockern, aufrichten, und schliesslich ausfallen können. Mit der Ausbreitung beginnt Abmagerung der Thiere, die schliesslich mit dem Tode enden kann. Der von SCHÜTZ isolirte Pilz dürfte nach der vorliegenden dürftigen Beschreibung in die Verwandtschaft von *Oidium lactis* gehören.<sup>7)</sup>

Wie PLAUT<sup>8)</sup> zeigte, lässt sich die durch *Oidium albicans* bewirkte Soor-Krankheit bei den Hühnern auch künstlich erzeugen, und zwar im Kropf.

*Meleagris gallopavo* (Puter) leidet bisweilen am Soor.<sup>9)</sup>

<sup>1)</sup> BOLLINGER l. c., pag. 253.

<sup>2)</sup> SCHÜTZ, l. c., pag. 219.

<sup>3)</sup> THEILE, Neue Beobachtungen der Schimmelbildung im lebenden Körper. In HEUSINGERS Zeitschr. f. organ. Physik Bd. I 1827.

<sup>4)</sup> MEYER, A. C., Verschimmelung im lebenden Körper. MERKELS deutsches Archiv, Bd. I (1815), pag. 310.

<sup>5)</sup> BOLLINGER, Ueber mycotische Erkrankungen bei Vögeln. Deutsche Zeitschr. f. Thiermedizin 1878, pag. 253. GENERALI, Ueber eine epizootische Krankheit bei Tauben. Revue für Thierheilkunde und Viehsucht 1880, pag. 33.

<sup>6)</sup> ROMIN, Ch. Histoire naturelle des vegetaux parasites, qui croissent sur l'homme et les animaux vivants. 1853, pag. 518. 526.

<sup>7)</sup> GERLACH, Magazin für Thierheilkunde, Berlin 1858, pag. 236 u. f. — MÜLLER, Vierteljahrschrift f. Thierheilkunde 1858. Heft 1, pag. 37 ff. — LEISERING, Veterin. Bericht des Königreichs Sachsen. 1858, pag. 32. — ZÜRN, Krankheiten des Hausgeflügels. Weimar 1882. pag. 138. — PÜTZ, Seuchen und Heerdekrankheiten. Stuttgart 1882 pag. 580. — SCHÜTZ l. c., pag. 224.

<sup>8)</sup> Beitrag zur systematischen Stellung des Soorpilzes. Leipzig 1885.

<sup>9)</sup> MARTIN, Soor beim Truthahn. Jahrb. d. K. Thierarzneischule zu München 1882—83.

## 6. Sumpfvögel.

*Phoenicopterus ruber* (Flamingo). Von OWEN<sup>1)</sup> wurde ein »grüner Schimmel« in den Luftwegen, von LEIDY<sup>2)</sup> eine Lungenkrankheit durch *Aspergillus nigrescens* (?) constatirt.

*Charadrius pluvialis* (Goldregenpfeifer), Schimmelbildung im abdominalen Luftsack: *Aspergillus candidus* (nach ROBIN l. c.).

## 7. Schwimmvögel.

*Anas mollissima* (Eiderente); nach DESLONGCHAMP<sup>3)</sup> Schimmelbildungen in den Bronchien und Luftsäcken: *Aspergillus* (?).

*Anser domesticus* (Gans); sporadisch oder epidemisch auftretende Lungenentzündung durch *Aspergillus fumigatus* (SCHÜTZ l. c.)

*Anser segetum* (Saatgans), Schimmel auf den Lungen (*Mucor*)<sup>4)</sup>.

*Columbus arcticus* (Taucher). Affection der Lungen und Luftsäcke durch eine *Aspergillus*art.<sup>5)</sup>

*Alca torda* (Alk)

*Cormoranus Carbo* (Kormoran) } *Mucor* auf den Lungen (Hannover l. c.).

*Cygnus olor* (Schwan); Affection der Luftsäcke durch einen »grünen Schimmel« nach HEUSINGER<sup>6)</sup>.

## 8. Laufvögel.

*Otis tarda* (Trappe). *Aspergillus fumigatus* »in den Bronchien und anderen Lufthöhlen« FRESENTUS<sup>7)</sup>.

*Struthio camelus* (Strauss). Erkrankung der Lungen und Luftsäcke (GLUGE und D'UDEKEM l. c.) *Aspergillus*?

Dass auch die Eier der Vögel ihre Schimmelpilzkrankheiten haben, ist durch zahlreiche gelegentliche Beobachtungen, die man bei ZIMMERMANN<sup>8)</sup> zusammengestellt findet, sowie auch durch experimentelle Untersuchungen längst sichergestellt. Es handelt sich dabei fast ausschliesslich um Hühnereier. Doch sind die Untersuchungen über die betreffenden Pilze fast durchweg dürftig, die meisten unbrauchbar. Die eingedrungenen Pilze verhalten sich in der Eiweissflüssigkeit zum Theil insofern wie in anderen künstlichen Nährflüssigkeiten, als sie gallertige Mycelmassen von Halbkugel-, Warzen- oder Kugelform bilden, von denen man die ersteren an der Eihaut, die letztere frei im Eiinhalt findet.

Je nach Species bleiben die Mycelmassen ungefärbt oder nehmen im Alter grünliche bis olivenbraune Färbung an. Da in Flüssigkeiten befindliche Mycelien der Regel nach niemals in Conidien fructificiren, so findet man auch die Eier-

<sup>1)</sup> Philosophical Magazin. Bd. 2, 1833, pag. 1.

<sup>2)</sup> O na fungus in a Flamingo. Proceed. of the Akad. of Nat Sciences of Philadelphia. 1875, I, pag. 11. Deutsche Zeitschr. f. Thiermed. 1877, pag. 209.

<sup>3)</sup> Note sur les mœurs du Canard Eider (*Anas mollissima*) et sur les moisissures développées pendant la vie à la surface interne des poches aériennes d'un de ces animaux. Ann. sc. nat. 1841, sér. 2, t. 15, pag. 371.

<sup>4)</sup> Hannover, Ueber Entophyten auf den Schleimhäuten des todtten und lebenden menschlichen Körpers. MÜLLER's Arch. 1872, pag. 294.

<sup>5)</sup> STIRDA, Beiträge zur Kenntniss der Parasiten. Ueber *Pneumonomycosis aspergillina* bei Vögeln. VIRCH. Arch. 1866, Bd. 36, pag. 279).

<sup>6)</sup> De generatione mucoris in organismo animali.

<sup>7)</sup> Beiträge zur Mycologie, pag. 18.

<sup>8)</sup> Ueber die Organismen, welche die Verderbniss der Eier veranlassen. 6. Bericht der naturwissensch. Gesellsch. Chemnitz 1878.

mycelien stets steril, so lange nicht Luft von aussen eintritt (was beim schliesslichen Eintrocknen der Eiflüssigkeit geschieht) oder im Innern gebildet wird. Ob der Eiinhalt von den Pilzen bloss aufgezehrt oder aber gleichzeitig zersetzt wird, ist noch nicht genauer untersucht. Thatsache ist, dass z. B. bei dem von mir aus kranken Eiern rein gezüchteten *Hormodendron cladosporioides*, intensiv schimmel- oder moderartige Gerüche auftreten.

Nach MOSLER<sup>1)</sup> kann man intakte Eier mit *Penicillium glaucum* und *Mucor Mucedo* inficiren. MONTAGNE züchtete aus dem Mycel eines Eierpilzes ein *Dactylium* (*D. oogenum* MTG.)

ZIMMERMANN (l. c.) fand in einem kranken Ei sein *Macrosporium verruculosum*.

Ich selbst machte die Erfahrung, dass der olivengrüne Strauchschimmel (*Hormodendron cladosporioides* [FRES.]<sup>2)</sup>, der bekanntlich sehr gemein ist, öfters in kranken Eiern vorkommt.<sup>3)</sup> Dieser Pilz dringt, wie Dr. DRUTZU in meinem Laboratorium durch mehrfache künstliche Infectionen mittelst Aufstreichen reiner Sporen feststellte, sehr leicht durch die ganz intakte Schale ein und bildete von der Infectionsstelle aus im Laufe von mehreren Monaten zwischen der Eihaut und dem Dotter einen mehrere Millimeter dicken, sterilen, gallertigen, dunkel-olivengrauen Mycelmantel, während das Eiweiss zum grossen Theile oder ganz aufgezehrt wurde, ohne dass vorher Coagulation auftrat.

Weitere Infectionsversuche mit Reinmaterial von *Acrostalagmus cinnabarinus* CORDA und einem *Trichothecium* ebenfalls von DRUTZU ausgeführt, ergaben, dass auch diese Schimmel durch die intakte Eischale und Eihaut eindringen und an Stellen, wo sich die Schale von der Eihaut zurückgezogen hat, also ein Luftraum gebildet wurde, in Conidienträgern fructificiren können.

### 3. Säugethiere.<sup>4)</sup>

1. Erkrankungen durch den Strahlenpilz (Actinomycosen). Sie sind zuerst von BOLLINGER<sup>5)</sup> beim Rinde entdeckt worden, woselbst sie am häufigsten an den Kiefern auftreten. Hier entsteht von den Alveolen der Backenzähne oder von der Spongiosa des Knochens aus eine weissliche, den Knochen aufblähende, schliesslich meist nach aussen durchbrechende weiche Geschwulst, in welcher meist zahlreiche gelbe, abscessähnliche Heerde gefunden werden. Diese enthalten bis hanfkorn-grosse gelbe rundliche Körper, welche Fadencomplexe von radiärer Struktur — Kugelmycelartige Entwicklungsformen des *Actinomyces* genannten Pilzes — darstellen. Sie kommen beim Rinde mitunter auch *ces Bovis* in der Zunge, den äusseren Weichtheilen des Kopfes, den Lungen, sowie im *Peritoneum* etc. vor. Nach BANG<sup>6)</sup> kann die Krankheit auch ende-

<sup>1)</sup> Mycologische Studien am Hühnerei. Arch. f. pathol. Anatomie von VIRCHOW. Bd. 29, 1864, pag. 510—525.

<sup>2)</sup> Von E. Löw näher studirt. Zur Entwicklungsgeschichte von *Penicillium*. II. *Penicillium cladosporioides* FRES. Jahrbücher f. wissensch. Botanik. Bd. VII (1870) pag. 494—506.

<sup>3)</sup> Im Laufe eines Jahres habe ich ihn dreimal in Eiern beobachtet.

<sup>4)</sup> Allgemeine Literatur: ZÜRN und PLAUT, die pflanzlichen Organismen auf und in dem Körper unserer Haussäugethiere. 2. Aufl. PÜTZ, die Seuchen und Heerdekrankheiten unserer Hausthiere. Stuttg. 1882. Vergl. auch FLÜGGE, die Mikroorganismen und DE BARY's Morphologie, sowie BAUMGARTEN's Jahresbericht.

<sup>5)</sup> Centralblatt für die med. Wissenschaft. 1877.

<sup>6)</sup> Tidskrift för Veterinärer 1883. Vergl. Fortschr. d. Med. II. Heft 6.

misch auftreten, wahrscheinlich nach dem Genuss von demselben pilzhaltigem Futter.

Von actinomycotischen Affectionen haben ferner zu leiden die Schweine. Sie können von zwei verschiedenen Pilzen befallen werden, von denen der eine mit *Actinomyces Bovis* identisch zu sein scheint und in Geschwülsten der Zunge, des Rachens, der Lungen, des Euters, der Rückenwirbel nachgewiesen ward, während der andere von DUNCKER aufgefundene, eine besondere (*Actinomyces suis* DUNCKER genannte) Species darstellt, welche nur in den Muskeln lebt. Hauptfundstätten sind die Zwergfellspeiler, Bauch- und Zwischenrippenmuskel. Auf Grund zahlreicher Befunde vermuthet HERTWIG,<sup>1)</sup> dass die Thiere die Pilzkeime im Sommer oder Anfang Herbst aufnehmen; im Oktober findet man im Fleische ganz junge Rasen des Pilzes, im December völlig entwickelte, im Januar sind schon einzelne verkalkt; je näher dem Sommer zu, desto mehr steigert sich die Zahl der verkalkten Rasen.

Nach JOHNE<sup>2)</sup> kommen actinomycotische Erkrankungen (durch *Actinomyces Bovis*) auch bei Pferden vor und zwar als Ursache chronischer Samenstrangverdickungen castrirter Thiere. Ohne Zweifel erfolgt hier die Infection von der offenen Samenstrangwunde aus. In anderen Fällen von Samenstrangverdickung fanden RIVOLTA und JOHNE einen anderen Pilz, der schon früher von BOLLINGER bei chronischen Entzündungen und fibromatösen Tumoren, z. B. der Lunge, constatirt wurde und ähnlich dem *Actinomyces* als sandkorngrosses Gebilde auftritt. BOLLINGER,<sup>3)</sup> der ihn im Pferd häufig beobachtete, nannte ihn *Botryomyces*. Seine morphologische Natur ist noch zu erforschen.

## 2. Durch Pinselschimmel (*Aspergillus*-Arten) hervorgerufene Mycosen.

In spontaner Form treten sie bei Säugethieren im Ganzen viel weniger häufig auf als bei Vögeln. Bezüglich der pathologischen Wirkung stimmen die *Aspergillen* darin überein, dass sie Knötchenbildung in den inneren Organen hervorrufen. In den Knötchen sind die Pilze, mögen sie sich nun von einer einzigen Spore oder von einem Sporenhäufchen aus entwickeln, in Form von rundlichen Mycelien mit radiärer Anordnung der Elemente vorhanden. Zur Bildung von Conidien kommt es in den Geweben selbst nicht, nur wenn die Mycelien in eine luftgefüllte Höhlung hineinwachsen, fructificiren sie.

Künstliche *Aspergillus*-Mycosen sind, namentlich bei Kaninchen, Katzen, Hunden leicht zu erzielen, entweder durch Injection der Sporen ins Blut, wie es LEBER<sup>4)</sup> und LICHTHEIM<sup>5)</sup> thaten, oder indem man, wie LIST, die zerstäubten Sporenmassen durch die Pilze inhaliren lässt.

Die Intensität der Erkrankung richtet sich nach der Sporenmenge (ist dieser direkt proportional). Zur Erzeugung von tödtlicher Allgemein-Mycoese durch Injection bei kleineren Thieren wie Kaninchen, Katzen etc. gehört immerhin eine

<sup>1)</sup> Ueber den *Actinomyces musculorum* der Schweine. Archiv f. wissensch. und pract. Thierheilkunde. Bd. 12 (1886), Heft 5 und 6.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Aetiologie der Infectionsgeschwülste. Bericht über das Veterinärwesen im Königr. Sachsen f. d. Jahr 1884, pag. 46.

<sup>3)</sup> Ueber Botryomycose beim Pferd. Deutsche Zeitschr. f. Thiermed. Bd. 13 (1887). Heft 2—3.

<sup>4)</sup> Ueber Wachstumsbedingungen der Schimmelpilze im menschlichen und thierischen Körper. Berl. klin. Wochenschr. 1882. Nr. 11.

<sup>5)</sup> Ueber pathogene Schimmelpilze. *Aspergillus*mycosen. Berl. klin. Wochenschr. 1882. No. 9 und 10.

sehr bedeutende Sporenzahl, nach den für *A. subfuscus* geltenden Untersuchungen von OLSEN und GADE<sup>1)</sup> im Minimum etwa 100 Millionen. Injectionen geringerer Dosen riefen nur mehr oder minder lange und schwere Krankheit hervor. Je erheblicher die genannte Zahl überschritten wurde, desto schneller erfolgte der Tod. *A. fumigatus* und *flavescens* übertreffen, ins Blut eingeführt, den *A. subfuscus* noch an Malignität.

Wenn die Aspergillusvegetationen im Gehirn zur Entwicklung kommen (im häutigen Labyrinth) so treten bei Kaninchen nach LEBER und LICHTHEIM Gleichgewichtsstörungen ein.

### 3. Erkrankungen durch Kopfschimmel (*Mucor*).

LICHTHEIM<sup>2)</sup> wies nach, dass die Sporen von *M. corymbifer* und *rhizopodiformis*, wenn man diese in die Blutbahn von Kaninchen einführt, schwere, meist schon innerhalb 3 Tagen letal endende Krankheit bewirken. Von Organen, in welchen diese Pilze krankhafte Veränderungen hervorrufen, sind besonders Nieren und Darm hervorzuheben, während Milz und Knochenmark schon minder starke Affectionen erfahren, Leber und Lunge selten afficirt werden.

Für den Hund scheint der Pilz nicht gefährlich zu sein.

Dass auch andere Mucorineen, auf dieselbe Weise in den Thierkörper (Kaninchen) eingeführt, ähnliche krankhafte Affectionen hervorrufen, hat LINDT<sup>3)</sup> für seinen *Mucor pusillus* und seinen *M. ramosus* näher dargelegt.

4. Soorkrankheit. Erkrankungen durch den Soorpilz (*Oidium albicans* ROBIN) kommen spontan auf der Schleimhaut des Mundes, Rachens und Oesophagus von jungen, noch saugenden Katzen und Hunden vor, hier ähnliche Wucherungen (Schwämmchen) hervorrufend wie im Munde kleiner Kinder. Durch Injection grösserer Mengen dieses Schimmels in die Blutbahn rief KLEMPERER<sup>4)</sup> Allgemeinmycose bei Kaninchen hervor, welche tödtlichen Verlauf nahm. Der Obductionsbefund war makroskopisch übrigens derselbe wie bei generalisirter *Aspergillus*-Mycose.

5. Affectionen der äusseren Körperhaut, hervorgerufen durch Schimmelpilze von *Oidium* artigem Charakter.

a) Waben-Grind (*Favus*) der Mäuse. FLUEGGE<sup>5)</sup> berichtet über diese Krankheit Folgendes: NICOLAIER constatirte in F's Institut die Uebertragbarkeit der Krankheit durch Application von Schüppchen auf die mit dem Messer etwas abgeschabte und von der Epidermis befreite Haut gesunder Mäuse. Nach etwa 8 Tagen zeigt sich dann eine etwa linsengrosse weissgelbe, in der Mitte vertiefte Borke; dieselbe breitet sich immer weiter aus, occupirt schliesslich die ganze Stirn, die Ohren, zieht sich über die Augen hin und verwandelt den Kopf des Thieres in eine unförmliche weissgraue trockene Masse von blättrigem Gefüge, die in dicker Schicht der Haut aufliegt. Kleine Bröckchen, auf sauren Nähragar oder auf mit Weinsäure imprägnirte Kartoffeln gebracht und bei 30–35° gezüchtet, ergeben nach wiederholten Uebertragungen die Reincultur eines Pilzes, der ein dichtes niedriges Mycel von anfangs rein weisser Farbe bildet, mit sehr engstehen-

<sup>1)</sup> Undersögeler over Aspergillus subfuscus som patogen mugsop. Nord. med. arkiv. 1886.  
— BAUMGARTEN, Jahresber. 1886, pag. 326.

<sup>2)</sup> Ueber pathogene Mucorineen. Zeitschr. f. klin. Med. Bd. 7.

<sup>3)</sup> Mittheilungen über einige neue pathogene Schimmelpilze. Arch. f. experim. Pathol. und Pharmakol. Bd. 21 (1886), pag. 269.

<sup>4)</sup> Ueber die Natur des Soorpilzes. Centralbl. f. klin. Med. 1885, pag. 849.

<sup>5)</sup> Die Mikroorganismen. Leipzig 1886, pag. 100.



den zarten Hyphen, so dass die ganze Masse (namentlich auf Kartoffeln) wie Zuckerguss aussieht. Später bildet sich an der Oberfläche des Mycels eine röthliche oder röthlich-bräunliche Farbe aus. Im mikroskopischen Präparat von den Favusborken oder von der Cultur zeigt sich ein Gewirr von gegliederten Fäden, die mit ovalen, etwas kolbig aufgetriebenen oder auch mehr kugligen Zellen enden. Besondere Sporenträger und deutliche Sporenbildung konnten bis jetzt nicht beobachtet werden. Auf Impfung mit kleinen Mengen der mehrfach übertragenen Reincultur reagierten Mäuse ausnahmslos mit der geschilderten eigentümlichen Krankheit; auf einen Hahn wurde die Uebertragung ohne Erfolg versucht.

b) Waben- oder Erbgrind der Hausthiere (Pferde, Hunde, Katzen, Kaninchen). Es bilden sich hierbei, namentlich am Kopfe, schildförmige oder schüsselartig-vertiefte Schollen oder Borken von meist schwefelgelber Farbe, ganz ähnlich denen, wie sie beim Kopfgrind des Menschen auftreten. Man glaubte bisher, dass der Pilz, welcher die Ursache dieser Schollenbildungen ist, wegen seiner grossen morphologischen Aehnlichkeit mit dem *Oidium (Achorion) Schönleinii* (REMAK) identisch sei, doch sind noch genauere Untersuchungen hierüber abzuwarten. Man will öfter beobachtet haben, dass die Krankheit von Katzen auf Kinder übergang, wenn dieselben mit solchen Favuskranken Thieren gespielt hatten.

c) Glatzflechte oder Rasirflechte (*Herpes tonsurans* oder *H. tonsdens.*) Sie kommt am häufigsten beim Rinde, minder häufig bei Hunden, selten bei Pferden, Ziegen, Katzen, am allerseltensten bei Schweinen und Schafen vor und ist gekennzeichnet durch scharf begrenzte rundliche Flecken auf der äusseren Haut, welche im Durchmesser von wenigen Millimetern bis zu mehreren Centim. variiren und oft in ziemlich regelmässigen Zwischenräumen auseinander stehen, zuweilen aber auch zusammenfliessen; letzteres ist besonders bei Pferden und Hunden weniger selten, als bei andern Hausthieren. Im Anfange der Hauterkrankung kann man zahlreiche Bläschen an den betreffenden Stellen wahrnehmen, die eine übelriechende Flüssigkeit absondern; diese trocknet zu Borken ein, welche eine verschiedene, graue oder braune Farbe zeigen und asbest- oder lederartige Schuppen von manchmal 2 bis 8 mm. Dicke bilden. Die von Schuppen entblössten Hautstellen sind entweder frei von Schwellung und Verschwärungsprocessen, oder aber es findet sich unter denselben eine eiternde Hautstelle; ja es werden die Borken sogar nicht selten durch Eiter abgestossen. Der Ausschlag zeigt sich in der Regel zuerst am Kopfe oder am Halse, von wo aus er sich über den Körper weiter verbreiten kann. Auf dicht behaarter Haut bilden sich immer mehr oder weniger dicke Borken, während an Hautstellen, welche kein eigentliches Deckhaar, sondern nur Flaumhaar besitzen, sich gar keine oder nur dünne Borken bilden (PÜTZ).<sup>1)</sup>

Der Ausschlag wird, so nahm man bisher an, von *Oidium (Trichophyton) tonsurans* MALMSTEN hervorgerufen. Vielleicht ist auch diese Species eine Sammel-species, welche mehrere Arten in sich begreift. Bezüglich des äusseren Baues und der Art und Weise, wie sie die Haarbälge und Haarwurzeln befallen und zerstören, stimmen die Pilze mit denen der Glatzflechte des Menschen überein.

#### 4. Mensch.

1. Affectionen der äusseren Körperhaut (Dermatomycosen), hervorgerufen durch Schimmelpilze von *Oidium*-artigen Charakter.

<sup>1)</sup> Seuchen- und Heerdekrankheiten unserer Hausthiere. Stuttgart 1882, pag. 573.

a) *Oidium (Microsporon) furfur* (ROBIN) bewirkt die Entstehung der »Kleinflechte« (*Pityriasis versicolor*) an verschiedenen Hautstellen, namentlich auch auf der Brust und am Halse, wobei gelbe bis gelbbraunliche Flecken entstehen. Mittelst der Fingernägel findet bisweilen eine Uebertragung auf die Haut des äusseren Gehörganges statt.

b) *Oidium (Trichophyton) tonsurans* (Malmsten) ruft eine als Glatzflechte, Rasirflechte (*Area Celsi*, *Herpes tonsurans*) bezeichnete Affection behaarter Hautstellen, besonders der Kopfhaut hervor und hat das Ausfallen der Haare an den betreffenden Stellen zur Folge, da ausser der Epidermis auch noch die Haarbälge und Haare angegriffen werden.

c) *Oidium (Achorion) Schönleinii* (REMAK) ist der Erzeuger des Kopf- oder Wabengrindes (Favus). Derselbe tritt bekanntlich namentlich bei Kindern auf und ist dadurch ausgezeichnet, dass sich schwefelgelbe, linsen- oder schildförmige oder auch schüsselförmig vertiefte Schollen oder Borken bilden, deren Unterseite feucht erscheint. Die Masse eines solchen Schöllchens (*Scutulum*) besteht vorwiegend aus Elementen des Pilzes und ist an der Oberseite mit Epidermiselementen bedeckt.

Während die Favus-Krankheit früher immer nur localisirt aufgetreten war, hat neuerdings KAPOSI die bisher wohl einzig dastehende Beobachtung von *Favus universalis* gemacht. Binnen 3 Wochen verbreitete sich die Krankheit vom Kopf aus fast über die ganze äussere Körperoberfläche; als der Patient bald darauf an einer Kniegelenksphegmone starb, wurde eine offenbar durch den Favuspilz veranlasste croupös-diphtheritische Entzündung des Magens und Darmes constatirt (eine echte *Gastro-Enteritis favosa*). Vielleicht hatte ein bei dem Kranken (Säufer) jahrelang bestehender Magencatarrh die Ansiedelung der verschluckten Favuspilzelemente in der Magen-Darmschleimhaut begünstigt.<sup>1)</sup>

Im Gegensatz zu der früheren Annahme, dass das *Oidium Schönleinii* eine einheitliche Species sei, hat sich jetzt durch die Untersuchungen QUINCKE's herausgestellt, dass man es mit einer Sammelspecies zu thun hat, die mindestens drei verschiedene Arten umfasst ( $\alpha$ -,  $\beta$ -,  $\gamma$ -Pilz QUINCKE's.)

d) Ein vierter Schimmel, der aber noch nicht näher untersucht ist, wird als Ursache der Schuppenflechte (*Psoriasis*) angesprochen, einer Affection, bei welcher eine reichliche Abstossung der Epidermis in Form von Schuppen stattfindet.

Neuerdings hat UNNA<sup>2)</sup> (in Verein mit GRÜNDLER und TÄNZER)<sup>3)</sup> aus den Schuppen des *Eczema seborrhoicum* eine Reihe von Schimmelpilzen gezüchtet.

2. Krankheiten der inneren Theile, verursacht von *Actinomyces hominum* (Actinomyosen).

Durch ISRAEL's Untersuchungen ist festgestellt worden, dass nicht bloss im thierischen, sondern auch im menschlichen Körper Erkrankungen durch *Actinomyces* hervorgerufen werden können. Nach seinen und Anderer Beobachtungen traten die Affectionen auf als centrale Heerdbildungen in der Mandibula, am Unterkieferrand, in der Submaxillar- und Submentalgegend, in der Zunge, am Halse, im Schlunde, am Unterkieferperiost, in der Backen-Wangengegend (offenbar wandert in allen diesen Fällen der Pilz durch Mund und Rachenhöhle ein), ferner auf der Bronchialschleimhaut, im Lungenparenchym mit eventueller Aus-

<sup>1)</sup> Entnommen aus BAUMGARTENS Jahresbericht 1886, pag. 335.

<sup>2)</sup> Ueber Favuspilze, Archiv f. exp. Pathol. u. Pharmacol. Bd. 22 (1886.)

<sup>3)</sup> *Flora dermatologica*. Monatshefte für praktische Dermatologie. Bd. VII. Sept. 1888.

breitung auf die Pleura, das peripleurale und prävertebrale Gewebe, sowie die Brustwand, sodann auf der Darmoberfläche, in der Darmwand mit Ausbreitung auf das *Peritoneum* und die Bauchwand, endlich auch im Herzen, in der Milz, in der Frauenbrust, im Gehirn, in den Hoden.

Die Erkrankungen des Respirationsapparats entstehen durch Keime, welche durch Aspiration entweder direkt aus der Luft oder aus der Mundhöhle in jene Organe gelangen, während die Actinomycose von Darm und diesen umgebender Theile offenbar von Keimen ausgeht, die aus dem Darmrohr stammen, also mit der Nahrung in den Verdauungskanal eingeführt wurden.

In der Neuzeit sind seitens der Aerzte Erfahrungen gemacht worden, welche es unzweifelhaft erscheinen lassen, dass der Strahlenpilz ausserhalb des Körpers lebt und seine Keime Gräsern und andern Pflanzen, Hölzern, Stroh etc. anhaften können. So hat z. B. E. MÜLLER<sup>1)</sup> einen Fall von Actinomycose der Hand constatirt, in welchem die Infection durch einen Holzsplitter, den sich die 28jährige Patientin beim Reinigen des Fussbodens eingestossen hatte, erfolgt war. In andern Fällen scheinen die Keime durch Verwundungen mittelst der scharfen Grannen unserer Culturgräser in den Körper gebracht worden zu sein. Thatsache ist, dass gerade bei Landleuten Actinomycose öfters beobachtet wurde. SOLTSMANN<sup>2)</sup> macht die Angabe, dass ein Knabe nach dem Verschlucken einer Aehre der Mäusegerste Actinomycose in der Nähe der Wirbelsäule bekam. BERTHA (Wiener med. Wochenschrift 1888) berichtet über Fälle von *Actinomyces* bei Schnittern an den Händen.

Mitunter scheinen die mit dem Munde aufgenommenen *Actinomyces*keime sich zunächst in hohlen Zähnen oder auch in den Taschen der Tonsillen zu entwickeln, um erst von hier aus invasiv zu werden, wie zuerst J. ISRAEL<sup>3)</sup> auf Grund bestimmter Beobachtungen vermuthete. (Beschreibung des Pilzes und Literatur im speciellen Theile.)

3. Pinselschimmel-Krankheiten (*Aspergillusmycose*, *Mycosis aspergillina*) hervorgerufen durch verschiedene *Aspergillus*-Arten.

Am längsten bekannt und am häufigsten gefunden sind *Aspergillusmycosen* des Ohres (*Otomycosis aspergillina*), durch *Aspergillus fumigatus* FRES., *A. niger* (VAN TIEGH.), *A. flavus* BREF., *A. glaucus* DE BY. und *A. repens* DE BY. verursacht, insbesondere durch die ersten beiden Arten. Sie siedeln sich namentlich nicht selten im äusseren Gehörgange, bisweilen auch im Mittelohr an, scheinen aber nur dann ihre Vegetationsbedingungen zu finden, wenn in Folge sonstiger Erkrankungen des Ohres eine Serumschicht secernirt ist, die ihnen als Nährboden dient. Nach SIEBENMANN<sup>4)</sup> dringen nämlich die Pilze nicht durch die Hautelemente hindurch ein, verhalten sich also auch nicht als Parasiten im strengen Sinne, eine Auffassung, die von anderer Seite bestritten worden ist. Namentlich wenn die Pilzwucherungen auf dem bereits entzündeten Trommelfell auftreten,

<sup>1)</sup> Ueber Infection mit Actinomycose durch einen Holzsplitter. Beitr. zur klinischen Chirurgie herausgegeben von BRUNS. Bd. III. 1888, pag. 355. Ref. Bacteriol. Centralbl. Bd. 5, pag. 353

<sup>2)</sup> Breslauer ärztl. Zeitschrift 1885. Ref. in BAUMGARTENS Jahresber. 1885.

<sup>3)</sup> Klinische Beiträge zur Actinomycose. Berlin 1885. — Derselbe, ein Beitrag zur Pathogenese der Lungenmycose. Centralbl. f. d. med. Wissensch. 1886.

<sup>4)</sup> SIEBENMANN, Die Fadenpilze *Aspergillus flavus*, *niger* und *fumigatus*, *Eurotium repens* (u. *Aspergillus glaucus*) und ihre Beziehungen zur *Otomycosis aspergillina*. Wiesbaden 1883. Hier auch ausführlich die frühere Literatur.

sind die subjectiven Symtome vielfach: Schwerhörigkeit, Ohrensausen, Schmerz, Jucken, Ausfluss.

Die Aspergillen haben sich ferner mehrfach als Erreger von Affectionen der Athmungswege gezeigt.

So fand SCHUBERT<sup>1)</sup> den *Aspergillus fumigatus* in der Nase einer alten Frau, hier die ganze Nasen-Rachenhöhle mit seinem Mycel und Conidienmassen ausfüllend.

Eine Aspergillen-Krankheit der Lunge constatirte OSLER.<sup>2)</sup> Die Frau, bei welcher dieselbe auftrat, hustete seit 12 Jahren anfallsweise bohngross, weiche flaumige, graue Massen aus, welche aus Mycel und Sporen einer nicht näher bestimmten *Aspergillus*-Species bestanden. POPOFF<sup>3)</sup> beobachtete einen Fall von *Aspergillus* Erkrankungen bei einer 21jährigen, erblich tuberkulös belasteten Frau, welche das klinische Bild von *Asthma bronchiale* darbot. Aus dem mikroskopischen Befunde am Sputum war zu schliessen, dass ausser den Bronchien auch die Lunge, und zwar durch *Aspergillus fumigatus* inficirt war.

Die *Aspergillus*-Krankheiten der Lunge führen vielfach zu tödtlichem Ausgange.

Endlich wurde von LEBER<sup>4)</sup> reichliche Entwicklung von *Aspergillus*-Vegetation auch in der Hornhaut beobachtet, welche, hervorgerufen durch Verletzung mittelst einer Haferspelze, von eitriger Entzündung begleitet war.

4. Durch Kopfschimmel (Mucorineen) verursachte Krankheiten des Menschen sind selten. PALTAF<sup>5)</sup> wies nach, dass sie sogar in Form von tödtlichen Allgemein-Myosen auftreten können. In dem von ihm untersuchten Falle fanden sich im Darm eine Anzahl grösserer, mehr oder minder tiefgreifender Ulcerationen, Darmblutungen, abgekapselte eitrige peritonitische Exsudate, derbe pneumonische Lungenheerde, Gehirnabscesse, Pharynx- und Larynx-Phlegmone, Milztumor. In allen diesen Organen fand sich ein nicht näher bestimmter Mucor vor.

Seitens JAKOWSKI's<sup>6)</sup> wurde aus dem äusseren Ohre einer Frau, die hier an Schmerzen und Sausen litt, *Mucor ramosus* LINDT isolirt, der die langdauernde Krankheit verursacht hatte.

5. Auf den Schleimhäuten des menschlichen Magens kommt, wie von WETTSTEIN<sup>7)</sup> wahrscheinlich machte, bei der als Sodbrennen (*Pyrosis*) bekannten Krankheit ein Schimmelpilz (*Rhodomyses Kochii* WETTST.) vor, dessen Conidien gelegentlich auch im Sputum gefunden werden. Er bewirkt wahrscheinlich im Magen Gährungserscheinungen.

6. Viel häufiger ist diejenige Krankheit, welche in Gestalt der Schwämmchen oder des Soors (Aphten) auf der Schleimhaut des Mundes, des Rachens und des Oesophagus auftritt und vorzugsweise bei Säuglingen, seltener bei Erwachsenen beobachtet ist. Sie wird wie bei jungen Katzen, Hunden und Vögeln veranlasst

<sup>1)</sup> Zur Kasuistik der *Aspergillus*-Myosen. Deutsch. Archiv f. klin. Med. Bd. 36. (1885) Heft 1 u. 2.

<sup>2)</sup> *Aspergillus* from the lung. Transact. of the pathol. Soc. of Philadelphia. Vol. 12 u. 13. Vergl. BAUMGARTEN, Jahresbericht 1887.

<sup>3)</sup> BAUMGARTEN, Jahresber. 1887, pag. 316.

<sup>4)</sup> Eitrige Keratitis mit Wucherung von *Aspergillus*-Mycel. Gräfes Arch. 1879.

<sup>5)</sup> *Mycosis mucorinea*. Ein Beitrag zur Kenntniss der menschlichen Fadenpilz-Erkrankungen. VIRCHOW's Archiv Bd. 102 (1885).

<sup>6)</sup> Bacteriol. Centralbl. 1888. Bd. V., pag. 388.

<sup>7)</sup> Sitzungsberichte der Wiener Akad. Bd. 68. I. (1873).

durch das dem Milchschnitzpilz (*Oidium lactis*) verwandte *O. albicans* und äussert sich in der Bildung weisslicher (grauweisser) Häufchen oder Pusteln, die auch noch Epithelzellen, Spaltpilze und wie es scheint, Entwicklungszustände anderer Schimmelpilze enthalten. Wahrscheinlich entwickelt sich der Pilz (in Sprossform) an der Brustwarze der Mutter (in der ausgetretenen Milch) und wird beim Säugen des Kindes in den Mund eingeführt, in manchen Fällen vielleicht auch mit anderer Nahrung aufgenommen. VALENTIN<sup>1)</sup> beobachtete einen Fall von Soor des Mittelohrs bei einem 9jährigen Mädchen.

7. Krankheiten der menschlichen Zähne durch echte Pilze sind, wie es scheint, recht selten. In einem Zahnpräparat, das mir Prof. W. MILLER zeigte, waren Sprosszustände eines Schimmelpilzes tief in den im Uebrigen intacten Schmelztheil eingedrungen.

Zum Schluss sei noch hervorgehoben, dass die Zahl der pilzlichen Parasiten der Thiere der Zahl der pilzlichen Schmarotzer der Pflanzen bedeutend nachsteht, denn die erstere dürfte höchstens 200, die letztere an 10000 betragen. Diese auffallende Differenz scheint sich vorzugsweise durch zwei Momente zu erklären, nämlich einerseits dadurch, dass die überwiegende Mehrzahl der Pilze saure Säfte, wie sie in den Pflanzen dargeboten werden, den alkalischen Säften des Thierkörpers vorzieht, andererseits dadurch, dass der Körper der höheren Thiere Temperaturen aufweist, die von dem Optimum der Vegetationstemperatur der meisten Pilze nicht erreicht werden. Hierzu mag als drittes Moment vielleicht noch die ausgiebigere Durchlüftung des pflanzlichen Körpers vermittelt des Systems der Interzellularräume hinzutreten. Etwas ähnliches finden wir in dem Tracheensystem der Insekten, und daher mag es kommen, dass die Insektenbewohnenden Pilze sich so schnell entwickeln, in Kürze den ganzen Körper mummificirend.

#### F. Der Kampf der thierischen Zellen und Gewebe mit den eingedrungenen Pilzzellen.

Wir haben im Vorstehenden das Verhältniss zwischen den krankheitsregenden Pilzen und den Thieren nur in seiner gröberen, mehr äusserlichen Form aufgefasst, um zunächst nur einen Ueberblick über die zahlreichen Krankheitserscheinungen, ihre äusseren Symptome, ihren verschiedenen Verlauf, ihre Verbreitung in der Natur, ihr Vorkommen in den verschiedenen Thier-Gruppen, und damit eine Vorstellung von der Bedeutung der Krankheitsreger im Haushalt der Natur zu gewinnen.

Die Geschichte zeigt, dass die Forschung zunächst ebenfalls nur darauf bedacht war, jene mehr äusseren Momente festzustellen.

Erst die Neuzeit hat, namentlich auf Anregung VIRCHOW's, ein neues Moment in die Parasitenforschung hineingetragen, nämlich das Studium des Kampfes der thierischen Zellen und Gewebe mit den Zellen der Parasiten.

Es ist a priori klar, dass eine ausgiebige Lösung der Frage, wie sich die thierischen Zellen gegenüber den Pilzzellen verhalten und umgekehrt, nur erfolgen kann an solchen Thieren, welche klein und durchsichtig genug sind, um auch bei stärkeren Vergrösserungen in ihren einzelnen Elementen, womöglich in der ganzen Ausdehnung beobachtet werden zu können und dabei so organisirt sind, dass sie während der Dauer der Beobachtung nicht durchs Medium, Temperatur

<sup>1)</sup> Archiv f. Ohrenheilkunde Bd. 26. (1888) pag. 81.

etc. geschädigt werden. Diese Bedingungen sind nur bei den niedersten Thieren zu finden und darum hat die Forschung der Mycosen hier ihre Haupthebel anzusetzen. Erst wenn hier eine grössere Reihe von Resultaten gewonnen worden sind, dürfte es möglich sein, den Kampf zwischen Thierzelle und Pilzzelle im Körper der höheren Thiere einer tieferen Beurtheilung zu unterziehen.

Dass in der That das Studium der Mycosen der niederen Thiere höchst werthvolle Aufschlüsse zu bringen vermag, zeigt bereits die treffliche Untersuchung METSCHNIKOFF's betreffend die Sprosspilzkrankheit der Daphnien. Ihre Ergebnisse sind folgende:

In der Leibeshöhle der Thiere findet man in den früheren Perioden der Krankheit nur Sprosszellen, während in späteren Stadien die gestreckt-keuligen Schläuche vorherrschen, die je 1 nadelförmige Ascospore enthalten. In den an Hefekrankheit gestorbenen Daphnien sind nur reife Asci vorhanden, welche nun von gesunden Individuen verschluckt werden.

Die Schlauchmembran löst sich im Verdauungscanal der Thiere auf und die auf diese Weise frei gewordenen nadelförmigen Sporen dringen in Folge der peristaltischen Bewegungen des Darmes mit ihren sehr spitzen Enden theilweise in die Darmwand resp. durch dieselbe hindurch in die Leibeshöhle. Sobald sich eine solche Nadel in die letztere halb oder ganz einschiebt, heften sich sofort ein oder mehrere Blutkörperchen an sie fest, um den Kampf gegen den Eindringling zu beginnen. Die Blutzellen setzen sich so fest an die Spore, dass sie nur selten vom Blutstrom fortgerissen werden. In diesem Falle werden sie durch neue Blutkörperchen ersetzt, sodass schliesslich in der Mehrzahl der Fälle die Spore doch von ihnen mehr oder minder vollständig umhüllt wird. Hin und wieder verschmelzen die Blutzellen um die Spore zu einem Plasmodium (einer sogenannten Riesenzelle). An der umhüllten Spore machen sich nach einiger Zeit stets auffällige Veränderungen bemerkbar. Sie verdickt sich zuerst, nimmt hellgelbe Farbe an und erhält zackige Contouren. Dann schwillt sie an mehreren Stellen zu rundlichen oder unregelmässigen Blasen an, welche eine braungelbe Farbe annehmen, während der noch nicht deformirte, noch stabförmige Theil heller und gelblicher erscheint; noch später zerfällt die ganze Spore in unregelmässige, braungelbe, dunkelbraune und fast schwarze grosse und kleine Körner, deren Zugehörigkeit zu den früheren zierlichen Sporen nur durch die Uebergangsstufen bestimmt werden kann. Um diese Zeit sind die Blutkörperchen zu einem feinkörnigen Plasmodium vereinigt, welches die Fähigkeit amoeboïder Bewegung noch behalten hat. Dass die beschriebenen Veränderungen der Sporen von der Einwirkung der Blutkörperchen herrühren, geht daraus hervor, dass wenn eine Spore nur zur Hälfte in die Leibeshöhle ragt, zur Hälfte aber in der Darmwand stecken bleibt, allein die erstere Hälfte, an der die Blutkörperchen sitzen, deformirt und zum Zerfall gebracht wird. Dieser Zerstörungsprocess beruht nach M. wahrscheinlich auf der Abscheidung eines flüssigen Secrets seitens der Blutkörperchen.

In Fällen, wo in die Leibeshöhle eine zu grosse Anzahl von Sporen gelangt, als dass sie alle von Blutzellen zerstört werden könnten, kommt die Krankheit zum Ausbruch. Die Sporen keimen dann aus und schnüren vegetative Sprosse ab, die sich vermehren und die Daphnie immer mehr inficiren. An Punkten, wo das Blut minder stark circulirt, bilden sich förmliche Haufen von Sprosszellen. Auch solche Conidien werden von den Blutzellen aufgenommen und faktisch abgetödtet, und oft verschmelzen solche Blutkörperchen gleichfalls zu Plasmodien.

Andererseits aber werden die Blutzellen in der Nachbarschaft der Sprosszellen allmählich aufgelöst, sodass die Daphnie schliesslich, zu der Zeit wo die Sprosse zu Ascen geworden sind, keine oder nur noch wenige Blutkörperchen aufweist. Wahrscheinlich sondern die Sprosszellen eine für die Blutkörperchen schädliche Flüssigkeit ab.

Aus diesen Beobachtungen folgt, dass bei der Krankheit der Daphnien ein Kampf stattfindet zwischen den Blutzellen einer- und den Pilzzellen andererseits. Die ersteren verhalten sich wie Amöben. Sie nehmen die Hefesprosse und Sporen in ihrem Plasmakörper auf, werden daher als Fresszellen (Phagocyten) bezeichnet, und vernichten sie (wahrscheinlich durch Abscheidung eines abtödtenden Stoffes) unter auffälligen Deformationserscheinungen. Andererseits vermögen die Sprosszellen beim Ueberwiegen die Blutzellen abzutöden und zur Auflösung zu bringen (wahrscheinlich ebenfalls durch Abscheidung eines besonderen Stoffes). Offenbar sind die Blutkörperchen viel besser für den Kampf mit den Nadelsporen, als mit den stark proliferirenden Sprosszellen angepasst. In allen diesen Fällen handelt es sich, wie angegeben, um Hefe- und Spaltpilze, also um einfachste, einzellige Pilze. Es fragt sich nun, wie verhält es sich mit dem Kampf niederer und höherer Thiere gegen höher organisierte Pilzformen, die Schimmelpilze. Eigenthümlich ist nach meinen Untersuchungen das Verhalten zwischen einem auf todtten Substanzen, z. B. Pferdemit, häufigen Schimmelpilz, der *Arthrobotrys oligospora* FRESENIUS, und manchen freilebenden Anguillulen. Jener Pilz hat die Eigenthümlichkeit, auf seinen Mycelien Schlingen oder Oesen zu bilden, die gerade so gross sind, dass die dasselbe Substrat bewohnenden Anguillulen hineinpassen. Letztere stossen bei ihren lebhaften Bewegungen sehr häufig in diese Schlingen hinein und werden stets unfehlbar darin festgehalten, in Folge der federnden Eigenschaft dieser turgescenten Pilzorgane. Sät man zwischen das Mycel der *Arthrobotrys* z. B. Weizenälchen und beobachtet direkt in der feuchten Kammer, so fangen sich unmittelbar unter dem Auge des Beobachters in Zeit von wenigen Stunden die Thierchen zu Dutzenden, ohne dass es auch nur einem einzigen Individuum, trotz heftigsten Kampfes, gelänge, sich aus der Oese zu befreien.

Unmittelbar nachdem das Thier gefangen ist, treibt eine Zelle der Oese einen Seitenzweig durch die Chitinhaut in den Körper hinein; von ihm aus gehen alsbald Aeste ab, welche sich verlängern und die Anguillula in paralleler Lage durchziehen. In dem Maasse als der Pilz sich ausbreitet, nehmen die Bewegungen des Thieres an Energie ab, um schliesslich ganz aufzuhören. Endlich tritt der Tod ein. Das Innere der Anguillula hat unterdessen eigenthümliche Veränderungen erlitten.

In Thieren, welche bei Beginn der Beobachtung gänzlich fettfreie Elemente besitzen, sieht man in dem Maasse, als die Pilzfäden sich verlängern und vermehren, Fetttröpfchen auftreten, die später zu grösseren Tropfen und unregelmässigen, stark lichtbrechenden Massen verschmelzen, wie man durch mehrtägige Beobachtung eines und desselben Thieres leicht feststellen kann. Wir haben hier also einen Fall, wo ein Schimmelpilz exquisite fettige Degeneration thierischen Gewebes verursacht, und wo sich diese Wirkung in allen ihren Phasen direkt beobachten lässt. Schliesslich wird das Fett aufgezehrt, und es bleibt von dem Thiere nur die Chitinhaut und beim Männchen der chitinisirte Penis übrig.

Leider eignet sich der, überdies gerade im Beginne der Infection sich noch

lebhaft bewegende Körper der Anguillulen nicht zu einem genaueren Studium der Frage, ob seine Zellen auch hier einen Kampf führen, oder ob derselbe von vornherein durch das schnelle Wachsthum des Pilzes und etwaige Abscheidung schädlicher Stoffe lahm gelegt wird.

Was den Kampf zwischen Schimmelpilzen und den Zellen der höheren Thiere anbetrifft, so ist derselbe neuerdings von RIBBERT<sup>1)</sup> eingehender untersucht worden, nachdem schon andere Forscher (siehe die vorausgegangene Uebersicht) mehr den anatomischen Endeffekt berücksichtigt hatten. R. experimentirte einerseits mit Kaninchen, andererseits hauptsächlich mit *Aspergillus flavus*. Er kam zu folgenden Resultaten:

1. Die Sporen pathogener Schimmelpilze werden im Körper durch Ansammlung dicht gedrängter Leukocyten in ihrer Umgebung entweder schon am Auskeimen gehindert, sodass nur eine rudimentäre Entwicklung stattfindet, oder wenigstens in ihrem weiteren Wachsthum erheblich eingeschränkt. Im ersteren Falle gehen sie sehr bald, im letzteren langsamer zu Grunde.

Die Wirkung der zelligen Umhüllung kommt nur dann voll zur Geltung, wenn sie sehr dicht ist und sich früh genug einstellt. Andernfalls keimen die Sporen aus und bilden kürzere oder längere Fäden, welche späterhin durch die zunehmende Ansammlung der Rundzellen in wechselndem Umfange eine Hemmung ihres Wachstums erfahren.

Die Anhäufung der Zellen ist von mancherlei Umständen abhängig, so von der Menge der injicirten Sporen, weil bei grossen Quantitäten derselben die Leukocyten zur gleichmässigen und frühzeitigen Einhüllung aller Keime nicht ausreichen, weiterhin von mechanischen Bedingungen, insofern als haufenweise zusammenliegende Sporen nicht so gut mit einem ausreichenden Mantel von Zellen umgeben werden können, wie einzeln liegende.

2. Der Einfluss der Umhüllung durch Zellen ist hauptsächlich darin zu suchen, dass den eingeschlossenen Sporen die nöthigen Lebensbedingungen abgeschnitten werden.

Der Unterschied der Keimentwicklung in den einzelnen Organen beruht vorwiegend auf der verschieden raschen Ansammlung der Leukocyten, zum Theil aber vielleicht auch darauf, dass die protoplasmatische Hülle um so energischer hemmend wirkt, je weniger günstig ohnehin schon die Verhältnisse liegen.

In erster Linie muss wohl an die grössere oder geringere Menge des zu Gebote stehenden Sauerstoffs gedacht werden.

Die einzelnen Arten pathogener Schimmelpilze werden nicht in gleichem Maasse durch die entzündlichen Vorgänge beeinflusst, die einen (*Mucor*) kommen eben mit geringerem Nährmaterial aus, als die anderen (*Aspergillus*).

3. Die fixen Gewebszellen betheiligen sich an der Vernichtung der Pilze in der vorderen Augenkammer gar nicht, in anderen Organen, wie Lunge und Leber nur secundär, indem sie Riesenzellen bilden, von welchen die im Innern der Leukocytenknötchen ganz abgestorbenen oder in ihrer Lebensenergie herabgesetzten Keime völlig vernichtet werden. Je länger die Pilze lebend bleiben, desto länger werden sie von Rundzellen eingeschlossen.

4. Die Ausheilung der kleinen entzündlichen Heerde erfolgt durch Zerfall und Resorption der Sporen sowohl wie der Leukocyten und Riesenzellen, der grösseren durch Narbenbildung.

5. Die Zellen, welche die Schimmelpilze umhüllen, sind die polynucleären, neutrophilen, den grössten Theil der weissen Blutkörperchen repräsentirenden myelogenen Leukocyten. Sie erfahren in Folge

<sup>1)</sup> Der Untergang pathogener Schimmelpilze im Körper. Bonn 1887.



der Infection mit Schimmelpilzen auf Grund einer im Knochenmark vor sich gehenden gesteigerten Neubildung eine Vermehrung, andere lymphatische Apparate theilnehmen nicht.

6. Wenn ein Kaninchen, welchem geringe Mengen von Sporen des *Aspergillus flavescens* in den Blutkreislauf gebracht waren, und welches in Folge dessen eine Leukocytose bekam, eine nochmalige Infection erleidet, so werden die Sporen von den vermehrten Leukocyten rascher und ausgiebiger umgeben und im Wachsthum viel erheblicher beschränkt, als beim Controllthier.

Zu den Kampfmitteln, welche die thierischen Gewebe gegenüber den Parasiten anwenden, ist auch die Abscheidung von Kalksalzen um die Pilzherde zu rechnen, welche namentlich bei Actinomykose mehrfach beobachtet worden ist.

JOHAN OLSEN's Untersuchungen<sup>1)</sup> ergaben, dass, »wenn Conidien der *Aspergillus*-Arten in lebende thierische Organismen hineingebracht werden, Involutionenformen entstehen können. Von der Membran der angeschwollenen Spore stehen dann Stacheln allseitig hervor, welche entweder gleich dick oder keulenförmig sind. Diese können ihrerseits von ähnlichen Stacheln besetzt sein (*Aspergillus subfuscus*). Diese Stacheln bringen dasselbe pathologisch-anatomische Krankheitsbild hervor und zeigen dieselben mikrochemischen Reactionen wie *Bacillus tuberculosis*.« Es ist sehr wohl möglich, dass auch die sogen. Actinomyces-Drusen Vegetationszustände von Schimmelpilzen darstellen, die in Folge des Kampfes der Wirthszellen gegen den Eindringling unterdrückt und dabei eigenthümlich deformirt worden sind.

### 3. Symbiotismus oder Symbiose.

Hierunter versteht man die organische Verbindung von Pilzen mit anderen Gewächsen zum Zwecke gegenseitigen Austausches von Nährstoffen.

Eine solche Verbindung führt im Allgemeinen zur Entstehung von äusserlich einheitlichen, in ihrer Form charakteristischen Gebilden.

Der gegenseitige Austausch von Nährstoffen erfolgt in dem Sinne, dass der Pilz an das andere Gewächs Wasser und anorganische Substanzen abgibt und dafür von dem Letzteren organische Stoffe zugeführt erhält.

Man kann nach dem jetzigen Stande der Kenntniss zwei Hauptfälle von Symbiose unterscheiden:

In dem einen Falle verbindet sich der Pilz mit Algen, in dem anderen mit Wurzeln höherer Gewächse.

Im ersteren Falle entsteht eine als Pilzalge oder Flechte, im letzteren eine als Pilzwurzel oder *Mycorrhiza* bezeichnete Bildung.

Die Theorie der Flechtensymbiose wurde von SCHWENDENER,<sup>2)</sup> die Hypothese der Wurzelsymbiose von FRANK aufgestellt.

Was zunächst die Flechten anbetrifft, so gehört der eine Component fast durchweg den Schlauchpilzen (Ascomyceten), seltener den Basidiomyceten an; während der andere, die Alge den verschiedensten Typen der blaugrünen (Phycochromaceen) und chlorophyllgrünen (Chlorophyceen) Algen zugehören kann. Die Verbindung beider geschieht in der Weise, dass die Pilzfäden mit ihren Zweigen die

<sup>1)</sup> JUST, Jahresbericht 1886, pag. 475.

<sup>2)</sup> Die Algentypen der Flechtengonidien. Basel 1869. — BARNET, Recherches sur les Gonidies des Lichens. Ann. sc. nat. Sér. V, Vol. 17 (1873).

Algenzellen umspinnen, sich dicht an sie anschmiegen, bisweilen auch in dieselben eindringen. Wie REESS<sup>1)</sup> und besonders STAHL<sup>2)</sup> nachwiesen, lassen sich durch Cultur gewisser Pilze mit gewissen Algen Flechten künstlich erzeugen.<sup>3)</sup>

Was sodann die andere Form der Symbiose anlangt, so hat B. FRANK<sup>4)</sup> den Nachweis geführt, dass gewisse Pflanzen, insbesondere auch Baumarten und unter diesen vor allem die Cupuliferen, ganz regelmässig sich im Boden nicht selbständig ernähren, sondern überall in ihrem gesammten Wurzelsystem mit einem Pilzmycelium in Symbiose stehen, welches ihnen Ammendienste leistet und die ganze Ernährung des Baumes aus dem Boden übernimmt.

Untersucht man nämlich von irgend einer unserer einheimischen Eichen, Buche, Hainbuche, Hasel oder Kastanie die im Boden gewachsenen Saugwurzeln, welche die letzten Verzweigungen des Wurzelsystems sind und die eigentlich nahrungaufnehmenden Organe darstellen, so erweisen sie sich allgemein aus zwei heterogenen Elementen aufgebaut: einem Kern, welcher die eigentliche Baumwurzel repräsentirt, und aus einer mit jenem organisch verwachsenen Rinde, welche aus Pilzhypphen zusammengesetzt ist. Dieser Pilzmantel hüllt die Wurzel vollständig ein, auch den Vegetationspunkt derselben lückenlos überziehend; er wächst mit der Wurzel an der Spitze weiter und verhält sich in jeder Beziehung wie ein zur Wurzel gehöriges, mit dieser organisch verbundenes peripherisches Gewebe.

Wählt man zur genaueren anatomischen Betrachtung dieser Verhältnisse etwa verpilzte Saugwurzeln von der Hainbuche (*Carpinus Betulus*) und untersucht diese auf Quer- und Längsschnitten, so sieht man, dass die Pilzhypphen mit ihren Verzweigungen zwischen die Epidermiszellen eindringen und diese dicht umspinnen (etwa wie ein Flechtenpilz die Algenzellen umspinnt), jedoch nicht in das Lumen derselben eindringen, sondern nur in der Membran sich verbreiten. Von hier aus dringen sie bisweilen selbst in das darunter liegende Gewebe (Periblem) ein, aber auch hier nur in den Membranen der Zellen weiter wachsend, nicht in letztere sich einhohrend.

Der die Epidermiszellen umhüllende Pilzmantel kann in Bezug auf Dicke nach Individuen wie nach Species sehr variiren. Oft besteht er nur aus einer einzigen Hypphenlage, während er bei gewissen Mycorrhizen der Buche von FRANK als eine mächtige, vielschichtige Hülle gefunden wurde.

In Bezug auf die Oberflächen-Beschaffenheit des Pilzmantels ist hervorzuheben, dass derselbe bald in seiner ganzen Ausdehnung glatt erscheint (sodass nirgends oder doch nur sehr vereinzelt ein Pilzfaden sich nach aussen, in den Boden hineinwendet), bald zahlreiche Hypphen in die Erde aussendet, als wären es Wurzelhaare. Nach der Art, wie dies geschieht, giebt es eine gewisse

<sup>1)</sup> Ueber die Entstehung der Flechte *Collema glaucescens*. Monatsber. d. Berl. Akad. 1871.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Flechten. II. Leipzig, 1877.

<sup>3)</sup> Ein näheres Eingehen auf diese Momente ist hier nicht beabsichtigt.

<sup>4)</sup> Ueber die auf Wurzelsymbiose beruhende Ernährung gewisser Bäume durch unterirdische Pilze. Berichte d. deutschen bot. Gesellsch. Bd. III. (1885) pag. 128. — Derselbe, Neue Mittheilungen über die Mycorrhizen der Bäume und der *Monotropa hypopitys*. Daselbst pag. XXVII. Derselbe, Ueber neue Mycorrhiza-Formen. Berichte der deutsch. bot. Gesellsch. Bd. V (1887), pag. 395. u. Ueber die physiologische Bedeutung der Mycorrhiza. Das. Bd. VI. 248. Vergl. auch R. HARTIG, über die symbiotischen Erscheinungen im Pflanzenreiche. Bot. Centralbl. 1886, Bd. 25, pag. 350 u. P. E. MÜLLER, Bemerkungen über die Mycorrhiza der Buche. Daselbst Bd. 26, pag. 22.

Mannigfaltigkeit. Bald sind es lauter verhältnissmässig kurze Fäden, welche in völlig gerader Richtung rechtwinkelig von der Oberfläche der Wurzel ausstrahlen, bald gehen sehr lange und regellos geschlängelte Faden in wirrem Durcheinander ab, sich im Boden verlierend; bald sind es förmliche Mycelstränge von mehr oder minder grosser Dicke, welche der Pilzmantel aussendet. In ganz besonders exquisiter Weise ist dies bei einer Mycorrhiza von *Fagus sylvatica* der Fall, wo diese Stränge sehr zahlreich vorhanden sind und wie die Borsten an einer Gläserbürste abstehen, sodass man ein Bild erhält, als hätte man eine mit echten Wurzelhaaren besetzte gewöhnliche Wurzel vor sich.

Die Pilzhyphe wachsen an der dem Vegetationspunkte der Saugwurzel betreffenden Stelle stets weiter, nach rückwärts verflechten sie sich beständig und umspinnen die Epidermiszellen. Kurzum, es hält das Wachstum des Pilzmantels mit dem Spitzenwachstum der Wurzel immer gleichen Schritt.

Die Pilzwurzel lässt sich häufig von der unverpilzten Wurzel makroskopisch gar nicht unterscheiden; in der Mehrzahl der Fälle aber treten gewisse Gestaltsveränderungen auf: die Würzelchen werden nämlich gewöhnlich etwas dicker, indem die Zellschichten des Plerom's und Periblem's etwas zahlreicher entstehen, und überdies die Epidermiszellen oft grössere Weite erlangen; sodann aber ist auch eine grössere Neigung zur Verzweigung zu constatiren, die Aeste treten dabei in kurzen Abständen und verkürzter Form auf, sodass etwa korallenartige oder büschelförmige Verzweigungssysteme entstehen.

Das Auftreten der Pilzwurzel in obiger Form an Cupuliferen ist, in unseren Gegenden wenigstens, ein ganz allgemeines und regelmässiges und in allen möglichen Bodenarten und Lagen erfolgendes, wie aus den umfassenden Untersuchungen FRANK's deutlich hervorgeht.

Nach FRANK und REESS<sup>1)</sup> kommen den in Rede stehenden Mycorrhiza-Formen ähnliche auch bei Salicaceen, Betulaceen und Coniferen vor, doch konnte sie der Erstere nicht in so allgemeiner Verbreitung finden, wie die Cupuliferen-Mycorrhizen.<sup>2)</sup>

Es ist in hohem Grade wahrscheinlich, dass die Cupuliferen-Mycorrhizen durch specifisch verschiedene Pilze verursacht werden. Hierauf deutet bereits die Angabe FRANK's hin, wonach die Mycorrhizen bald weiss, bald blass, bald rosenroth, bald blassviolett, bald safranroth, bald goldgelb oder rostbraun tingirt sind.

Die Entstehung eines so dichten, interstitienlosen Pilzmantels hat natürlich zur Folge, dass diejenigen Organe, welche sonst die Aufnahme von Wasser und anorganischen Nährstoffen aus dem Boden vermitteln würden — die Wurzelhäärchen — gar nicht zur Bildung gelangen können. Gerade dieser Umstand weist darauf hin, dass der Pilzmantel die Aufgabe hat, der Wurzel jene Stoffe zuzuführen, also gewissermaassen die Stelle der Wurzelhaare zu vertreten. Hiermit stimmt auch die Thatsache, dass die Pilze keine parasitischen, d. h. schädlichen Wirkungen auf die Wurzel äussern, was schon die mikroskopische Untersuchung lehrt, noch eindringlicher aber die bekannte Thatsache, dass die mit den Mycorrhizen versehenen Cupuliferen ganz vortrefflich gedeihen.

Wie die mit Wurzelhaaren ausgestatteten Saugwurzeln so haben auch die Mycorrhizen nur eine beschränkte Lebensdauer. Mit dem Alter des Baumes er-

<sup>1)</sup> Untersuchungen über Bau und Lebensweise der Hirschrüffel, *Elaphomyces*. Bibliotheca botanica. Heft 7 (1887).

<sup>2)</sup> Vergl. auch WORONIN. Ueber die Pilzwurzel (*Mycorrhiza*) Ber. d. deutsch. bot. Ges. Bd. III, pag. 205.

starkt sein Wurzelsystem und greift nach neuen Stellen im Boden und so gehen die Mycorrhizen an älteren Theilen der Wurzel verloren, um an anderen Stellen des Bodens durch neue ersetzt zu werden. Gewöhnlich vertrocknen die alten Gebilde allmählich unter Braun- bis Schwarzfärbung.

Wie lange eine Mycorrhiza vegetirt, dürfte wohl schwer zu bestimmen und von einer Menge von Umständen abhängig sein, sicher zählt aber nach FRANK's Erfahrungen ihre Dauer oft nach vielen Jahren.

»In den ältesten Gliedern beobachten wir den bekanntlich auch bei den gewöhnlichen Wurzeln mit fortschreitendem Alter eintretenden Process des Absterbens der äusseren Rinde unter Bräunung der Zellen bis zur Endodermis, unter deren Schutze dann der Fibrovasalstrang weiter fungirt. Damit geht bei der Mycorrhiza auch ein Absterben des Pilzmantels an dieser Stelle Hand in Hand. Auf dieselbe Weise verlieren natürlich auch diejenigen kräftigeren Triebe der Mycorrhiza ihre Pilzhülle, welche dazu bestimmt sind, durch weitere Verlängerung und weiteres Dickenwachsthum zu dauernd verholzenden Zweigen des Wurzelsystems zu erstarken.« Der Pilzmantel kann demnach nur den jüngeren, bei der Nahrungsaufnahme allein in Betracht kommenden Wurzelpartieen eigen sein.

»Die Mycorrhiza bildet sich nur in einem Boden, welcher humöse Bestandtheile oder unzersetzte Pflanzenreste enthält; mit der Armuth oder dem Reichthum an diesen Bestandtheilen fällt oder steigt die Entwicklung der genannten Bildung.«

Der Pilzmantel führt den Baum-Wurzeln nach FRANK ausser dem nöthigen Wasser und den mineralischen Bodennährstoffen auch noch organische, direkt aus dem Humus und den verwesenden Pflanzen entlehnte Stoffe zu.

Solche Mycorrhizen, bei welchen der Pilz sich in Form eines peripherischen Mantels entwickelt und niemals mit seinen Hyphen ins Innere der Zellen eindringt, hat FRANK als ectotrophische bezeichnet. Hierher gehören auch die Mycorrhizen von *Monotropa*.<sup>1)</sup>

Eine andere Form hat er endotrophische genannt, weil in den hierbei in Betracht kommenden Fällen der Pilz in die Zellen des Wurzelgewebes eindringt und sich hier weiter entwickelt. Hierher gehören:

1. Die Mycorrhizen der Ericaceen: *Andromeda polifolia*, *Ledum palustre*, *Vaccinium oxycoccus*, *V. uliginosum*, *V. macrocarpum*, *V. Vitis Idaea*, *V. myrtillus*, *Empetrum nigrum*, *Rhododendron ponticum*, *Azalea indica*.

2. Die Mycorrhizen der humusbewohnenden Orchideen. Den genannten Vertretern der ersten Familie fehlen ausnahmslos die Wurzelhaare, dafür sind aber die Epidermiszellen selbst relativ sehr voluminös, so dass die Epidermis den hauptsächlichsten Theil des Wurzelkörpers ausmacht. Diese Zellen erscheinen ausgefüllt mit einer farblosen trüben Masse, welche bei genauerer Betrachtung sich als ein Complex feiner, durcheinander geschlungener, ein pseudoparenchymatisches Gewebe bildender Pilzfäden darstellen, die das Lumen der Zellen vollständig oder partiell ausfüllen, im letzteren Falle der nach dem Leitungsgewebe hin gerichteten Wand anliegend.

Die pilzgefüllten Epidermiszellen kann man bis hart an den Wurzelscheitel verfolgen. Neben diesen intercellularen Pilzfäden bemerkt man in den meisten Fällen auch oberflächlich den Wurzelkörper umspinnende Pilzfäden, bald in sehr

<sup>1)</sup> Zuerst von KAMIENSKI, Les organes végétatives du *Monotropa Hypopitys*, Mém. de la soc. nat. des sc. natur. de Cherbourg, t. 24, beschrieben.

reicher Menge, bald nur sparsam. Sie stehen hier und da mit den Fadencomplexen im Zellinnern in Zusammenhang und wachsen andererseits in die benachbarten Torfmoos- oder sonstigen Pflanzenreste resp. den Humus hinein.

Diese verpilzten Epidermiszellen werden von FRANK als »der alleinige Apparat für die Nahrungsaufnahme aus dem Boden« angesprochen. Die Natur der fraglichen Pilze kennt man noch nicht.

Bezüglich der humusbewohnenden Orchideen war bereits früher bekannt, dass sich in den Wurzeln und Rhizomen vieler Arten regelmässig ein Pilz findet, der in den Zellen des Rindenparenchyms in Form von geknäuelten Fäden auftritt. Die bezüglichen Verhältnisse wurden von WARBURG<sup>1)</sup> näher untersucht. FRANK nimmt nun an, dass auch hier der Pilz einen Dienst bei der Ernährung der betreffenden Pflanzen aus Humus leistet und spricht sich folgendermaassen aus:

1. Der Protoplasmakörper der Wurzelzelle und der in ihm enthaltene Pilz leben miteinander, ohne dass der erstere durch den letzteren parasitär afficirt oder in seinen Lebenserscheinungen gestört würde.

2. Die Wurzel und ihr Pilz befinden sich in gemeinsamer Fortbildung.

3. Der Pilz ist streng an die Nahrung aufnehmenden Organe der Orchidee gebunden.

4. Die Orientirung der pilzführenden Zellen in der Wurzel ist stets eine solche, dass sie nothwendig die Vermittelung zwischen den aufzunehmenden Stoffen und der Leitungsbahn der Wurzel übernehmen müssen.

5. Die chlorophyllfreien Orchideen, bei denen die Zufuhr kohlenstoffhaltiger Nahrung nur möglich ist aus dem Humus des Substrates, zeigen die Mycorrhiza im vollständigsten Grade der Entwicklung und als ausnahmslose Erscheinung wie *Neottia Nidus avis*, *Corallorrhiza innata*, *Epipogon Gmelini* lehren.

Neuerdings hat SCHLICHT<sup>2)</sup> auch bei zahlreichen anderen krautartigen Pflanzen aus den Familien der Ranunculaceen, Leguminosen, Rosaceen, Oenothereen, Umbelliferen, Geraniaceen, Oxalideen, Hypericaceen, Violaceen, Primulaceen, Borragineen, Labiaten, Plantagineen, Campanulaceen, Rubiaceen, Compositen, Dipsaceen, Valerianaceen, Smilaceen und Gramineen Pilze in den Wurzeln gefunden, von denen er annimmt, dass sie in symbiotischem Verhältniss zu denselben stehen.

In der Einsicht, die Annahme, dass die Wurzeln durch die Pilze auch Humussubstanzen zugeführt erhalten, bedürfe erst noch der wissenschaftlichen Stütze, ist FRANK dann (in der oben zuletzt genannten Abhandlung) dieser Frage experimentell näher getreten und hierbei zu dem Resultate gekommen, dass die geprüften Pflanzen (Buchen) sich mit Humusboden nur schlecht ernähren lassen, wenn die Wurzelpilze fehlen.

Die Thatsache, dass die genannten Pflanzen (z. B. Cupuliferen) auch ohne die Pilze leben können, würde nicht gegen die Symbiose sprechen, da es fest steht, dass sich auch die beiden Componenten der Flechten — der Pilz und die Alge — jeder für sich cultiviren lassen, wie BARANETZKI's und MÖLLER's Culturversuche gelehrt haben.

Was freilich der Pilz als Gegengabe von der Wurzel empfängt, ist, wie auch FRANK einräumt, noch unklar: »Zwar wäre es denkbar, dass bei den mit Chlo-

<sup>1)</sup> Beitrag zur Kenntniss der Orchideenwurzelpilze. Botanische Zeitung. 1886.

<sup>2)</sup> Ueber neue Fälle von Symbiose der Pflanzenwurzeln mit Pilzen. Berichte der deutsch. botan. Gesellsch. Bd. VI, pag. 269.

rophyll versehenen Bäumen der Pilz organische Kohlenstoffverbindungen von der Pflanze erhalte, während er vielleicht nur den Humusstickstoff für den Baum assimilierte; allein diese Vorstellung ist wenigstens bei der Mycorrhiza der *Monotropa* ausgeschlossen und überhaupt ausgeschlossen, da der Pilz ja doch auch den Humuskohlenstoff zu verarbeiten vermag. Aber es liessen sich mancherlei andere Möglichkeiten eines Vortheils denken, den der Pilz durch seinen Sitz auf der Baumwurzel erreichte, sowohl chemischer, als physikalischer oder mechanischer Natur. Vielleicht könnte es auch darauf abgesehen sein, dass die Mycorrhiza, wenn sie wie alle Saugwurzeln der Bäume nach Beendigung ihrer Funktion absterbt, dem Pilze, der ihr vorher Ernährungsdienste geleistet, als endlicher sicherer Preis gänzlich anheimfällt, wie ja alle andern, später zu Humus werdenden Pflanzen, trümmer ebenfalls diesen Humuspilzen zur Beute werden.«

#### 4. Die Feinde der Pilze.

In ganz ähnlicher Weise, wie andere Organismen, sind natürlich auch die Pilze, einschliesslich der Flechten, dem Angriff zahlloser Feinde ausgesetzt, die sich zum Theil aus dem Pilzreiche selbst recrutiren, zum Theil der Thierwelt (incl. Mensch) angehören.

Von der rohen Zerstörung durch niedere und höhere Thiere, die ja fast ausschliesslich in einem Gefressenwerden der vegetativen Zustände, sowie der Früchte und Sporen seitens der Glieder-, Weich- und Wirbelthiere besteht, soll hier ganz abgesehen werden. Vielmehr sollen nur diejenigen feindlichen Angriffe in Betracht kommen, welche von den nächsten Verwandten, also von den Pilzen selbst und allenfalls noch von den niedersten Formen der Thiere (z. B. Monadinen) ausgeführt werden.

##### 1. Feinde der Kopfschimmel (Mucoraceen).

Gerade die Vertreter dieser Familie haben recht viel Nachstellungen zu leiden, die zum grossen Theil von anderen ächten Pilzen und zwar solchen, die ihrem eigenen Verwandtschaftskreise angehören, d. h. gleichfalls Mucoraceen darstellen, zum kleineren Theile von niedersten Schleimpilzen (Monadinen) ins Werk gesetzt werden.

Es geht dies namentlich aus den Untersuchungen BREFELD's<sup>1)</sup> und VAN TIEGHEM's<sup>2)</sup> hervor, welche zahlreiche pilzliche Schmarotzer auf den verschiedensten Vertretern der Kopfschimmel constatirten.

Dabei leben dieselben meist entophytisch, indem sie mit ihren Haustorien das Innere der Wirthsschläuche durchziehen, seltener epiphytisch. Ihre Wirkungen bestehen darin, dass sie die Sporangienfructification der Wirthes ganz oder theilweise unterdrücken. Es werden z. B. befallen:

|                         |     |                                 |               |
|-------------------------|-----|---------------------------------|---------------|
| <i>Mucor Mucedo</i>     | von | <i>Piptocephalis Freseniana</i> | nach BREFELD. |
| " "                     | "   | <i>Chaetocladium Jonesii</i>    | " "           |
| <i>Mucor stolonifer</i> | "   | " "                             | " "           |
| " <i>bifidus</i>        | "   | <i>Syncephalis cordata</i>      | " VAN TIEGH.  |
| <i>Mucor spec.</i>      | "   | <i>Syncephalis ventricosa</i>   | " VAN TIEGH.  |
| " "                     | "   | <i>Dimargaris crystalligena</i> | " "           |
| " "                     | "   | <i>Dispira cornuta</i>          | " "           |

<sup>1)</sup> Schimmelpilze Heft I und IV.

<sup>2)</sup> Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. ser. V, t. 17. — Nouvelles recherches sur les Mucorinées. Dasselbst sér. 6. t. 1. — Troisième Mém. sur les Mucorinées, dasselbst t. IV.

|                                 |     |  |
|---------------------------------|-----|--|
| <i>Mucor spec.</i>              | von | <i>Piptocephalis Freseniana</i> nach BREFFELD.       |
| " "                             | "   | <i>Chaetocladium Jonesii</i> " "                     |
| <i>Chaetocladium Breffeldii</i> | "   | <i>Piptocephalis sphaerospora</i> nach VAN TIEGH.    |
| <i>Pilobolus crystallinus</i>   | "   | <i>Mortierella polycephala</i> nach VAN TIEGHEM.     |
| " "                             | "   | <i>Syncephalis spec.</i> nach eigenen Beobachtungen. |
| " "                             | "   | <i>Pleotrachelus fulgens</i> " " "1)                 |

Der letztgenannte Parasit siedelt sich in den zwiebel förmigen Sporangien-Träger-Anlagen sowie in Gemmen des *Pilobolus* an, nicht aber in den Zygosporien.

## 2. Feinde der Saprolegnieen.

Durch die Forschungen der letzten Jahrzehnte sind bereits zahlreiche Krankheiten aufgedeckt worden, welche seltener durch höhere Algenpilze, meistens durch niedere Vertreter dieser Gruppe und zwar Rhizidiaceen, Olpidieen, im Uebrigen durch Protozoen, welche etwa in die Verwandtschaft der Monadinen gehören, veranlasst werden.

In der Regel bleiben diese Parasiten auf ganz bestimmte Organe localisirt, entweder auf die Mycelschläuche oder auf die zur Sporangienbildung bestimmten Schläuche oder endlich auf die Oosporangien resp. Antheridien.

Ihre schädlichen Wirkungen äussern sich namentlich in Unterdrückung der Zoosporien-Fructification und in der Vernichtung des Inhalts von Oosporangien und Antheridien. Mitunter vereinigen sich zwei oder mehrere Schmarotzer zu gemeinsamem Angriff, so *Rhizidium carpophilum* ZOPF und *Rhizidiomyces apophysatus* ZOPF, die beide dasselbe Oosporangium heimsuchen können, oder letzterer Pilz und *Vampyrellidium vagans*, die man oft beide in eben diesem Organ antrifft.

Die Kenntniss solcher Schmarotzer ist für denjenigen, der sich mit dem Studium der Saprolegniaceen beschäftigt, insofern von besonderer Wichtigkeit, als sie vor Täuschungen bewahrt.

So kann man z. B. die amöbenartigen Zustände oder die Schwärmzellen solcher Entophyten, wenn man sie in den Antheridien, Oogonien und Zoosporangien-schläuchen der Saprolegniaceen vorfindet, leicht für Organe halten, welche in den Entwicklungsgang dieser letzteren Pilze selbst gehören, und tatsächlich sind Verwechselungen dieser Art vorgekommen<sup>2)</sup>.

Die Olpidien-artigen Saprolegnieen-Feinde sind von A. BRAUN, PRINGSHEIM<sup>3)</sup> und namentlich von CORNU<sup>4)</sup>, sowie von A. FISCHER<sup>5)</sup>, die Rhizidium-artigen und gewisse Monadinen-artige von mir<sup>6)</sup> studirt worden.

Ich lasse hier eine Zusammenstellung der in Rede stehenden Krankheiten nach den Wirthen folgen.

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten. *Nova acta*, Bd. 47. Nr. 4, pag. 33.

<sup>2)</sup> z. B. seitens PRINGSHEIMS, welcher infolgedessen die Sporangien der Olpidien-artigen Parasiten als Saprolegnien-Antheridien deutete und später sogar zu beweisen suchte, in den Saprolegnien-Antheridien würden Spermatozoöden gebildet. *Jahrb. f. wiss. Bot.* II (1860), 205, und Ueber den Befruchtungsact von Achlya u. Saprolegnia, *Sitzungsber. d. Berl. Akad.* 1882.

<sup>3)</sup> l. c.

<sup>4)</sup> Monographie der Saprolegnieen. *Ann. sc. nat.* V. sér. t. 15 (1872).

<sup>5)</sup> Untersuchungen über die Parasiten der Saprolegnieen. Berlin 1882.

<sup>6)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten. *Nova acta*, Bd. 47. Nr. 4, pag. 48, pag. 60. — *Botan. Centralbl.* 1882, Nr. 49.

| Wirth                           | Wirthsorgan              | Parasit  |
|---------------------------------|--------------------------|--|
| <i>Achlya polyandra</i>         | Schläuche                | <i>Rozella simulans</i> FISCHER nach FISCHER         |
| " "                             | Oosporangien u. Oosporen | <i>Pythium spec.</i> nach ZOPF                       |
| " "                             | Oosporangien u. Oosporen | <i>Rhizidium carpophilum</i> nach ZOPF               |
| <i>Achlya racemosa</i>          | Schläuche                | <i>Olpidiopsis incrassata</i> nach CORNU             |
| " "                             | "                        | " <i>fusiformis</i> nach CORNU                       |
| " "                             | Oosporangien             | <i>Rhizidiomyces apophysatus</i> n. ZOPF             |
| " "                             | "                        | <i>Rhizidium leptorrhizum</i> n. ZOPF                |
| <i>Achlya racemosa</i>          | Oogonien, Antheridien    | <i>Vampyrellidium vagans</i> nach ZOPF               |
| <i>Achlya spec.</i>             | Schläuche                | <i>Olpidiopsis Index</i> nach CORNU                  |
| <i>Saprolegnia asterophora</i>  | Schläuche                | <i>Olpidiopsis Saprolegniae</i> nach CORNU           |
| " "                             | Oosporangien             | <i>Rhizidium carpophilum</i> nach ZOPF               |
| " <i>monoica</i>                | Schläuche                | <i>Rozella septigena</i> nach CORNU                  |
| " "                             | "                        | <i>Woronina polycystis</i> nach CORNU                |
| " "                             | "                        | <i>Olpidiopsis Saprolegniae</i> n. CORNU             |
| " <i>Thuretii</i>               | "                        | " " "  |
| " "                             | "                        | <i>Woronina polycystis</i> nach CORNU                |
| " "                             | "                        | <i>Rozella septigena</i> nach CORNU                  |
| <i>Saprolegnia spec.</i>        | "                        | <i>Diplophysa Saprolegniae</i> (CORNU) nach SCHRÖTER |
| <i>Aphanomyces spec.</i>        | "                        | <i>Olpidiopsis Aphanomyces</i> nach CORNU            |
| <i>Rhipidium spinosum</i>       | "                        | <i>Rozella Rhipidii spinosi</i> n. CORNU             |
| <i>Apodya brachynema</i>        | "                        | " <i>Apodyae brachynematis</i> nach CORNU            |
| <i>Monoblepharis polymorpha</i> | "                        | " <i>Monoblepharidis polymorphae</i> nach CORNU      |

### 3. Feinde der Rostpilze (Uredineen).

Wie schon früher vermuthet, aber erst durch GOBI<sup>1)</sup> sicher nachgewiesen wurde, fallen die sogenannten Aecidien- und Spermogonien-Früchte zahlreicher Uredineen dem parasitischen Angriff kleiner unscheinbarer Pilze anheim, welche den Brandpilzen (Ustilagineen) zugehören und eine besondere Gattung, *Cordalia* GOBI, bilden, während man sie früher dem alten Genus *Tubercularia* zuwies.

Die schädliche Wirkung dieser Schmarotzer äussert sich in dem mehr oder minder vollständigen Zerstörungswerke, das sie in den genannten Fructificationen ausüben. Von Laien werden diese Pilze gewöhnlich ganz übersehen.

Die gemeinste Art scheint *Cordalia persicina* (DITMAR) zu sein. Sie kömmt nach GOBI vor: in den Aecidien von *Puccinia Circaeae*, auf den Blättern von *Circaea lutetiana*; in den Aecidien und Spermogonien von *Puccinia Poarum*, die sich auf den Blättern von *Tussilago Farfara* ansiedeln; in den auf dem Laube von *Sorbus Aucuparia* lebenden Aecidien des *Gymnosporangium juniperinum* (L.), in den Aecidien von *Puccinia Hieracii* (SCHUM.) auf den Blättern von *Cirsium oleraceum*; in den Aecidien (?) auf *Paris quadrifolia* (*Aecidium Convallariae* (SCHUM.)); in den Aecidien auf Clematis (*Aecidium Clematidis* DC), in dem Aecidium auf

<sup>1)</sup> Ueber den *Tubercularia persicina* DITMAR genannten Pilz. Mém. de l'academie imp. des sc. de St. Pétersbourg. tom. 32, No. 14 (1885).



*Euphorbia Cyparissias* nach FÜCKEL<sup>1)</sup>; in den Aecidien von *Puccinia Thesii* auf *Thesium humifusum*. Nach LEVEILLE<sup>2)</sup> finden sich der *Cordalia persicina* (DITMAR) ähnliche Parasiten in den Aecidien der *Puccinia coronata* CORDA auf *Rhamnus*, der *Puccinia Caricis* DC auf *Urtica*, ferner in *Aecidium Pedicularis* LIBOSCH, *Aec. Convallariae* SCHUM. auf *Convallaria*, *Aec. Nymphoides* DC, *Aec. Perichymeni* DC.

TULASNE<sup>3)</sup> fand *Cordalia*-ähnliche Formen nach GOBI in den Aecidien der *Puccinia Ribis* DC auf *Grossularia*; in dem zu *Coleosporium Senecionis* gehörigen *Peridermium Fini*; in den Aecidien von *Endophyllum Euphorbiae silvaticae* DC; FRANK<sup>4)</sup> einen nach GOBI auch hierher zu ziehenden Schmarotzer in den Aecidien auf *Salvia verticillata*; SACCARDO<sup>5)</sup> und CORNU<sup>6)</sup> einen eben solchen, *Tuberculina vinosa* genannten, in den Aecidien (*Roestelia*) von *Gymnosporangium Sabinae* (DICKS.) auf den Blättern des Birnbaums, sowie in dem *Aecidium Orchidearum*.

In seiner *Sylloge fungorum* pag. 654 und 655 führt SACCARDO unter »*Tuberculina*« noch andere hierher gehörige Pilze als auf Uredineen-Räschen vorkommend an, so *Tuberc. Pirottae* (SPEG.) auf *Puccinia Malvacearum* der Blätter von *Modiola prostrata*, *T. phacidioides*, die das *Aecidium rubellum* auf einem Rumex in Algier bewohnt, u. A.

Einen anderen wichtigen Schmarotzer auf Rostpilzen hat man in der *Darlucula Filum* CAST. kennen gelernt, einem winzige Pycniden bildenden Pilz, der die Uredo- und Teleutosporen-Räschen der verschiedensten Uredineen, namentlich auch der auf unseren wildwachsenden und Cultur-Gräsern vorkommenden *Puccinia coronata* in meist stark epidemischer Weise befällt. FÜCKEL<sup>7)</sup> fand ihn auf Uredo-Räschen, die sich auf *Agrostis stolonifera*, *Bromus asper* und *Euphorbia platyphyllos* angesiedelt hatten, sowie in den Teleutosporenhäufchen von *Uromyces Cytisi* auf *Cytisus sagittalis*.

Ein dritter Uredineen-Feind ist erst kürzlich von LAGERHEIM in einem *Chytridium* (*Ch. Uredinis* LAGERH.) erkannt worden, das im Gegensatz zu den vorgenannten Formen in den Uredo-Sporen selbst sich ansiedelt und diese natürlich zum Absterben bringt, indem es deren Inhalt aufzehrt und daselbst seine Fructification entwickelt.

Auf *Melampsora populina* hat VOSS<sup>8)</sup> seine *Ramularia Uredinis* schmarotzend angetroffen. Verschiedene Aecidien bewohnt nach THÜMEN dessen *Cladosporium aecidiicolum* (SACC. Syll. IV. 368). Nach J. MÜLLER<sup>9)</sup> siedelt sich auf *Phragmidium subcorticium* und *Phr. Rubi Idaei*, *Fusarium spermogoniopsis* J. MÜLLER und *F. urdinicola* MÜLLER an.

### 3. Feinde der Hyphomyceten.

Für die Hyphomyceten sind Krankheiten, die durch andere Pilze oder Monaden verursacht werden, noch wenig beobachtet. Doch will ich anführen, dass nach meinen Beobachtungen die Sporen von *Cephalothecium roseum*, eines

<sup>1)</sup> Symbolae mycologicae, pag. 366.

<sup>2)</sup> Ann. sc. nat. ser. 3, t. 9, pag. 246.

<sup>3)</sup> Ann. sc. nat. ser. 4, t. 2, pag. 83.

<sup>4)</sup> Krankheiten der Pflanzen, pag. 614.

<sup>5)</sup> MICHELLIA, t. I, pag. 262, II, pag. 34.

<sup>6)</sup> Bull. de la Soc. bot. de France, ser. II, t. V.

<sup>7)</sup> Symbolae mycol., pag. 378.

<sup>8)</sup> Materialien zur Pilzkunde Krains. II, pag. 34. SACCARDO, Syll. IV, 199.

<sup>9)</sup> Die Rostpilze der Rosa- und Rubus-Arten und die auf ihnen vorkommenden Parasiten. Deutsch. Bot. Ges. III, pag. 391.

ziemlich häufigen rosenrothen Schimmels, wenn sie auf feuchte Substrate fallen, oft massenhaft von einem winzigen Schmarotzer befallen werden, der wahrscheinlich zu den Monadinen gehört. Er dringt in die Conidien ein, zehrt den Inhalt derselben vollständig auf und bildet seine Sporangien und schliesslich Dauersporen im Innern der beiden Zellen einer solchen Conidie<sup>1)</sup>.

Wie KIHLMANN<sup>2)</sup> darlegte, lebt auf der Insecten bewohnenden *Isaria farinosa* und *strigosa* sowie auf *Botrytis Bassii* als ächter und zwar epiphytischer Parasit *Melanospora parasitica* TUL.

#### 4. Feinde der Ascomyceten.

##### A. der Becherpilze (Discomyceten).

*Melanospora Didymariae* ZOPF<sup>3)</sup> durchwuchert die Becherfrüchte von *Humaria carneo-sanguinea* FÜCKEL in der Schlauchschicht und heftet sich mit eigenthümlichen, in Fig. 8, III. IV<sup>H</sup> dargestellten Haustorien den Paraphysen an. Die sonst schön rothen Becher werden in Folge der Einwirkung des Parasiten missfarbig und die Sporenbildung erfährt theilweise, wie es scheint, starke Einschränkung, insofern wenigstens, als sie zu einem Theile nicht reif werden. Die Krankheit wurde von mir bei Berlin und bei Halle mehrfach beobachtet, ist auch sonst wohl häufig, aber wegen der Unscheinbarkeit von Wirth und Parasit leicht zu übersehen.

Denselben Pilz hat, offenbar aber nur in der Conidienform, CORDA<sup>4)</sup> in *Helvella lacunosa* AFZ. in Böhmen beobachtet. Das Hymenium wird hier, wie bei obigem Pilze, von den Conidien des Schmarotzers ebenfalls mit einem Reif überzogen. *Melanospora Zobelii* (CORDA) parasitirt nach FÜCKEL<sup>5)</sup> und COOKE gleichfalls in einer *Humaria* (*H. arenosa* FÜCK. = *Peziza hemisphaerica* WIGG.)

BERKELEY und BROOME<sup>6)</sup> fanden einen Pilz (*Bactridium Helvellae*), der das Hymenium von *Peziza testacea* befällt, BERKELEY und WHITE<sup>7)</sup> sahen *Bactridium acutum* als Parasit auf *Peziza cochleata* leben.

In den Ascusfrüchten eines nicht näher bestimmten Helotium wies ich früher<sup>8)</sup> einen typischen Schmarotzer nach, der das ganze Gewebe des Apotheciums durchwucherte und die Früchte noch vor der Reife abtödtete. Er wurde als *Hyphochytrium infestans* bezeichnet. Er gehört vielleicht in die Verwandtschaft der Cladochytrien.

Auch *Peziza macropus* und *P. flavo-brunnea* scheinen durch ächte Parasiten zu leiden, erstere durch *Mycogone cervina* DITMAR (in STURM, Deutschlands Flora, Pilze t. 53), welche die Becher mit einem grauen Ueberzuge versieht und in dieselben eindringt, sie abtödtend; letztere von *Mycogone Pezizae* (RICH.) SACCARDO Syll. IV. 183, welche im Discus schmarotzt.

Auch morchelartige Discomyceten haben ihre Parasiten; so *Spathularia*

<sup>1)</sup> Ausführliches über den Schmarotzer an anderen Orten.

<sup>2)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Act. soc. scient. Fenniae. 13.

<sup>3)</sup> Verhandlungen des botan. Vereins der Provinz Brandenburg. Vergl. auch WINTER, Pilze. II, pag. 9.

<sup>4)</sup> Icones fungorum. VI, pag. 9 u. Taf. II, Fig. 22.

<sup>5)</sup> Symbolae mycologicae, pag. 127 u. Botanische Zeitung, 1861, Nr. 35. WINTER, Pilze.

II, pag. 95.

<sup>6)</sup> Ann. ot. nat. Hist. no. 816. tab. 9, fig. 3. (Vergl. COOKE, Handbook, pag. 479).

<sup>7)</sup> Vergl. SACCARDO, Sylloge. IV, pag. 692.

<sup>8)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten. Nova acta. Bd. 47, Nr. 4.

*flavida*, die nach BROOME von *Hypocrea alutacea*, und *Helvella infula*, welche nach KARSTEN (Hedwigia. 1884, pag. 18) von *Sphaeronema Helvellae* befallen wird.

### B. Der Pyrenomyceten.

Den Mehlthaupilzen (Erysipheen) stellt ein kleiner, nur in Conidienfrüchten fructificirender Mycomycet nach<sup>1)</sup>, den DE BARY *Cicinnobolus Cesatii* nannte. Seine Hyphen durchziehen die Mycelfäden und Conidienträger jener Pilze und fructificiren in deren Schlauchfrüchten sowohl, als selbst in den winzigen Conidien (s. Fig. 41). Es werden fast alljährlich unglaubliche Mengen von Conidien und Schlauchfrüchten der Erysipheen vernichtet und dadurch deren starke Verbreitung bis zu einem gewissen Grade eingeschränkt.

Verschiedenen Repräsentanten der Sphaeriaceen sollen, was allerdings noch sicher zu stellen ist, gewisse Nectriaceen gefährlich werden. Es werden angegeben: *Nectria Episphaeria* (TODE) auf *Diatrype Stigma*, *Xylaria*-, *Hypoxylon*-, *Eutypa*-, *Valsa*-, *Ustulina*-, *Cucurbitaria*-Arten; *Nectria Purtoni* (GREV.) auf *Valsa abietis*, *Nectria lasioderma* auf *Valsa lutescens*, *Nectria Magnusiana* REHM auf *Diatrypella favacea*; *Calonectria Massariae* (MASS.) auf den Mündungen der Perithecieen von *Massaria inquinans*; *Nectria minuta* B. u. C. auf verschiedenen, Alnusrinde bewohnenden Sphaeriaceen; *Calonectria cerea* (B.BR.) auf *Diatrype Stigma*, *Nectriella perpusilla* (MONT.) auf *Xylaria allantodia*.

In den Stromata resp. Perithecieen von *Thyridum vestitum* und *Valsaria insitiva* hat SACCARDO in Italien seine *Passerinula candida*, ebenfalls eine Sphaeriacee, parasitirend vorgefunden.

Die Sclerotien des Mutterkorns (*Claviceps purpurea* und *Cl. microcephala*) werden häufig, wenn sie noch auf den Gräsern sitzen, befallen und zerstört von Schimmelpilzen. Unter diesen ist namentlich ein rother nicht selten, den ich auf den Mutterkörnern vom Mannagras (*Glyceria fluitans*) besonders häufig antraf.

In ausserordentlich grosser Ausdehnung fallen oft die Pycniden eines in Pappelrinde lebenden *Myrmaccium*-artigen Pilzes (*Myrmaccium rubricosum*?) einem rosenrothen Schimmelpilz (*Trichothecium*-Species) zum Opfer und werden vollständig vernichtet.

Ob die Vermuthung, gewisse *Fusarium*-Arten, die auf Sphaeriaceen gefunden wurden, übten parasitische Wirkungen aus, richtig ist, muss vorläufig dahin gestellt bleiben. Man hat *Fusarium episphaericum* (C. u. E.) und *F. obtusum* (COOKE) auf *Diatrype*-Arten, *F. parasiticum* WEST. auf *Massaria inquinans*, *Fusarium Cucurbitariae* (PAT.) auf *Cucurbitaria elegans* beobachtet.<sup>2)</sup>

### C. Der Tuberaceen (Trüffeln).

Es sind bisher nur wenige Fälle von Trüffelkrankheiten beobachtet, welche durch Pilze verursacht worden werden. Am häufigsten scheinen noch die Hirschtrüffeln (*Elaphomyces granulatus*, *variegatus* und *muricatus*) pilzkrank zu werden und zwar durch *Cordyceps ophioglossoides* (EHRH.) und *C. capitata* HOLMSK), welche mit ihrem Mycel die Hirschtrüffeln durchwuchern und im Sommer und Herbst in langen dunklen Keulen fructificiren. Die von TULASNE<sup>3)</sup> näher studirte Krankheit kommt in allen Ländern Europas, sowie auch in Nordamerika und Borneo vor.

Eine andere Trüffel findet in *Melanospora Zobelii* CORDA ihren Feind. Es ist

<sup>1)</sup> TULASNE, Selecta fungorum Carpologia I.

<sup>2)</sup> Vergl. SACCARDO, Sylloge IV, pag. 708.

<sup>3)</sup> Selecta fungorum Carpologia III, pag. 20 u. 22.

dies *Chaeromyces maeandriiformis*. Der Parasit vegetirt im Innern, ohne besondere Zerstörungen hervorzurufen, ja ohne selbst die Sporenbildung wesentlich zu beeinflussen.<sup>1)</sup>

Auf der äusseren Hülle von *Tuber albus* lebt *Hypomyces tubericola* SCHW.<sup>2)</sup>, in *Tuber puberulus*, *Hypocrea inclusa* BERK. und BR. in England.

#### D. Der Flechten.

Relativ bedeutend ist, wie die folgende Uebersicht zeigen wird, die Zahl derjenigen Pilze und Flechtenpilze, welche auf den Flechten schmarotzt. Die Krankheiten äussern sich entweder in einem mehr oder minder intensiven Ausbleichen oder auch Dunkelwerden des Thallus und der Früchte, oder in einem völligen Absterben der betreffenden Theile. Nähere Untersuchungen über die Krankheits-erreger sowohl, als über die Art und Weise der Veränderungen an Thallus und Früchten fehlen noch gänzlich. Im Folgenden soll eine alphabetische Uebersicht der Flechten, welche von Parasiten zu leiden haben, gegeben werden.

|                               |  |
|-------------------------------|--|
| <i>Amphiloma cirrhorhous</i>  | <i>Tichothecium pygmaeum</i> KÖRBER, Syst. lich. 374; Parerga 467.               |
| <i>Aspicilia calcarea</i>     | <i>Leciographa parasitica</i> Mass. KÖRB. Par. 463.                              |
| „ <i>cinerea</i>              | <i>Rosellinia aspera</i> HAZSL. in Hedwigia 1874. 140.                           |
| <i>Baeomyces roseus</i>       | <i>Nesolechia ericetorum</i> Flot. KÖRB. Par. 461.                               |
| „ <i>vernalis</i>             | <i>Leciographa urceolata</i> TH. FR., KÖRB. Par. 464.                            |
| <i>Biatorina commutata</i>    | „ <i>Neesii</i> Flot. KÖRB. Par. 463.  |
| „ <i>pineti</i>               | <i>Karschia Strickeri</i> KÖRB.  |
| <i>Bilimbia obscurata</i>     | <i>Leciographa urceolata</i> TH. FR. KÖRB. Par. 464.                             |
| <i>Calloposma aurantiacum</i> | (ARNOLD) <i>Tichothecium erraticum</i> Mass. KÖRB. Par. 468.                     |
| <i>Candelarius vitellina</i>  | <i>Lecidella vitellinaria</i> Nyl. Bot. Notis. 1852. 177; KÖRBER Par. 459.       |
| <i>Cladonia</i> -Arten        | <i>Nesolechia punctum</i> Mass. KÖRB. Par. 461.                                  |
| „ „                           | <i>Homostegia lichenum</i> (SOMMERF.) FKL. Symb. 224.                            |
| <i>Cladonia deformis</i>      | <i>Rosellinia Cladoniae</i> (Anzi) Sacc. Syll. I. 275.                           |
| <i>Cetraria glauca</i>        | <i>Abrothallus Smithii</i> (TUL.) KÖRB. Syst. 215; Par. 456.                     |
| „ <i>islandica</i>            | <i>Abrothallus Smithii</i> (TUL.) KÖRB. Syst. 215; Par. 456.                     |
| „ „                           | <i>Metasphaeria Cetraricola</i> (NYL.) Sacc. Syll. II. 184.                      |
| „ <i>pinastri</i>             | <i>Abrothallus Smithii</i> (TUL.) KÖRB. Syst. 215; Par. 456.                     |
| <i>Endocarpon spec.</i>       | <i>Illosporium coccineum</i> Fr. Syst. III. 259.                                 |
| <i>Ephebe pubescens</i>       | <i>Nectria affinis</i> (GREV. u. <i>Paranectria affinis</i> Sacc. Syll. II. 252. |
| <i>Evernia vulpina</i>        | <i>Phacopsis vulpina</i> TUL. Mem. 126. KBR. Par. 459.                           |
| <i>Gyrophora arctica</i>      | <i>Tichothecium grossum</i> KÖRB. Par. 469.                                      |
| „ „                           | <i>Homostegia Lichenum</i> (SOMMERF.) FKL. Symb. 224.                            |
| <i>Haematomma clatinum</i>    | <i>Leciographa Neesii</i> FLOT. KBR. Par. 463.                                   |
| <i>Hagenia ciliaris</i>       | <i>Epicymatia Hageniae</i> (REHM) Flora 1872. 523.                               |
| „ „                           | <i>Nectria Fuckelii</i> Sacc. Syll. II. 498.                                     |
| „ <i>spec.</i>                | <i>Illosporium roseum</i> (SCHREB.) SACC. Syll. II. 657.                         |
| <i>Imbricaria spec.</i>       | <i>Illosporium roseum</i> (SCHREB.) Sacc. Syll. IV. 657.                         |
| „ <i>caperata</i>             | <i>Nesolechia thallicola</i> Mass. KÖRB. Par. 462.                               |
| „ „                           | <i>Abrothallus microspermus</i> TUL. Mém. sur les lichens. pag. 115.             |

<sup>1)</sup> TULASNE, Fungi hypogaei, pag. 186. tab. 13. fig. 1.

<sup>2)</sup> Vergl. SACCARDO, Sylloge. II. pag. 476.

- Imbricaria conspersa*  
 „ *olivacea*  
 „ *omphalodes*  
 „ *physodes*  
 „ *revoluta*  
 „ *saxatilis*  
 „ *tiliacea*  
 „ *saxatilis*  
 „ „  
*Isidium corallinum*  
*Lecanora rimosa* var. *grumosa*  
*Lecanora subfusca*  
 „ „  
 „ „  
 „ „  
 „ *ventosa*  
*Lecidea albo-coerulescens*  
 „ *canescens*  
 „ *confluens*  
 „ *contigua*  
 „ „  
 „ *crustulata*  
 „ „  
 „ *fumosa*  
 „ *Hookeri* Schaer.  
*Lecidella sabuletorum*  
*Nephroma resupinatum*  
*Ochrolechia pallescens*  
 var. *upsaliensis* (L.)  
*Ochrolechia pallescens*  
 var. *Turneri*  
*Pachyospora viridescens*  
 MASS.  
*Pannaria lepidiota*  
 TH. FR.  
*Pannaria lepidiota*  
 TH. FR.  
*Parmelia Borreri*  
 „ *caesia*  
 „ *pulverulenta*  
 „ *stellaris*  
 „ „  
 „ *spec.*  
 „ „  
*Peltigera canina*  
 „ „  
*Peltigera canina*  
 „ „
- Abrothallus Smithii* (TUL.) KÖRB. Syst. 215.  
*Leptosphaeria Parmeliarum* (PH. u. PL.) Sacc. Syll. II. p. 83.  
*Homostegia Figgotii* (B. und BR.) KARSTEN, Myc. Fenn. II. 222.  
*Sclerococcum sphaerale* FR. Syst. III. 257.  
*Metasphaeria Lichenis sordidi* (MASS.) Sacc. II, pag. 184.  
*Epicymatia vulgaris* FKL. Symb. pag. 118.  
*Epicymatia thallophylla* (COOKE) Sacc. Syll. I. 572.  
*Celidium insitivum* Flot. KÖRB. Syst. 217.  
*Pharcidia congesta* KÖRB. Par. 470.  
*Amphisphaeria ventosaria* (LINDS.) Sacc. Syll. I. 729.  
*Placographa xenophona* KÖRB. Par. 464.  
*Sphaeronema lichenophilum* Dur. et Mont. Flor. Alg., p. 579.  
*Tichothecium gemmiferum* TAYL. KÖRB. Par. 468.  
*Placographa xenophona* KÖRB. Par. 464.  
*Tichothecium pygmaeum* KÖRB. Syst. 374.  
*Tichothecium pygmaeum* KÖRB. Syst. 374.  
*Tichothecium gemmiferum* TAYL. KÖRB. Par. 468.  
*Tichothecium gemmiferum* TAYL. KÖRB. Par. 468.  
*Epicymatia Schaereri* (MASS.) Sacc. Syll. I. 571.  
*Tichothecium gemmiferum* TAYL. KÖRB. Par. 468.  
*Rosellinia Nephromatis* (CROUAN) Sacc. Syll. I. 275.  
*Epicymatia arenosa* (REHM.) Sacc. Syll. I. 572.  
*Leciographa Flörkei* KÖRB. Syst. 271.  
*Epicymatia lichenicola* MASS. Sacc. I. 573.  
*Karschia protothallina* Anzi KÖRB. Par. 460.  
*Metasphaeria Lepidiotae* (Anzi) Sacc. Syll. II, 184.  
*Illosporium corallinum* ROB. Ann. sc. t. 10 (1848), p. 342.  
*Leciographa convexa* (TH. FR.) Arct. 234.  
*Karschia pulverulenta* Anzi. KÖRB. Par. 460.  
*Sclerococcum sphaerale* FR. Syst. III, 257.  
*Illosporium corallinum* ROB. l. c.  
*Illosporium roseum* (SCHREB.) v. Sacc. Syll. IV, 657.  
*Illosporium coccineum* FR. Syst. III, 259.  
*Phragmonaevia Fuckelii* REHM. in WINTER, Pilze I. Abth. III.  
*Phragmonaevia Peltigerat* (NYL.) REHM. l. c.  
*Epicymatia mammillula* (Anzi) Sacc. Syll. I, 571.  
*Homostegia Lichenum* (SOMMERF.) FKL. Symb. pag. 224.

|  |   |
|--|---|
| <i>Peltigera canina</i>                                  | <i>Leptosphaeria Rivana</i> (De Not.) Sacc. II, 83.                         |
| " "  | <i>Nectria lichenicola</i> (CESATI). Sacc. II, 499.                         |
| " "  | <i>Nectria erythrinella</i> (NYL.) TUL. Carp. II, 85.                       |
| " "  | <i>Nectria lecanodes</i> CES. Sacc. II, 499.                                |
| " "  | <i>Illosporium carneum</i> FR. Syst. III, 259.                              |
| " "  | <i>Acanthostigma Peltigerae</i> FKL. Symb. Nachtr. II, 25.                  |
| " "  | <i>Scutula Wallrothii</i> TUL. KÖRB. Par. 454.                              |
| " "  | <i>Phyllosticta Peltigerae</i> KARSTEN, Hedwigia, 1884. 62.                 |
| " "  | <i>Leptosphaeria canina</i> PLOWR. Sacc. Syll. II, 81.                      |
| " "  | <i>Didymosphaeria Peltigerae</i> FKL. Symb. 140.                            |
| " "  | <i>Pleospora Peltigerae</i> FKL. Symb. pag. 132.                            |
| " "  | <i>Hendersonia lichenicola</i> CORDA, Icon. III, 23.                        |
| " <i>horizontalis</i>                                    | <i>Ophiobolus Peltigerae</i> (MONT.) Sacc. II, 351.                         |
| " "  | <i>Nectria erythrinella</i> (NYL.)  |
| " "  | <i>Nectria lecanodes</i> CES. } Vergl. WINTER, Pilze I, 122 u. 123.         |
| " "  | <i>Phragmonacvia Peltigerae</i> (NYL.) REHM. in WINTER, Pilze I. Abth. III. |
| " <i>polydactyla</i>                                     | <i>Libertiella malmedyensis</i> Speg. und Roum. Sacc. Syll. II, 617.        |
| " <i>rufescens</i>                                       | <i>Scutula Wallrothii</i> TUL.  |
| " "  | <i>Fusarium Peltigerae</i> WEST. Sacc. Syll. IV. 708.                       |
| " <i>spec.</i>   | <i>Ophiobolus thallicola</i> (CES. et DE NOT.) Sacc. II, pag. 351.          |
| <i>Pertusaria communis</i><br>( <i>Variolariaform.</i> ) | <i>Orbicula Variolariae</i> (MASS.).  |
| <i>Pertus. ocellata corallina</i>                        | <i>Sclerococcum sphaerale</i> FR. l. c.                                     |
| " <i>spec.</i>   | <i>Illosporium coccineum</i> FR. Syst. III, 259.                            |
| <i>Phytis argena</i>                                     | <i>Sorothelia confluens</i> KÖRB. Par. 472.                                 |
| <i>Physcia obscura</i>                                   | <i>Epicymatia thallina</i> (COOKE) Sacc. Syll. I, 572.                      |
| " <i>parietina</i>                                       | <i>Coniosporium Physciae</i> (KALCHBR.) Sacc. IV, 246.                      |
| " "  | <i>Celdidium varium</i> TUL. Mem. sur les lich. pag. 125.                   |
| " "  | <i>Gymnosporium Physciae</i> KALCHBR. FÜCKEL Symb. 118.                     |
| " "  | <i>Illosporium aurantiacum</i> LASCH. Bot. Zeit. 1859, 304.                 |
| " "  | <i>Fückel Enumerat. fung.</i> NASSOV. no. 206.                              |
| " "  | <i>Illosporium corallinum</i> ROB. Ann. sc. 1848. t. 10. 342.               |
| " <i>stellata</i>  | <i>Illosporium roseum</i> (SCHREB.) Sacc. Syll. IV, 657.                    |
| <i>Placidium albescens</i>                               | <i>Epicymatia vulgaris</i> FKL. Symb. 118.                                  |
| " "  | <i>Conida clemens</i> TUL. Mem. sur l. lich. 124. KBR. Par. 458.            |
| " <i>chrysoleucum</i>                                    | <i>Conida clemens</i> TUL. KBR. Par. 458.                                   |
| " <i>saxicolum</i>                                       | <i>Conida clemens</i> TUL. KBR. Par. 428.                                   |
| " "  | <i>Cercidospora Ulothii</i> KÖRB. Par. 466.                                 |
| <i>Psora decipiens</i>                                   | <i>Metasphaeria Psorae</i> (Anzi) Sacc. II, 183.                            |
| " <i>lamprophora</i>                                     | <i>Tichothecium Stigma</i> KÖRB. Par. 468.                                  |
| <i>Psoroma crassum</i>                                   | <i>Epicymatia Psoromatis</i> (MASS.) Sacc. Syll. I, 573.                    |
| <i>Pyrenodesmia chalybaea</i>                            | <i>Tichothecium erraticum</i> MASS. KÖRB. Par. 468.                         |
| <i>Ramalina spec.</i>                                    | <i>Leptosphaeria Ramalinae</i> (DESM.) Sacc. II, 84.                        |
| <i>Rhizocarpon geographi-</i><br><i>cum</i>              | <i>Leptosphaeria polaris</i> Sacc. Syll. II, 83.                            |
| <i>Rhizocarpon subcon-</i><br><i>tricum</i>              | <i>Xenosphaeria rimosicola</i> (LEIGH) KÖRB. Par. 467.                      |
| <i>Solorina crocea</i>                                   | <i>Bertia lichenicola</i> de Not. WINTER, Pilze I. Abth. II, pag. 237.      |

|   |  |
|---|--|
| <i>Solorina crocea</i>                          | <i>Rhagadostoma corrugatum</i> KÖRB. Par. 472.               |
| " "   | <i>Melanomma Solorinae</i> (Anzi) Sacc. Syll. II, 112.       |
| " <i>saccata</i>                                | <i>Xenosphaeria Engeliana</i> (SAUT.).                       |
| " "   | <i>Pleonectria lutescens</i> .                               |
| " "   | <i>Scutula Krempelhuberi</i> KÖRB. Par. 455.                 |
| " "   | <i>Pleospora Solorinae</i> (MONT.) Sacc. Syll. II, 274.      |
| <i>Sphyridium byssoides</i>                     | <i>Nesolechia ericetorum</i> FLOT. KÖRB. Par. 461.           |
| " <i>placophyllum</i>                           | <i>Lahmia Füistingii</i> KÖRB. Par. 464.                     |
| <i>Stereocaulon alpinum</i>                     | { <i>Metasphaeria Stereocaulorum</i> (ARNOLD) Sacc. II, 183. |
| " <i>fastigiatum</i>                            | { <i>Scutula Stereocaulorum</i> Anzi.                        |
| <i>Sticta Dufourei</i>                          | { <i>Abrothallus Wehwitschii</i> (MONTG.) TUL. Mem. sur les  |
| " <i>fuliginosa</i>                             |  |
| " <i>silvatica</i>                              | { Lichens 115.   |
| " <i>pulmonacea</i>                             |  |
| " <i>scrobiculata</i>                           | { <i>Celidium Stictarum</i> (TUL.) KÖRB. Syst. 217.          |
| " <i>pulmonacea</i>                             |  |
| <i>Thamnotia vermicularis</i>                   | <i>Homostegia Lichenum</i> (SOMMERF.) FKL. Symb. myc. 224.   |
| <i>Theloschistes flavicans</i>                  | <i>Epicymatia frigida</i> Sacc. Syll. I, 572.                |
| <i>Thelotrema lepadinum</i>                     | <i>Didymosphaeria infestans</i> Speg. in Sacc. II. 709.      |
| <i>Urceolaria scruposa</i>                      | <i>Nesolechia Nitschkei</i> KÖRB. Par. 462.                  |
| " "   | <i>Karschia talcophila</i> (ACH.) KÖRB. Syst. 230.           |
| <i>Usnea barbata</i>                            | <i>Tichothecium Arnoldi</i> HEPP. KÖRB. Par. 469.            |
| " "   | <i>Abrothallus Smithii</i> (TUL.) KÖRB. Syst. 215.           |
| " "   | <i>Epicoccum Usneae</i> Anzi (Sacc. Syll. IV, pag. 741).     |
| <i>Weitenwebera sphinctri-</i><br><i>noides</i> | <i>Leciographa urceolata</i> TH. FR. KÖRB. Par. 464.         |
| <i>Zeora sordida</i>                            | <i>Celidium grumosum</i> KÖRB. Parerg. 457.                  |
| " "   | <i>Sclerococcum sphaerale</i> FR. Syst. myc. III. 257.       |
| " "   | <i>Acolium corallinum</i> HEPP. s. KÖRB. Par. 465.           |

Auf Rinde besonders Pappeln bewohnender Flechten kommt ferner als Parasit vor *Fusarium Kühnii* (FKL. Symb. 371) = *Fusisporium devastans* KÜHN (Krankheiten der Culturgewächse 32).

Auf dem Thallus einer Buchen bewohnenden Flechte fand CROUAN seine *Pleonectria lichenicola* (CROUAN).

Verschiedene steinbewohnende Krustenflechten etc. werden befallen von *Spolverina punctum* MASS. (KÖRB. Par. 474), *Celidium insitivum* FLOT. (KÖRB. Syst. 217), *Tichothecium propinquum* KÖRB. Syst. 374 und *Tichoth. pygmaeum* KÖRB. Syst. 374; Par. 467.

##### 5. Feinde der Basidiomyceten.

Was zunächst die Bauchpilze (Gastromyceten) anlangt, so werden diese, soweit bekannt, nur von wenigen parasitischen Pilzen belästigt.

Wie TULASNE<sup>1)</sup> nachwies, lebt als wirklicher Parasit auf der Schweinetrüffel (*Scleroderma verrucosum*) sowohl, als auf *Melanogaster variegatus* TUL. und *Octaviania asterosperma* der *Hypomyces chrysospermus* TUL. Die Krankheit ist in allen Ländern Europas beobachtet worden. Auf einem Gastromyceten (*Dictyophora*)

<sup>1)</sup> Selecta fungorum Carpol. III, pag. 51. — Flouwright, Grevillae XI, 5 t. 146.

fand E. FISCHER<sup>1)</sup> eine *Hypocrea* schmarotzend, die ihren Wirth mit ihrem Mycel durchzieht und die Streckung des Receptaculums verhindert.

Was sodann die Hymenomyceten anbelangt, so haben, mit Ausnahme der Tremellinen, für die man Pilzkrankheiten bisher nicht nachgewiesen, alle übrigen Gruppen ihre Pilzfeinde.

Um zunächst die Clavariaceen in Betracht zu ziehen, so werden gewisse *Clavaria*-Arten, wie *Cl. rugosa* PERS., *Cl. cristata* PERS., *Clavaria fuliginea* PERS., *Clavaria setacea* MAZ. von einer *Pleospora* (*Pl. Clavariarum* TUL.) befallen. Die Krankheit, die sich öfters in einer Verfärbung der Wirthes äussert, tritt gewöhnlich im Herbst auf, scheint aber nach TULASNE's<sup>2)</sup> Beobachtungen die Basidiosporenbildung nicht wesentlich zu beeinträchtigen. Sonst werden noch *Clavaria cristata* und *Cl. grisea* von *Helminthosphaeria Clavariarum* (DESM.<sup>3)</sup> und gewisse andere Arten von *Rosellinia Clavariae* TUL.<sup>4)</sup> angegriffen, und auf *Clavaria ligula* SCHAEFF. nistet sich nach TULASNE<sup>5)</sup> *Hypocrea alutacea* (PERS.) ein.

Auch auf verschiedenen Thelephoreen hat man anscheinend parasitische Pilze beobachtet, so auf *Thelephora comedens* die *Sphaeria epimyces* (EHRBG.)<sup>6)</sup>; auf *Corticium laeve* *Clastosporium fungorum* (FR.) (s. SACCARDO Syll. IV, pag. 389) auf *Corticium comedens*: das *Sphaeronema epimyces* (FR.) (SACCARDO l. c. III, 197), auf *Stereum subcostatum*: *Hyponectria Quilletii* KARSTEN. (SACC. I., pag. 456); auf *Stereum subpileatum*: *Leptosphaeria fungicola* WINTER (Hedwigia 1886, pag. 101).

Es ist nicht unwahrscheinlich, dass die von SACCARDO auf dem Hymenium von *Corticium polygonum* gefundene *Hypocrea hypomycella* SACC<sup>7)</sup>., die von BERKELEY und BROOME auf *Stereum*-Arten gesehene *Hypocrea farinosa* B. u. BR.<sup>7)</sup> und *Hypocrea Stereorum* (SCHW.<sup>8)</sup> ächte Parasiten sind, was aber noch zu beweisen wäre. Dagegen scheint *Hypomyces aureo-nitens* TUL. nach PLOWRIGHT<sup>9)</sup> entschieden parasitisch auf *Stereum hirsutum* vorzukommen, auch *H. rosellus* (A. u. SCHW.) in verschiedenen *Corticium*- und *Stereum*-Arten als Schmarotzer zu hausen, und *Hypomyces Berkeleyanus* PLOWR. dürfte sich in dieser Beziehung anschliessen.

Die Hydneaceen scheinen wenig von pilzlichen Schmarotzern zu leiden zu haben. Man hat *Hypomyces rosellus* (ALB. u. SCHW.) und *Hypocrea parasitans* B. u. C. auf den Hüten resp. den Hymenien beobachtet<sup>10)</sup>, auch ein *Hypoxylen hydnicolum* (SCHW.) auf ihnen gefunden<sup>11)</sup>.

Den Polyporeen stellen augenscheinlich am meisten nach gewisse *Hypomyces*-, *Hypocrea*- und *Melanospora*-Arten, seltener Vertreter anderer Gruppen. Man nimmt an, dass parasitisch leben auf:

<sup>1)</sup> Ueber eine auf *Dictyophora* parasitische *Hypocrea*. Act. soc. helvétique des sc., Genève 1886 u. Compt. rend. de la soc. helv. in Arch. des sc. phys. et nat. Sept.—Oct. 1886.

<sup>2)</sup> Selecta fungorum Carpologia, Bd. II, pag. 272.

<sup>3)</sup> SACCARDO, Sylloge, I., pag. 230.

<sup>4)</sup> Vergl. WINTER, Pilze (in RABENHORST's Kryptogamenflora Bd. I, Abtheil. I, pag. 230.

<sup>5)</sup> Carpologie II, pag. 35—37.

<sup>6)</sup> Vergl. SACCARDO, Syll. II, 425.

<sup>7)</sup> Sylloge II, pag. 529.

<sup>8)</sup> Dasselbst pag. 536.

<sup>9)</sup> GREVILLEA, Bd. 9, pag. 49.

<sup>10)</sup> SACCARDO, Sylloge. II, pag. 469 u. 527.

<sup>11)</sup> SACCARDO, l. c. I, pag. 383.



*Merulius tremellosus*: *Sphaeronemella oxyspora* (BERK.).<sup>1)</sup>

*Polyporus adustus*: *Melanospora lagenaria* (PERS.).

„ *annosus* FR.: *Hypomyces Broomeanus* TUL.

„ *applanatus*: *Letendracea turbinata* FKL. Symb. Nachtr. I, 22.

„ *betulinus*: *Eleutheromyces subulatus* (TODE) FKL. Symb., pag. 183.

„ *Curtisii*: *Hypocrea Stereorum* (SCHW.) SACC. Syll. II, 536.

„ *ferrugineus*: *Nectria cosmariospora* de NOT. u. CES.

„ *frondosus*: *Zythia compressa* SCHWEIN. SACC. Syll. III, 616.

„ *hispidus*: *Nectria Granatum* (WALLR.).

„ *igniarius*: *Melanospora lagenaria* (PERS.).

„ *medulla panis*: *Hypocrea lactea* FR.

„ *sulphureus*: *Hypocrea pulvinata* FUECKEL.

„ *versicolor*: *Hypomyces polyporinus* PECK.

„ *spec.*: *Hypocrea fungicola* KARSTEN.

„ „ „ *maculaeformis* BERK. et C.

„ „ *rytidosporea* CES.

„ „ *Hypomyces ochraceus* (PERS.) TUL.

„ „ „ *Cesatii* (MONT.) TUL.

*Polyporus spec.*: *Rosellinia mycophila* (FR.) SACC. I, 263.

„ „ *Sphaeronemella oxyspora* (BERK.) SACC. III, 618.

*Boletus scaber*

„ *subtomentosus* } *Hypomyces chrysospermus* TUL.<sup>2)</sup>

„ *edulis*

„ *spec.*: *Hypomyces Tulasneanus* PLOWR.

Endlich haben auch die Blätterschwämme (Agaricineen) ihre Parasiten. Letztere gehören fast durchgängig den Schlauchpilzen an, seltener den Basidiomyceten.

Von Schlauchpilzen sind es wiederum Vertreter der Gattung *Hypomyces*, welche zahlreiche Repräsentanten der Gattungen *Lactarius* und *Russula*, sowie *Cantharellus*-Arten bewohnen, deren Hüte sie bisweilen förmlich deformieren und schliesslich zerstören. Man wird diese *Hypomyces*-Arten mit ihren Wirthen in den systematischen Werken von WINTER<sup>3)</sup> und SCHRÖTER<sup>4)</sup>, am vollständigsten bei SACCARDO<sup>5)</sup> aufgeführt finden; näher studirt wurden sie von TULASNE<sup>6)</sup>, der auch zuerst zeigte, dass viele Vertreter dieser Gattung unzweifelhafte Agaricinen-Schmarotzer repräsentieren.

Von Basidiomyceten, welche auf Agaricineen hausen, sind als typische Parasiten die kleinen zur Gattung *Nyctalis* gehörenden Blätterschwämme anzuführen (*N. parasitica* FR. und *asterophora* FR.) sowie *Collybia tuberosa*. Man trifft sie auf *Russula*-Arten, speciell der *R. adusta* und *nigricans* an<sup>7)</sup>. Die Annahme, dass diese kleinen Pilze wiederum von *Hypomyces* befallen würden, hat sich nach BREFELD's jüngsten Untersuchungen (l. c) als irrig erwiesen.

<sup>1)</sup> SACCARDO, Sylloge III, 618.

<sup>2)</sup> Selecta fung. Carp. III, pag. 51.

<sup>3)</sup> Bearbeitung der Pilze in RABENHORST's Kryptogamenflora, Bd. I, Abth. II.

<sup>4)</sup> Kryptogamenflora von Schlesien, Pilze.

<sup>5)</sup> Sylloge fungorum II.

<sup>6)</sup> Selecta fungorum Carpologia III.

<sup>7)</sup> Vergl. BREFELD., Untersuchungen aus d. Gesamtgeb. der Mycologie. Heft III, Basidiomyceten. III, pag. 70.

Obwohl die vorstehende Uebersicht keinen Anspruch auf Vollständigkeit machen will, so wird sie doch schon einen deutlichen Hinweis geben, wie vielfach auch die Pilze von Schmarotzern aus ihrer eigenen Verwandtschaft geplagt sind. Der Parasitismus bleibt allerdings in vielen Fällen noch streng zu erweisen, ist aber in Bezug auf die Vertreter von Gattungen wie *Hypocrea*, *Hypomyces*, *Melanospora* und Andere bereits sicher oder doch sehr wahrscheinlich. Auch hier ist noch ein grosses Arbeitsfeld, das freilich, wenn man systematisch vorgehen will, insofern Schwierigkeiten bietet, als die Materialien vielfach nicht ohne Weiteres zu Gebote stehen.

Diese Pilzparasiten auf Pilzen, die dem Auge des Laien und selbst dem Botaniker von Fach meistens vollständig entgehen, spielen offenbar als Regulatoren der Pilzvermehrung eine sehr bedeutsame Rolle in der Natur, mindestens eine eben so grosse, als diejenigen Pilze, welche Krankheiten der niederen oder höheren Thiere hervorrufen.

### 5. Lebensdauer.

Nach der Lebensdauer lassen sich die Pilze, wie die höheren Gewächse, eintheilen in ephemere, annuelle, bienne und perennirende.

Unter ephemeren Arten versteht man solche, welche nur ganz kurze Zeit bis zur Sporenbildung brauchen, dann absterben und aus den Sporen, wenn diese auf ein günstiges Substrat gelangen, sofort aufs Neue sich entwickeln, um nach der Fructification wiederum abzusterben. Diese Vorgänge können sich im Laufe eines Jahres wiederholt abspielen.

Hierher gehören die Mucoraceen, Saprolegniaceen, Ancylisteen, Chytridiaceen, die meisten Peronosporeen, die Hefepilze (Saccharomyceten), die *Penicillium*- und *Aspergillus*-Arten, die meisten Hyphomyceten, manche kleine Basidiomyceten (*Coprinus*-Arten) u. s. w.

Als einjährige oder annuelle Pilze bezeichnet man diejenigen, die bloss einmal im Jahre fructificiren und sodann absterben. Hierher scheinen zu gehören unter den Bauchpilzen (Gastromyceten) die *Nidularien*, *Sphaerobolus*; viele Pyrenomyceten: gewisse *Hypocrea*-Arten, *Cordyceps*, *Ustilina*, manche *Valsa*-*Diaporthe* und *Diatrype*-Arten; viele Becherpilze wie *Helotium*-, *Crouania*-Species.

Wahrscheinlich ist die Zahl der annuellen Schlauchpilze eine bedeutende, doch hat man die Feststellung dieses Verhältnisses, die freilich auch vielfach mit Schwierigkeiten verknüpft ist, meistens noch nicht versucht.

Die biennen (zweijährigen) Arten machen einen Theil ihrer Entwicklung in dem einen Jahre, den anderen im andern Jahre durch. Sicher gestellte Beispiele sind: der Mutterkornpilz, der wie TULASNE und KÜHN zeigten, in dem einen Jahre Sclerotien, im nächsten Frühjahr dann die schlauchbildenden Fruchtkörper entwickelt; *Polystigma rubrum* und *fulvum*, welche im ersten Jahre Spermogonien und die Anlagen der Schlauchfrüchte, im nächsten Frühjahr diese selbst zur Ausbildung bringen; *Sclerotinia Batschiana* (der Eichel-Becherpilz), der nach meinen Beobachtungen im Herbst dieses Jahres in die abgefallenen Eicheln eindringt, diese den Winter, das nächste Frühjahr und den Sommer über durchwuchert, um dieselben in Sclerotien umzuwandeln, worauf dann im Herbst die Becherfrüchte aus den Sclerotien hervorwachsen.

Von ausdauernden (perennirenden) Pilzen sind bereits zahlreiche Fälle sicher gestellt, die sich auf alle grösseren Gruppen der Mycomyceten vertheilen.

Unter den Uredineen erwiesen sich als perennirende Mycelien besitzend: *Gymnosporangium fuscum* (DC), in den Zweigen von *Juniperus Sabina* nach CRAMER<sup>1)</sup> 11 Jahre (und länger) dauernd. *Peridermium Pini*, dessen Mycel nach DE BARY<sup>2)</sup> eine lange Reihe von Jahren (60 Jahre und mehr) fortwachsen und dabei die grossen ringförmigen Wulste des Stammes und der Zweige (Krebsgeschwülste) hervorrufen kann. Im Stengel der Preisselbeeren perennirt das Mycel der *Calyptospora Göppertiana* nach HARTIG<sup>3)</sup> drei Jahre und vielleicht noch länger und geht auch hier von den alten Stengeltheilen aus alljährlich in die jungen Triebe hinein. Mit *Endophyllum Sempervivi* auf *Sempervivum tectorum* und *E. Euphorbiae* auf *Euphorbiae Cyparissias* verhält es sich ähnlich.

Unter den Ascomyceten sind nach SADEBECK<sup>4)</sup> perennirend manche *Exoasci*, wie *E. bullatus* (BERK. u. BR.) in *Crataegus*, *E. Insititiae* SADEB. in *Prunus insititia*, *E. deformans* (BERK.) in *Prunus*-, *Cerasus*-, *Persica*- und *Amygdalus*-Arten, *E. turgidus* in der Birke, und Andere. Hierher gehören auch gewisse Nectrien (*N. cinnabarina*) Xylarien und *Hypoxylon*-Arten, sowie die Trüffeln.

Sehr bedeutend ist die Zahl der ausdauernden Arten bei den Basidiomyceten. Es gehören hierher alle grösseren Bauchpilze (*Scleroderma*, *Bovista*, *Lycoperdon*, *Phallus*), fast alle grossen Blätterschwämme (Agaricineen), die grossen Löcherschwämme (Polyporeen), die Stachelschwämme (Hydneen), die Clavarien etc. Bei denjenigen Polyporeen, welche holzige Hüte produciren, wie *Trametes Pini*, sind auch diese perennirend und können Jahrzehnte alt werden. Dass die Flechten mit relativ wenigen Ausnahmen ausdauern, ist gleichfalls allbekannt.

## Abschnitt VI.

# Systematik und Entwicklungsgeschichte.

## Hauptabtheilung I. Phycomyceten. DE BARY—Algenpilze.

Zu den Mycomyceten treten die Phycomyceten nach mehr als einer Richtung hin in deutlichem Gegensatz. In erster Linie möchte hervorzuheben sein, dass die Keimschläuche und Mycelfäden, wenn sie auch ein ausgesprochenes Spitzenwachsthum besitzen, nicht vermittelt Scheitelzelle wachsen, wie es bei den Keimschläuchen und Mycelfäden der Mycomyceten durchgängig der Fall ist. Schon in dieser Beziehung erinnern die Phycomyceten lebhaft an gewisse Algen und zwar an Siphoneen, speciell an die *Vaucheria*-Arten: Phycomyceten-Mycel und *Vaucheria*-Thallus stellen unter normalen Verhältnissen jedes für sich eine einzige grosse, meist reich verzweigte, mit vielen Kernen versehene Zelle dar. Werden die Ernährungsverhältnisse ungünstig, so kann allerdings eine Querswandbildung auftreten, allein auch in diesem Falle ist die Insertion der Scheidewände keine so regelmässige, dass in gesetzmässiger Weise immer neue Scheitelzellen entstünden, ein gesetzmässiges Spitzenwachsthum mittelst Scheitelzelle aufträte.

<sup>1)</sup> Ueber den Gitterrost der Birnbäume und seine Bekämpfung. Solothurn 1876, pag. 8 des Separatabdrucks.

<sup>2)</sup> Botan. Zeit. 1867, pag. 258,

<sup>3)</sup> Lehrbuch der Baumkrankheiten pag. 58.

<sup>4)</sup> Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Hamburg 1884.

Ein zweites wichtiges Unterscheidungsmerkmal zwischen den genannten Pilzgruppen dürfte in der Production von Schwärmsporen liegen, die zwar gewissen Familien der Phycomyceten, aber keinem einzigen Mycomyceten zugeschrieben werden darf. Aber gerade diese Eigenthümlichkeit tritt uns bei sehr vielen Algen entgegen. Sie erklärt sich aus dem Wasserleben, welches die Letzteren mit den schwärmsporenbildenden Phycomyceten gemeinsam haben. Die Mycomyceten aber sind Luftbewohner.

Aber nicht bloss hinsichtlich des Thallus und der Zoosporenproduction finden sich auffällige Analogieen zwischen Phycomyceten und Algen, sondern auch in Betreff der Production von Dauerzellen erzeugenden Apparaten: des Zygosporien-Apparats und des Oosporienbildenden. So wie bei den Conjugaten unter den Algen zwei sexuell differenzirte Zellen zur Erzeugung einer Zygosporie zusammenwirken, so auch bei den Zygomyceten unter den Algenpilzen; und wie bei *Vaucheria*, *Oedogonium* und anderen Algen Oogon und Antheridium sich vereinigen zur Bildung von Oosporien, so auch bei den Oosporien unter den Algenpilzen. Dabei ist auch die äussere Form dieser Sexualorgane und der Sexualproducte in beiden Gruppen eine sehr ähnliche.

Jedenfalls werden die angeführten Aehnlichkeitsmomente zwischen Phycomyceten und gewissen Algen lehren, dass der Name »Algenpilze« nicht ohne Berechtigung gewählt wurde.

Die Zahl der Repräsentanten stellt sich nach SACCARDO's Sylloge gegenwärtig auf etwa 500.

#### Gruppe I.

#### Chytridiaceen.

Die zahlreichen Vertreter dieser Gruppe spielen in der Natur insofern eine bedeutsame Rolle, als sie niedere Organismen, insbesondere Algen (chlorophyllgrüne Algen, Diatomeen, blaugrüne Algen etc.) aber auch Pilze (z. B. Saprolegniaceen) und niedere Thiere (wie Nematoden, Räderthiere und Infusorien, insbesondere deren Cysten, Euglenen etc.) in grossem Maassstabe befallen und vernichten können. Seltener dringen sie in das Gewebe höherer Pflanzen ein, wenige Arten leben rein saprophytisch. Ohne Wasser oder sehr feuchte Substrate können sie nicht existiren. Da sie fast durchweg auf den Rahmen einer einzigen Wirtszelle oder gar nur eines Theiles derselben beschränkt bleiben und diese Wirtszellen überdies im Ganzen und Grossen ziemlich geringe Dimensionen haben, also auch nur eine sehr beschränkte Menge von Nährstoffen liefern, so tritt im Vergleich zu anderen Phycomyceten-Familien die Entwicklung des vegetativen Systems (Mycels) erheblich zurück, ist bei gewissen Formen nur noch in Andeutungen zu finden und fehlt bei manchen sogar gänzlich. In entsprechend grosser Einfachheit erscheint auch die Fructification. Mit Ausnahme mancher *Cladochytrium*-artigen und einiger zweifelhaften Vertreter producirt jedes Individuum nur ein einziges fructificatives Organ, entweder ein Schwärmsporangium oder eine einfache Dauerspore. Nur bei *Polyphagus* wirken zur Erzeugung derselben zwei Individuen zusammen, ein Vorgang, den man als Sexualact gedeutet hat. Die gewöhnlich amoeboiden Zoosporen sind stets mit einer einzigen Cilie und meist mit einem fettartigen, bei einigen Arten gefärbten Tröpfchen versehen. Die Dauersporen werden bei der Auskeimung direct oder indirect zu Schwärmsporangien umgewandelt. Aller Wahrscheinlichkeit nach sind die Chytridiaceen Abkömmlinge von Oosporien-artigen oder von Zygosporien-artigen Phycomyceten oder von beiden. Ihre grosse Einfachheit im Baue lässt sich als eine Folge

der parasitischen Lebensweise auffassen. Sehen wir doch, wie auch im Thierreich (z. B. bei den parasitischen Krebsen) auffällige Reductionen an den Organen der Parasiten auftreten können. Begründet wurde die Familie der Chytridiaceen durch A. BRAUN. Warum ich die Plasmodien bildenden Gattungen *Synchytrium*, *Woronina*, *Olpidiopsis*, *Rozella*, *Reesia* etc. von der Betrachtung ausschliesse, habe ich bereits pag. 272 erörtert.

Literatur: BRAUN, A., Ueber Chytridium, eine Gattung einzelliger Schmarotzergewächse. Monatsber. d. Berliner Akademie 1855 und Abhandlungen derselben 1855. Derselbe, Ueber einige neue Arten von Chytridium und die damit verwandte Gattung Rhizidium. Monatsber. d. Berl. Akad. 1856. — COHN, F., Ueber Chytridium. Nova Acta Leop. Carol. Vol. 24. — BAIL, Chytridium Euglenae, Ch. Hydrodictyi. Bot. Zeit. 1855. — CIENKOWSKI, Rhizidium Conservae glomeratae. Bot. Zeit. 1857. — SCHENK, A., Algologische Mittheilungen. Verhandl. d. Phys. med. Gesellsch. Würzburg. Bd. VIII. — Derselbe, Ueber das Vorkommen contractiler Zellen im Pflanzenreiche. Würzburg 1858. (Rhizophidium). — DE BARY, A., u. WORONIN, M., Beitr. z. Kenntniss der Chytridieen. Berichte d. naturf. Ges. Freiburg. Bd. 3. (1863) und Ann. sc. nat. Sér. 5. t. 3. — DE BARY, A. Beitr. z. Morphologie und Physiologie der Pilze I. 1864 (Cladochytrium Menyanthis). — WORONIN, Entwicklungsgeschichte von Synchytrium Mercurialis. Bot. Zeit. 1868. — KNY, L., Entwicklung von Chytridium Olla. Sitzungsber. Berliner naturf. Freunde 1871. — CORNU, M., Chytridinées parasites des Saprolegniées. Ann. sc. nat. Sér. 5. t. 15 (1872). — SCHRÖTER, J., Die Pflanzenparasiten der Gattung Synchytrium. COHN's Beitr. z. Biol. I. (1875). — NOWAKOWSKI, L., Beitr. z. Kenntniss der Chytridiaceen. Das. II. (1876). — Derselbe, Polyphagus Euglenae. Das. II. — Derselbe, Ueber Polyphagus. Polnisch. Abhandl. d. Krakauer Ak. 1878. — WORONIN, Chytridium Brassicae. Pringh. Jahrb. XI (1878). — FISCHER, A., Ueber die Stachelkugeln in Saprolegniaceenschläuchen (Olpidiopsis) Bot. Zeit. 1880. — Derselbe, Untersuchungen über die Parasiten der Saprolegnieen. Pringh. Jahrb. 14. (1882). — SCHRÖTER, J., Ueber Physoderma. Berichte d. schlesischen Gesellschaft 1882. — ZOFF, W., Zur Kenntniss der Phycomyceten. I. Zur Morphologie und Biologie der Ancylisteen und Chytridiaceen. Nova acta Leop. Carol. Bd. 47. (1884). — Derselbe, Ueber einige niedere Algenpilze und eine neue Methode, ihre Keime aus dem Wasser zu isoliren. Halle 1887. — BORZI, A., Nowakowskia, eine neue Chytridiacee. Bot. Centralbl. 22 (1885). — WRIGHT, E. P., On a species of Rhizophidium parasitic on spec. of Ectocarpus (Dublin) 1877. — FISCH, C., Beiträge zur Kenntniss der Chytridiaceen. Erlangen 1884. — MAGNUS, P., Ueber eine neue Chytridiee. Verhandl. d. brandenb. bot. Vereins 21 (1885). — RATTRAY, J., Note on Ectocarpus. Transact. Roy. Soc. Edinburg 32 (1885). — BÜSGEN, M., Beitrag zur Kenntniss der Cladochytriaceen. Beitr. z. Biol. Bd. 4, Heft 3 (1887). — ROSEN, F., Beitrag zur Kenntniss der Chytridiaceen. Beitr. z. Biol. Bd. 4, Heft 3 (1887). — DANGEARD, Mémoire sur les Chytridinées. Le botaniste fasc. 2, Sér. 1 (1888).

### Familie 1. Olpidiaceen.

Wir haben es hier mit Chytridiaceenformen zu thun, welche nach Bau und Entwicklung grösste Einfachheit zeigen. Der vegetative Zustand ist nämlich auf ein im günstigsten Falle etwas schlauchförmig gestrecktes, meistens aber ganz kurzes, ellipsoïdisches oder kugeliges Gebilde reducirt, verdient also gar nicht den Namen eines Mycel im Sinne der übrigen Chytridiaceen. Zur Zeit der Fructification wird es nicht etwa zweizellig, wie bei den Rhizidiaceen, oder gar mehrzellig, wie bei den Cladochytriaceen, sondern es bleibt einzellig und wird unmittelbar zu einem *Zoosporangium*. Da die Olpidiaceen im Innern von Algenzellen oder in kleinen Thieren leben, so treibt das Sporangium durch die Wirthsmembran einen Entleerungsschlauch, der sich an der Spitze öffnet, um die einzelligen, kugeligen Zoosporen zu entlassen. Dieselben setzen sich auf anderen Wirthen fest, runden sich ab, umgeben sich mit Membran und treiben einen feinen Perforationsschlauch durch die Wirthsmembran hindurch, der, das Plasma

des Schwärmers aufnehmend, anschwillt zur »Keimblase«, welche sich nun, während Schwärmsporenhaut und Entleerungsschlauch durch Vergallertung vergehen, durch Aufnahme von Nährstoffen aus der Wirthszelle vergrößert und zu dem *Zoosporangium* wird. Nachdem eine Reihe von Schwärmsporangien-Generationen gebildet sind, werden Dauersporen erzeugt, indem die Keimkugel sich nach Vergrößerung mit dicker Haut umgiebt. So ist es bei der Gattung *Olpidium*, während bei *Olpidiopsis* zwei Zellen entstehen, von denen die eine, von CORNU »*cellule adhérente*« genannte, ihren Inhalt an die andere, zur Dauerspore werdende, abgibt. Möglicherweise ist dieser Vorgang ein sexueller, die sich entleerende Zelle würde dann als *Antheridium* anzusprechen sein, die andere als *Oospore*.

#### Gattung 1. *Olpidium* A. BRAUN.

Schwärmsporangien einzeln oder gesellig, kugelig oder ellipsoidisch, je nach der Grösse der Wirthszelle oder nach ihrer Lage einen kürzeren oder längeren Entleerungsschlauch treibend, wenige bis zahlreiche, meist sehr kleine Schwärmer entlassend. Dauersporen von der Form der Schwärmsporangien, derbwandig, hyalin oder bräunlich, meist mit grossem Fetttropfen, bei der Auskeimung zu einem Schwärmsporangium werdend.

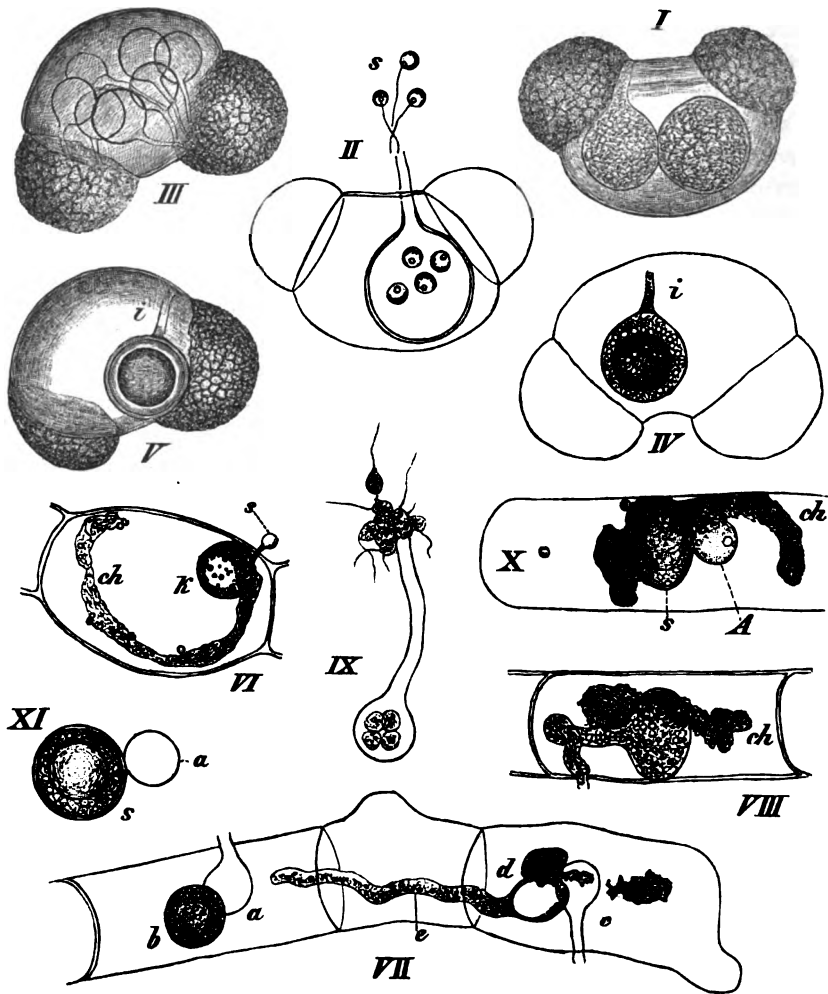
*O. pendulum* Zopf. Man erhält diese Art häufig, wenn man *Pinus*-Pollen auf Wasser sät, das man einem Flusse oder Teiche entnommen hat. Sporangien kugelig, in der Ein- oder Mehrzahl in der Wirthszelle vorhanden, oft bis zu einem Dutzend, im ersteren Falle bis 30 Mikrom. messend, im letzteren ums Mehrfache kleiner, die grossen Exemplare mit kurzem und dickem, die kleineren mit langem und dünnen Entleerungsschlauche, der meist an der Grenze von Pollenzelle und Luftsäcken getrieben wird. Zoosporen klein, etwa 4—5 Mikrom. messend, ihre Cilie beim lebhaften Schwärmen nachschleppend. Das Eindringen geschieht wie oben angegeben. Nach längerer Cultur treten die Dauersporen auf, man erkennt sie schon in jüngeren Stadien an dem reicheren Fettgehalt und daran, dass sie an dem Eindringsschlauche aufgehängt sind, der hier merkwürdigerweise stets erhalten bleibt und selbst an ganz reifen Sporen meist noch zu sehen ist (Fig. 66, IV V), nur dass er jetzt vollkommen inhaltslos erscheint. Allmählich sammelt sich das Fett zu einem grossen centralen oder excentrischen Tropfen (Fig. 66, V), während die Membran sich verdickt und schliesslich doppelt contourirt erscheint.

#### Gattung 2. *Olpidiopsis* (CORNU).

Von *Olpidium* im Wesentlichen nur dadurch unterschieden, dass bei der Fructification in Dauersporen zwei an Grösse und meist auch an Gestalt verschiedene Zellen dicht neben einander entstehen und mit einander verwachsen, worauf die eine kleinere ihr Plasma an die andere grössere abgibt.

*O. Schenkiana* Zopf<sup>1)</sup>. Ein häufiger Feind der Conjugaten, speciell der *Spirogyra*, *Mougeotia* und *Mesocarpus*-Arten, der meist in vegetativen, hin und wieder aber auch in copulirenden Zellen, bisweilen selbst in jungen Zygoten sich einnistet und diese zum Tode führt. Er tritt oft in solcher Massenhaftigkeit auf, dass er für sich allein die Watten genannter grüner Algen ausbleicht; häufig unterstützen ihn *Lagenidium*- und *Myzocyttium*-Arten in seinem Zerstörungswerke. Nachdem die Zoospore sich an die Algenmembran festgesetzt und mit Haut umgeben, treibt sie einen feinen Infectionsschlauch, der an der Spitze zur Keimkugel anschwillt (Fig. 66, VI k). Schwärmsporenhaut und Infectionsschlauch gehen nach

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Phycomyceten I. Nova act. Bd. 47. No. 4.



(B. 675.)

Fig. 66.

I—V 540fach. Das in Pollenkörnern von *Pinus* sich ansiedelnde *Opidium pendulum* ZOPF. I Ein Pollenkorn mit 2 grösseren nahezu reifen Schwärmsporangien, das eine in der Seitenansicht mit seinem Entleerungsschlauche, das andere von unten gesehen, mit bereits deutlich in Schwärmer zerklüftetem Inhalt. II Ein Pollenkorn mit einem grossen Zoosporangium, das seine Zoosporen *s* z. Th. schon entleert hat. III Ein Pollenkorn mit 7 bereits entleerten kleineren Sporangien. IV Pollenkorn mit einer erst halb entwickelten Dauerspore; sie ist aufgehängt an dem ursprünglichen Eindringsschlauche *i*, der noch körniges Plasma enthält. V Pollenkorn mit einer reifen dickwandigen Dauerspore, *i* der noch immer ziemlich deutlich sichtbare Eindringsschlauch. VI—XI *Olpidopsis Schenkiana* ZOPF in *Spirogyra*-Zellen. VI 300fach. *s* Entleerte Haut eines Schwärmers, der durch die Wandung der Spirogyrenzelle seinen Infektionsschlauch und an der Spitze desselben die jetzt bereits erheblich vergrösserte Keimkugel getrieben hat; *ch* Chlorophyllband. VII 300fach. 3 Zellen eines *Spirogyra*-Fadens, in zweien derselben je 2 Sporangien der *Olpidopsis*, von denen das eine (bei *a* und *c*) bereits entleert ist; bei *e* ein ziemlich langer, die Querwände durchbrechender Entleerungsschlauch. VIII 300fach. Schwärmsporangium, reif, mit gekrümmtem Entleerungsschlauche; *ch* zerstörtes Chlorophyllband. IX 300fach. Sporangium seine Schwärmer aus dem langen Entleerungsschlauche entlassend. X 300fach. Dauersporenapparat, *A* abgebende Zelle, *s* junge Dauerspore; *ch* Chlorophyllband. XI 540fach. Dauersporenapparat. *a* die abgebende Zelle bereits entleert, *s* die reife derbwandige, mit grossem Oeltropfen versehene Dauerspore.

ihrer Entleerung durch Vergallertung zu Grunde, während die Keimkugel sich auf Kosten der Wirthszelle vergrössert, erhebliche Veränderungen im Inhalt hervorbringend, wie man bei *Spirogyra* schon an der Contraction der zuvor spiraligen Chlorophyllbänder und des Plasmaschlauches bemerkt (Fig. 66, VIII, X *A*). Im Beginn des Generations-Cyclus werden aus den Keimkugeln immer nur Schwärmsporangien gebildet. Ihre gewöhnlichste Form ist die des Ellipsoïds (Fig. 66, VII *d*, VIII), doch kommen mitunter recht häufig auch kugelige Formen vor (Fig. 66, VII *abc*, IX). In ihrem mit stark glänzenden Körnern durchsetztem Plasma entstehen 1 bis 2 grosse Vacuolen (Fig. 66, VII *b*). Gleichzeitig erfolgt die Anlage eines Entleerungsschlauches, der die Membran der Wirthszelle, oft auch deren Querwand (Fig. 66, VII *e*) durchbohrt, bald lang, bald kurz, bald gerade, bald gekrümmt erscheint (Fig. 66, VII VIII IX). Schliesslich öffnet sich derselbe an der Spitze, um die je nach der Grösse der Sporangien zu mehreren bis vielen (oft bis 50) vorhandenen kleinen Schwärmer ins umgebende Wasser zu entlassen. Wenn die Production von Sporangien einige Wochen gedauert hatte, traten in meiner Cultur Dauerzustände auf. Schon bei der Musterung der Sporangien wird man bemerken, dass hier und da, mitunter aber auch in jeder Zelle eines Spirogyrenfadens je 2 Sporangien dicht neben einander entstehen (Fig. 66, VII *ab*, *cd*). Etwas Aehnliches finden wir nun bei der Dauersporenbildung. Auch hier entstehen zwei Individuen dicht neben einander, sie verwachsen aber in der Folge, und das eine giebt all sein Plasma an das andere ab,<sup>1)</sup> worauf dieses grösser, dickwandig und fettreich wird, und nun eine Dauerspore darstellt, während vom anderen nur noch die entleerte farblose Membran übrig bleibt, die sich schliesslich durch Vergallertung auflösen kann. Die abgebende Zelle ist gewöhnlich kugelig, die aufnehmende kugelig oder ellipsoidisch. Zwischen beiden bemerkt man oft einen deutlichen schmalen Isthmus. Nach einer gewissen Ruhezeit keimt die Dauerspore in der Weise aus, dass sie zum Schwärmsporangium wird.

#### Familie 2. Rhizidiaceen.

Obschon hier im Vergleich zu den Olpidieen meist ein deutliches, monopodial verzweigtes Mycel auftritt (Fig. 17 und Fig. 67), so besitzt dasselbe doch im Allgemeinen nur sehr geringe Dimensionen und solche Feinheit, dass es bei solchen Rhizidieen, die in Algenzellen oder thierischen Zellen parasitiren, von älteren Beobachtern vielfach gänzlich übersehen wurde und in einer ganzen Anzahl von Fällen nur mittelst besonderer Präparation zur Anschauung zu bringen ist. Manche Mycologen pflegen sehr kleine Rhizidiaceen-Mycelien sogar als blosse »Haustorien« anzusprechen. Jedes Individuum producirt im Gegensatz zu den Cladochytriaceen nur ein einziges Sporangium resp. eine einzige Dauerspore. Zur Erzeugung der letzteren treten übrigens bei *Polyphagus* der Regel nach zwei Individuen zusammen (Fig. 67, V), ein Vorgang, den man als Sexualact gedeutet hat (s. *Polyphagus*). Bei den frei oder im Schleime gewisser Algen lebenden Rhizidiaceen, sowie bei denjenigen Thier- und Algenparasiten, welche das Sporangium resp. die Dauerspore extramatrikal, das Mycel intramatrikal entwickeln, entstehen diese Fructificationszellen meist direkt aus der Schwärmspore, indem sich diese nach Umhüllung mit Membran stark vergrössert. Rein intramatrikale Individuen bilden das Sporangium, resp. die Dauerspore aus der

<sup>1)</sup> Meine frühere Deutung, nach welcher ursprünglich nur ein Individuum vorhanden sei, das sich später in zwei theile, halte ich jetzt auf Grund besserer Einsicht nicht mehr aufrecht.



sogenannten Keimkugel, welche dadurch entsteht, dass die Schwärmspore, nachdem sie sich mit Haut umgeben, einen dünnen Keimschlauch durch die Wirthsmembran treibt, der an seiner Spitze zur kugeligen oder ellipsoidischen Zelle aufschwillt. Intramatrikale Sporangien treiben zum Zweck der Schwärmerentleerung einen längeren oder kürzeren Entleerungsschlauch durch die Wirthsmembran, extramatrikale zeigen ein bis mehrere vor der Reife durch einen Gallertpfropf oder ein Deckelchen verschlossene Austrittsstellen. In selteneren Fällen werden die Zoosporen nicht in dem Sporangium selbst, sondern in einer Ausstülpung desselben zur Reife gebracht. Man bezeichnet dann jenes als »Prosporangium« (Fig. 67, IIIa). Nach längerer Ruhezeit keimen die Dauersporen zu Schwärmsporangien aus. Doch ist diese Auskeimung nur erst bei wenigen Vertretern beobachtet worden.

#### Genus 1. *Rhizophidium* SCHENK.

Die Schwärmer setzen sich auf der Wirthszelle fest, umgeben sich mit Membran und senden einen Keimschlauch in die Wirthszelle hinein, der sich zu einem sehr kleinen, äusserst feinfädigen Mycel verzweigt. Der extramatrikale, durch Aufschwellung aus der ursprünglichen Schwärmspore entstehende Theil wird zum Sporangium, das sich gegen das Mycel durch eine Scheidewand abgrenzt und der Regel nach mehrere Mündungen besitzt, welche nicht durch einen Deckel, sondern durch Gallertpfropfe verschlossen sind. Dieselben verquellen bei der Reife vollständig und die kugeligen mit nachschleppender Cilie versehenen, hüpfende Bewegungen zeigenden Zoosporen schlüpfen durch die Öffnungen aus. Nachdem verschiedene Zoosporangien tragende Generationen aufeinander gefolgt sind, treten Dauersporen bildende Pflänzchen auf. Sie entwickeln sich zunächst wie die sporangientragenden, nur dass schliesslich der der aufgeschwollenen Schwärmspore entsprechende Behälter zur Dauerspore wird.

1. *Rhizophidium pollinis* (A. BRAUN) ZOPF<sup>1)</sup>. Zur Gewinnung dieses in stehenden und fliessenden Gewässern häufigen Organismus säet man Pollenkörner von Coniferen oder auch Blütenpflanzen auf solchen Localitäten entnommenes Wasser. Gewisse im Pollen vorhandene Stoffe üben, wie es scheint, einen Reiz auf die in dem Wasser fast stets vorhandenen winzigen (4—6 Mikrom. messenden) kugeligen, mit einer nachschleppenden Cilie versehenen Schwärmsporen (Fig. 17, IV, bei *s*) aus, wodurch letztere veranlasst werden, nach dem Pollenkorn hinzuwandern und sich an dasselbe anzusetzen. Sie ziehen hierauf ihre Cilie ein, umgeben sich mit einer Cellulosehaut und treiben nun einen sehr feinen Keimschlauch durch die Pollenhaut hindurch (Fig. 17, I *m*), der sich zu einem äusserst feinfädigen, früher gänzlich übersehenen, durch Behandlung mit Aetzkali oder Färbemitteln aber leicht nachweisbaren, relativ reichverästelten Mycel entwickelt (Fig. 17, I *m*, II *m*, III—V). Dasselbe führt nun dem der ursprünglichen Schwärmerzelle entsprechenden extramatrikalen Behälter Nahrung zu, sodass derselbe zu einer allmählich sich vergrössernden Kugel aufschwillt (Fig. 17, II *a b*), die zwischen 6 und 40 Mikrom. Durchmesser erlangt und sich durch eine Querwand gegen das Mycel abgrenzt. Schliesslich wird sie zum Schwärmsporangium (Fig. 17, III *s p*). In der Wandung desselben entstehen

<sup>1)</sup> Ueber einige niedere Algenpilze (Phycomyceten) und eine neue Methode, ihre Keime aus dem Wasser zu isoliren. Halle 1887.

mehrere (1–4) Tüpfel, welche anfangs durch die an dieser Stelle gequollene Membran wie durch eine Gallertpapille verschlossen sind (Fig. 17, III *m*), bei der Reife aber durch Quellung und Auflösung der letzteren geöffnet werden worauf die Schwärmer an diesen Stellen ausschlüpfen (Fig. 17, IV).

Der eben geschilderte Entwicklungsgang kann sich nun wiederholen, bis schliesslich die Bildung Sporangien tragender Pflänzchen aufhört und Dauersporen tragende Pflänzchen an ihre Stelle treten. Bezüglich der Entstehungsweise schliessen sich letztere den ersteren an, nur dass schliesslich die extramatrikale Zelle zu einer einzigen grossen etwa kugeligen Spore wird, die sich mit einer dicken, zweischichtigen, sculptur- und farblosen Membran umgiebt und im Innern Fetttropfchen speichert, die schliesslich meist zu einem einzigen grossen Tropfen vereinigt werden (Fig. 17, V, bei *d* und *e*). Bei der noch zu beobachtenden Keimung dürfte der Inhalt der Dauerspore zu Schwärmern umgewandelt werden.

### Genus 2. *Polyphagus* NOWAKOWSKI.

Frei lebende Chytridiaceen mit mehr oder minder entwickeltem Mycel, das mit seinen äussersten Enden in Algenzellen eindringt und diese aussaugt. Die Schwärmsporangien entstehen durch Vergrösserung der ursprünglichen Schwärmspore und treiben eine weite Aussackung, in welche das Plasma hineinwandert, um sich in zahlreiche ellipsoidische Schwärmer zu zerklüften. Gewöhnlich treten, bei dichtem Beisammenleben, zwei Individuen mit einander durch eine schlauchartige Anastomose in Fusion. Indem das Plasma beider Individuen in die Anastomose hineinwandert, schwillt diese an einer Stelle bedeutend an, grenzt sich nach beiden Seiten hin durch eine Querwand ab und wird zur dickwandigen Spore (Zygospore).

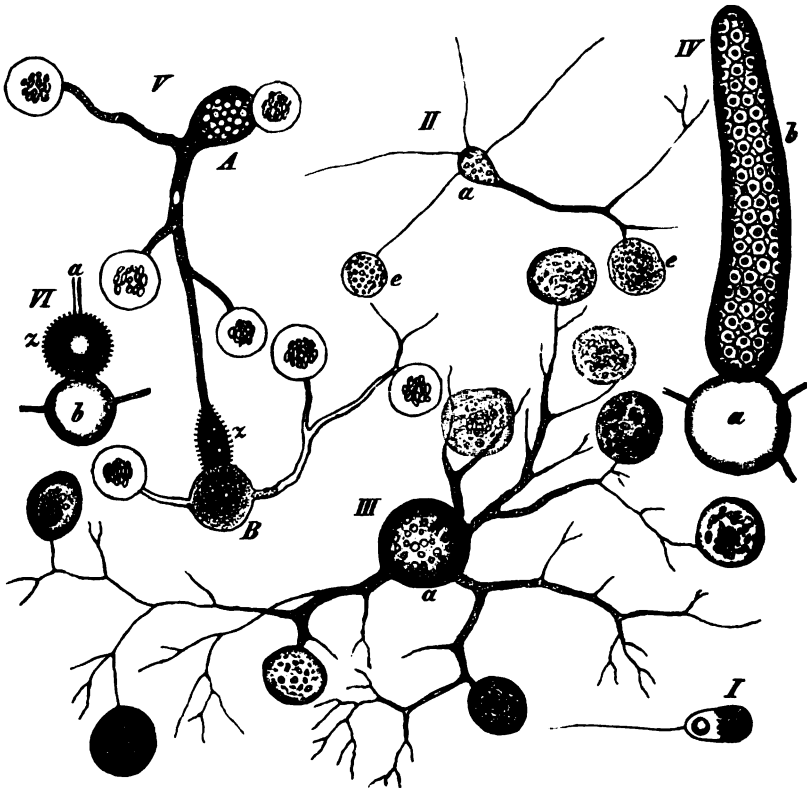
*Polyphagus Euglenae* NOWAKOWSKI<sup>1)</sup>. Lebt zwischen *Euglena viridis*, deren Individuen sie befällt, abtötet und ihres Inhaltes, speciell auch des Chlorophylls, das verfärbt wird, und des Paramylums beraubt.

Die ellipsoidische, mit einem grossen Fetttropfen und einem Kern versehene, eincilige Schwärmspore (Fig. 67, I) keimt, nachdem sie zur Ruhe gekommen ist, ihre Cilie eingezogen und sich mit Membran umkleidet hat, mit mehreren Keimschläuchen aus (Fig. 67, II), die sich mit ihrer Spitze in *Euglena*-Zellen einbohren und aus diesen ihre Nahrung schöpfen. Während sie sich zu einem Mycel verzweigen, und die Aeste ihrerseits in *Euglenen* eindringen, werden sie dicker, und diejenige Partie, welche der ursprünglichen Schwärmspore entspricht, schwillt stark blasig auf (Fig. 67, III *a*) und bekommt einen an gelbgefärbten Fetttropfchen reichen Inhalt. Hat sie ihre definitive Grösse erreicht, so erfolgt ihre Ausbildung zum Sporangium, zwar nicht direkt, wohl aber indirekt. Es entsteht nämlich eine seitliche Aussackung (Fig. 67, IV *b*), die sich zu einem schlauchartigen Gebilde erweitert und alles Plasma der Blase *a* in sich aufnimmt, worauf sich dieses in zahlreiche Schwärmer zerklüftet (Fig. 67, IV *b*). Der schlauchförmige Behälter repräsentirt also das eigentliche Sporangium, während die Blase ein Prosporangium darstellt. Endlich öffnet sich das Sporangium an seiner Spitze und die Schwärmer treten aus. Sie sind schwach amöboïd.

Nachdem eine kleinere oder grössere Reihe von Generationen solcher

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Chytridiaceen. COHNS Beitr. II. Heft II, pag. 201–216, u. Ueber *Polyphagus*. Abhandl. d. Krakauer Ak. 1878; polnisch.

sporangientragenden Pflänzchen erzeugt ist, treten nach demselben Modus sich entwickelnde, aber zumeist zwerghafte, kümmerliche Individuen auf, die paarweise copuliren: Ein Mycelschlauch des einen Individuums (Fig. 67, V A) wächst auf den blasenförmigen Theil des anderen (Fig. 67, V B) zu, setzt sich mit der Spitze an diesen und nimmt in der Nähe der Ansatzstelle an Dicke zu



(B. 676.)

Fig. 67.

*Polyphagus Euglenae*. I 550fach Zoospore mit ihrer Cilie, grossem Oeltropfen im vorderen und kleinem Kern im hinteren Theile. II 400fach. Junges Individuum mit 5 Mycelschläuchen, von denen 4 sehr fein und noch unverzweigt erscheinen und 2 in je eine *Euglena*-Zelle *e* eingedrungen oder einzudringen im Begriff sind. Der aufgeschwollene Theil *a* entspricht dem ursprünglichen Schwärmer. III 400fach. Entwickeltes Pflänzchen mit 4 kräftig entwickelten meist mehrfach verzweigten Mycelfäden, deren Aeste *z*. Th. in *Euglenazellen* eingedrungen sind und diese zum grossen Theil abgetödtet haben. Die stark bauchige Stelle bei *a*, aus dem ehemaligen Schwärmer durch Aufschwellung hervorgegangen, repräsentirt das fast reife Prosporangium. IV 600fach. Sporangium *b* mit vielen Schwärmern. Es ist dadurch entstanden, dass die Membran des Prosporangiums *a* sich ausgestülpt und das Plasma des letzteren aufgenommen hat, worauf es sich durch eine Querwand abgrenzte und seine Schwärmer bildete. V 350fach. Zwei Pflänzchen *A* u. *B* in Copulation. Ihre Mycelzweige sind in *Euglenen* eingedrungen. *z* die junge Zygospore. VI 350fach. Weiterer Entwicklungszustand der jungen Zygospore in voriger Figur. *a* der entleerte Schlauch des in voriger Figur mit *A*. *b* entleerte Blase des in voriger Figur mit *B* bezeichneten Individuums. Alles nach NOWAKOWSKI.

(Fig. 67, V, bei *z*). Hierauf wird die Membran an der Ansatzstelle aufgelöst und so eine directe Verbindung des Plasma's der beiden Individuen hergestellt. Als bald wandert das Plasma beider nach der erwähnten erweiterten Stelle hin; dieselbe schwillt infolgedessen stark auf, rundet sich, grenzt sich durch je eine Querwand gegen beide Individuen ab, verdickt ihre Membran (meist unter Gelbfärbung und Wärrchenbildung) wird fettreich und bildet sich so allmählich zur

Dauerspore (Fig. 67, VI<sub>2</sub>) aus. Letztere verhält sich bei der Keimung wie ein Prosporangium.

Nach dem Gesagten ist die Dauerspore als eine Art Zygosporie aufzufassen. Eigenthümlich im Vergleich zu Zygosporien bildenden höheren Phycomyceten erscheint der Umstand, dass die Copulationszellen hier vollständige Individuen, relativ grosse mycelartig verzweigte Zellen darstellen. Mit dem Ausdruck »Copulation« will ich übrigens nichts präjudiciren. DE BARY, der alle solche Copulationserscheinungen ohne Weiteres als sexuelle auffasst, glaubt mit NOWAKOWSKI auch bei *Polyphagus* einen wirklich sexuellen Vorgang annehmen zu müssen<sup>1)</sup>; wogegen FISCH<sup>2)</sup> im Hinblick auf die Thatsache, dass die copulirenden Individuen beide oder wenigstens eines kümmerlich erscheinen, und dass in dichter Lagerung fast alle oder doch sehr viele Exemplare durch ihre Myceläste mit einander anastomosiren, die Sache so zu deuten scheint, dass eine gewöhnliche Fusion vorliegt zum Zweck der Erzeugung einer kräftigeren Zygosporie. So lange nicht das Gegentheil wirklich erwiesen ist, möchte ich diese Auffassung theilen. Uebrigens können die Dauersporien auch an einzelnen Individuen auftreten. Sie treiben nach FISCH von der Blase aus einfach eine Ausstülpung, die sich zur Dauerspore ausbildet. Die Copulation ist also wenigstens nicht nöthig.

### Familie 3. Cladochytrieen.

Wesentliche Differenzen gegenüber den Rhizidiaceen liegen erstens in einer mehr typischen Ausbildung des Mycels, insofern dasselbe reiche Verzweigung eingeht, daher auch im Gewebe der von ihnen bewohnten höheren Pflanzen weit hinkriecht, entweder intracellular oder intercellular verlaufend, zweitens darin, dass die Sporangien nicht in der Einzahl, sondern zu mehreren bis vielen entstehen, theils als intercalare, theils als terminale Anschwellungen der Myceläste. Auf gleiche Weise werden die Dauersporien angelegt, welche bei der Keimung zu Schwärmsporangien werden können. Bei gewissen Vertretern werden nicht erst Zoosporangien, sondern gleich Dauerzellen gebildet, bei anderen kennt man nur die schwärmsporangientragende Generation.

#### Gattung 1. *Cladochytrium* NOWAKOWSKI.

Meist im Gewebe von Wasser- oder Sumpfpflanzen lebend (*Lemna*-Arten), *Isoetes*, *Acorus Calamus*, *Trianea*, *Iris Pseudacorus*, *Glyceria spectabilis*. Die Mycel-fäden dringen in die Wirthszellen ein und schwellen hier an dem und jenem Punkte zu kugeligen, birnförmigen oder ellipsoidischen, mitunter durch eine Querwand getheilten Sporangien an, die dann einen (*Cl. tenue* Now.) oder mehrere (*Cl. polystomum* ZOPF) Entleerungsschläuche durch das Wirthsgewebe treiben, durch welche sie ihre bald mit farblosem, bald mit orangegelbem Oeltropfen versehenen, kleineren oder grösseren Schwärmer entlassen. Dauersporien unbekannt.

*Cl. tenue* Now. In *Acorus Calamus*, *Iris Pseudacorus*, *Glyceria spectabilis*.

#### Gattung 2. *Physoderma* WALLROTH.

Im Gewebe verschiedener Sumpfpflanzen parasitirend. Zoosporienbildung noch unbekannt. Dauersporien in den Parenchymzellen entstehend mit dicker, brauner Membran versehen, kugelig oder ellipsoidisch. Bilden auf den Nährpflanzen

<sup>1)</sup> Morphol., pag. 176.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Kenntniss der Chytridiaceen. Erlangen 1884.

schwielenförmige Anschwellungen. Besonders von DE BARY<sup>1)</sup> und SCHRÖTER<sup>2)</sup> studirt.

*Ph. Menyanthus* DE BARY. Erzeugt an Blattstielen und Blättern rosenrothe, später sich bräunende, kreisförmige oder etwas verlängerte Schwielen. Dauersporen einzeln oder zu mehreren in einer Nährzelle, durch gegenseitigen Druck oft abgeflacht. Sie bilden bei der von GÖBEL beobachteten Keimung Schwärmsporen.

## Gruppe II.

### Oomyceten. Eibildende Algenpilze.

Die Oomyceten stehen im Vergleich zu der folgenden Gruppe, den Zygomyceten auf einer niedrigeren Lebensstufe, insofern, als ein grosser Theil derselben ausschliesslich oder doch in gewissen Stadien auf das Wasserleben angewiesen ist. Sie stehen hierdurch einerseits den Chytridiaceen, andererseits den Algen nahe. Die Anpassung der Wasserbewohner (Saprolegnieen, Ancylisteen, Peronosporeen ex parte) an das Wasserleben documentirt sich in der Production von Zoosporen bildenden Behältern (Zoosporangien), die Anpassung der Luftbewohner (Peronosporeen ex parte) an das Luftleben in der Production von Conidien. Ein grosser Theil der Wasserbewohner, die Ancylisteen ausgenommen, führt saprophytische Lebensweise und greift nur bei Gelegenheit zum Parasitismus; die typischen Luftbewohner dagegen sind wie es scheint sämmtlich Parasiten. Es ist wahrscheinlich, dass die aerophyten Oomyceten sich aus den hydrophyten Formen entwickelt haben; die Uebergänge zwischen beiden sind in den amphibischen Gattungen *Pythium* und *Phytophthora* jetzt noch vorhanden.

Was das Mycel der Oomyceten anbetrifft, so entwickelt es sich übereinstimmend mit den Zygomyceten und abweichend von den Chytridiaceen als eine grosse, reich verzweigte, aus relativ weiltumigen Fäden bestehende Zelle. Nur die Ancylisteen, die immer nur eine einzige winzige Wirthszelle (Alge, Pollenkorn) bewohnen, besitzen, den beschränkten Wirthsverhältnissen entsprechend, ein auffällig reducirtes, überaus einfaches vegetatives Organ, das kaum noch den Namen des Mycels verdient und schliesslich ganz in der Fructification aufgeht, während bei den Saprolegniaceen und Peronosporeen das ganze grosse Mycelsystem im Wesentlichen als solches erhalten bleibt.

Als besonders charakteristisch für die Oomyceten muss, was schon der Name andeutet, die Bildung und Ausbildung von »Eiern« in Oosporangien oder Oogonien (weiblichen Organen) unter eventueller Mitwirkung von Antheridien (männlichen Organen) angesehen werden. Die bereits pag. 334 besprochenen Oosporangien entstehen als terminale oder intercalare Anschwellungen von Mycelzweigen und produciren grosse Eizellen, welche entweder durch Vollzellbildung oder durch freie Zellbildung mit Periplasma oder endlich durch freie Zellbildung ohne Periplasma entstehen (über diese 3 Modi s. pag. 380 ff). Im letzteren Falle werden 2 bis mehr (Fig. 45, III IV), in den beiden andern nur je 1 Eizelle (Fig. 44, VI IX) im Oosporangium gebildet. Die Membran der Oosporangien ist derb und vielfach mit verdünnten Stellen (Poren) versehen. Die Antheridien entstehen an den Enden dünner Aeste (Nebenäste genannt) als Endzellen derselben. Doch machen die Ancylisteen hiervon Ausnahmen.

<sup>1)</sup> Beiträge zur Morphologie und Physiol. der Pilze. Bd. I. Erste Reihe. Protomyces und Physoderma.

<sup>2)</sup> Kryptogamenflora von Schlesien. Pilze pag. 194.

An Nebenästen entstandene Antheridien wachsen auf das Oogon im Bogen hin und legen sich an dasselbe fest an. Wahrscheinlich scheiden die Oogonien einen Stoff ab, der einen anlockenden Reiz auf das Antheridium ausübt. Nach dem Anlegen treibt das Antheridium eine dünne Aussackung (Befruchtungsschlauch) in das Oogon hinein, wobei die Poren der Oogoniumwand nicht als Eindringstelle benutzt werden.<sup>1)</sup>

Bei den Peronosporéen, besonders bei *Pythium*, differenzirt sich nach DE BARY der Antheridieninhalt in einen dünnen, wandständigen (Periplasma) und in einen mittleren mehr körnigen Theil (Gonoplasma), welcher letztere allein ins Oogon übertreten soll, nachdem die Spitze des Befruchtungsschlauches sich geöffnet hat. Thatsächlich findet bei jenen Vertretern (*Pythium*) ein Uebertritt statt, was nach meinen Beobachtungen auch für *Lagenidium* gilt. Bei den Saprolegniaceen dagegen ist dies nicht der Fall. Hier bleibt der Befruchtungsschlauch stets geschlossen. Nach CORNU bilden sich aus dem Antheridieninhalt von *Monoblepharis sphaerica* im Antheridium Spermatozoiden (ähnlich wie bei *Vaucheria*), die gleichfalls ins Oogon übertreten. Um die Zeit, wo bei den Pythien, Peronosporen und *Monoblepharis* der Antheridieninhalt überzutreten beginnt, sind die Eier als rundliche membranlose Massen bereits formirt; bei *Lagenidium* dagegen ballt sich das Ei erst nach erfolgtem Uebertritt.

Man fasst die Entleerung des Antheridialinhalts, und wohl mit Recht, als einen Befruchtungsact auf, und nimmt an, dass das Ei infolgedessen sich mit einer derben Haut umgibt und gewisse Umlagerungen im Inhalt erfährt: es wird zur Oospore.

Bemerkenswerth ist, dass gewisse Saprolegniaceen meistens gar keine Antheridien erzeugen, oder nur solche, welche keinen Befruchtungsschlauch besitzen. Trotzdem werden die »Eier« zu normalen Oosporen ausgebildet. Bei *Leptomitus pyriferus* ZOFF werden selbst nicht einmal Oogonien mehr gebildet. Statt derselben treten gemmenartige, mit dicker Membran und reichen Reservestoffen ausgestattete Dauersporen auf. Diese Thatsachen zeigen, dass bei den Saprolegniaceen bereits Geschlechtsverlust (Apogamie) eingetreten ist. — Die Morphologie, Biologie und Systematik der Oomyceten ist gegenwärtig in den wichtigsten Punkten bereits völlig geklärt, namentlich durch PRINGSHEIM'S, DE BARY'S und CORNU'S bei den einzelnen Familien aufgeführten Arbeiten.

#### Familie 1. Saprolegniaceen.

Sämmtlich Hydrophyten, welche ins Wasser gefallene Thier- und Pflanzentheile als Saprophyten bewohnen, aber z. Th. auch in lebende Thierkörper (Insecten, Amphibien, Fische und deren Eier) seltener in Pflanzen (Algen) eindringen,

Die auf natürlichem Substrat, z. B. dem Fliegenkörper keimende Spore producirt einen Keimschlauch, der sich im Innern des Substrats zum reich verzweigten Mycelsystem entwickelt. Von diesem aus werden dicke Schläuche (Hauptschläuche) in das umgebende Wasser entsandt, die nach allen Richtungen hinstrahlen (Fig. 45, I, pag. 335 und Fig. 68, I) und Seitenzweige entwickeln, welche meist dünner als die Hauptschläuche sind und sich oft zwischen jenen in unregelmässiger Weise hinschlängeln, dieselben bisweilen förmlich umrankend.

Zunächst werden an den ins Wasser ragenden Schläuchen Zoosporangien gebildet, bei *Achlya* und *Saprolegnia* der Regel nach an der Spitze der Haupt-

<sup>1)</sup> Bei *Cystopus* aber ist dies nach meinen Beobachtungen stets der Fall.

schläuche (bei *Leptomit* auch an Seitenästen). Es entsteht entweder immer nur 1 Sporangium (*Achlya*, *Saprolegnia* Fig. 45, VII) oder es werden mehrere in basipetaler Folge gebildet (*Leptomit*, Fig. 62). Ihre Form ist meist eine sehr gestreckte (Fig. 45, VI, VII, Fig. 62), selten eine rundliche, noch seltener eine verzweigte. Sie öffnen sich zur Reifezeit entweder an der Spitze oder seitlich, und die Zoosporen treten nun aus der Mündung heraus. Ihr weiteres Verhalten ist bei den verschiedenen Gattungen verschieden: Bei *Saprolegnia*, wo sie 2 terminale Cilien haben, treten sie schwärmend aus der Oeffnung hervor, ins Weite schweifend, dann kommen sie zur Ruhe, umgeben sich mit Cellulosehaut und schlüpfen später in veränderter Form und mit seitlichen Cilien aus derselben aus, um zum zweiten Male zu schwärmen. Sie werden daher von DE BARY als diplanetisch (zweimal schwärmend) bezeichnet. Bei *Achlya* und *Aphanomyces* dagegen finden wir, dass die Sporen ohne Cilien aus der Sporangienöffnung austreten, vor dieser sich zu einer Halbkugel gruppieren (Fig. 45, VII) und jede eine zarte Cellulosehaut erhält, aus der sie später ausschlüpft, nunmehr erst bis zur definitiven Ruhe mit zwei Cilien umherschwärmend. Sie sind also monoplanetisch. Bei *Dictyuchus* bleiben die ausgereiften Schwärmer im Sporangium und umgeben sich hier mit Cellulosehaut, so dass das Sporangium wie ein Netz aussieht (Netzsporangien), erst später schlüpfen die Zoosporen aus, seitlich zugleich die Sporangienhaut durchbohrend. Ausnahmsweise kommen ähnliche Bildungen auch bei *Achlya* und *Aphanomyces* vor. *Aplanes* hat nach DE BARY keine Cilienbildung an den Endsporen aufzuweisen. Sobald die Endsporangien der Saprolegnien entleert sind, wächst der Schlauch in den entleerten Behälter hinein und bildet wiederum ein Endsporangium. Solche »Durchwachsungen« können sich öfters wiederholen (Fig. 68, V). Dagegen wächst bei *Achlya* der Schlauch stets unterhalb des Endsporangiums weiter, um wieder mit einem Sporangium abzuschliessen u. s. f.; es tritt hier also eine sympodiale Verzweigung ein.

Die Oogonien (Fig. 45, III $\phi$ ) entstehen gewöhnlich terminal [meist an Seitenzweigen (Fig. 45, II III IV), selten an Hauptschläuchen], bisweilen auch im Verlauf der Fäden, gegen diese dann nach beiden Seiten hin durch Querwand abgegrenzt. Bei manchen Arten sind solche intercalaren Oogonien häufig zu finden, vielfach in reihenförmiger Anordnung (Reihensporangien). In der Oogonienwand gewisser Vertreter bemerkt man relativ grosse verdünnte Stellen (Poren), die früher für Löcher gehalten wurden. Die in den Oogonien erzeugten grossen Eikugeln (Eier) treten entweder in der Einzahl (*Dictyuchus*, *Aphanomyces*, *Monoblepharis*) oder in der Zwei- bis Vielzahl auf. Zu ihrer Bildung, die bereits pag 381 besprochen, wird das gesammte Plasma des Oogons verworfen. Periplasma fehlt. In der Folge wandeln sich die Eier durch Abscheidung einer derben Membran zu Dauersporen (Oosporen) um.

An die Oogonien legen sich bei vielen Arten ein bis mehrere Antheridien (Fig. 45, IV $a$ ) an, welche als Endzellen dünner »Nebenäste« (Fig. 45, III $ab$ ) entstehen. Wenn die Letzteren an demselben Ast mit den Oogonien auftreten, was dann meist in unmittelbarer Nähe der Oogonien geschieht, so spricht man von androgynen (Fig. 45), wenn die Nebenäste von besonderen, keine Oogonien tragenden Zweigsystemen ihren Ursprung nehmen, von »diklinen« Formen. Ob eine wirkliche Diöcie bei Saprolegnien vorkommt, ist noch nicht sicher erwiesen. Anlegung der Nebenäste und Abgrenzung der Antheridien erfolgt vor der Formung der Eier. Nach Eintritt der letzteren treibt das der Oogoniumwand dicht

angeschmiegte Antheridium ein oder mehrere Befruchtungsschläuche ins Oogon (Fig. 45, III IV c), die sich mitunter verzweigen, aber nach DE BARY niemals ihren Inhalt durch Oeffnung an der Spitze entlassen, sodass eine Befruchtung der Eier nicht stattzufinden scheint.

Ausnahmsweise wird die Stielzelle des Oogons zum Antheridium, das dann seinen Befruchtungsschlauch direkt durch die das Oogon abgrenzende Scheidewand hindurch treibt. Manche Vertreter bilden überhaupt keine Befruchtungsschläuche, ja es giebt Species mit der Regel nach vollständigem Antheridienmangel (Fig. 68, VI).

Nach allen diesen Daten liegt die Wahrscheinlichkeit nahe, dass bei den Saprolegnieen bereits Geschlechtsverlust (Apogamie) eingetreten ist. Zwar werden die Geschlechtsorgane noch in typischer Form, sowie meist häufig und reichlich erzeugt, aber sie functioniren nicht mehr als solche. *Monoblepharis* scheint nach CORNU's Beobachtungen eine Ausnahme zu bilden; hier producirt das Antheridium, abweichend von allen übrigen Saprolegnieen, Spermatozoïden, welche nach CORNU in das sich öffnende Oogon eindringen und die Eizellen befruchten.

Bemerkenswertherweise siedeln sich in den Saprolegnieen-Antheridien wie auch im Oogon nach meinen Beobachtungen nicht selten sehr kleine Schmarotzer an, die namentlich im Zoosporen- resp. Amöben-Zustand gefunden werden und von PRINGSHEIM seinerzeit für männliche Keime (Spermatozoïden) ausgegeben wurden. Ich habe sie bisweilen aus dem Antheridium in den Befruchtungsschlauch und in das Oogon hineinwandern sehen.

Die ausgereiften Oosporen zeigen bei den meisten Vertretern nach DE BARY excentrischen Bau, indem sie eine genau central gelegene kugelige Fettmasse enthalten, welche allseitig von einer körnerreichen Plasmaschicht umhüllt ist, in welcher ein kleiner, heller, rundlicher Fleck liegt. Excentrisch gebaute Oosporen kommen nur bei einigen Arten vor, z. B. bei *Achlya polyandra*, *prolifera*, *Saprolegnia anisospora* DE BARY; hier ist die Fettmasse auf der einen und das Plasma auf der anderen Seite gelegen, während der helle Fleck fehlt. Zwischen beiden Typen giebt es Uebergänge.

Je nach dem Grade der Ernährung kann die Oospore zu einem grösseren Mycelium auskeimen, das schliesslich Sporangien und Oogonien entwickelt, oder direct ein Zoosporangium produciren (Fig. 45, V).

Für einige Vertreter ist Gemmenbildung nachgewiesen, so für *Leptomitrus pyriferus* ZOPF, wo sie den Charakter grosser derbwandiger, mit mächtigen Fetttropfen versehener kugelig oder birnförmiger Dauersporen trägt, die hier die fehlende Oogonienbildung vertreten. Reproductionszellen in Form von hefeartigen Sprossungen sind nicht beobachtet.<sup>1)</sup>

<sup>1)</sup> Literatur: N. PRINGSHEIM, Entwicklungsgeschichte der *Achlya prolifera*. N. Acta Acad. Leopoldin. Carolin. Vol. 23, pars. I, pag. 397—400. — A. DE BARY, Beitrag z. Kenntniss d. *Achlya prolifera*. Bot. Zeitg. 1852 pag. 473. (In diesen beiden Arbeiten auch Aufzählung der umfangreichen älteren Litteratur). — PRINGSHEIM, Beitr. z. Morphol. u. Systematik d. Algen. II. Die Saprolegnieen. Jahrb. f. wiss. Bot. I. 284. (1857). — Nachträge z. Morphol. d. Saprolegnieen. Ibid. II, 205. (1860). — Weitere Nachträge etc. Ibid. IX (1874), pag. 194. — DE BARY, Einige neue Saprolegnieen. Ibid. II, pag. 169. — Beitr. z. Morphol. u. Physiol. d. Pilze. IV. (1884). — HILDEBRAND, Mycolog. Beiträge, I. Jahrb. f. wiss. Bot. VI. (1867), pag. 249. — LEITGE, Neue Saprolegnieen. Ibid. VII (1869), pag. 357. — K. LINDSTEDT, Synopsis d. Saprolegniaceen. Diss. Berlin 1872. — M. CORNU, Monographie d. Saprolegniées. Ann. sc. nat. Sér. V. t. 15. (1872). — P. REINSCH, Beob. über einige neue Saprol. Jahrb. f. wiss. Bot. XI. (1878), pag. 283. — M. BÜSGEN, Entwicklung d. Phycomycetensporangien. Diss. u. PRINGSHEIM's Jahrb. Bd. XIII, Heft 2. (1882). — N. PRINGSHEIM, Neue Beobachtungen über d.



Befruchtungsact v. *Achlya* u. *Saprolegnia*. Sitzungsber. d. Berlin. Acad. 8. Juni 1882. — Jahrb. f. wiss. Botanik, Bd. XIV, Heft 4. — DE BARY, Bot. Zeitung 1883, Nr. 3. — ZOPF, W. Bot. Centralblatt 1882, No. 49. — PRINGSHEIM, Bot. Centrbl. 1883, Nr. 25 u. 34. — DE BARY, Species der Saprolegnieen. Bot. Zeitg. 1888. Nr. 38—41.

### Genus 1. *Achlya*, NEES.

Im Gegensatz zu *Saprolegnia* verzweigen sich die Sporangienträger nach Art eines Sympodiums (Fig. 25, VIII—X, Fig. 45, II) und wachsen infolgedessen niemals durch entleerte Zoosporangien hindurch. Die der Regel nach gestreckt keuligen Sporangien sind am Scheitel mit einer Papille versehen (Fig. 45, VII), die sich bei der Reife öffnet. Beim Austritt erscheinen zum Unterschied von *Saprolegnia* die Schwärmer noch cilienlos. Sie häufen sich zunächst in Form einer Hohlkugel vor der Mündung an (Fig. 45, VII), um sich mit einer Cellulosewand zu umhüllen, aus der sie später ausschlüpfen (Häutungsprocess) nunmehr mit zwei seitlich angehefteten Cilien (Fig. 44, VIII) schwärmend. Oosporen 1 bis viele, das Oosporangium nie gänzlich ausfüllend.

1. *A. polyandra* DE BARY<sup>1)</sup>, (Fig. 45) Eine der häufigsten Species auf ins Wasser gefallenen Insecten. Hauptachsen kräftig, aus dem Substrat herausstrahlend (Fig. 45, I.), fast ausnahmslos mit einem Zoosporangium endigend, seitlich nach Art einer Traube angeordnete Kurzzweige treibend, die mit etwa kugeligen Oosporangien abschliessen (Fig. 45, II. III). Von der Hauptachse, seltener den die Oosporangien tragenden Aesten, entspringen dünne, bisweilen verzweigte, relativ lange Seitenzweiglein; welche zu 1 bis mehreren das Oosporangium unter dichter Anschmiegung umwachsen (Fig. 45, II. III. a b). Durch eine Querwand wird der Endtheil als Antheridium (Fig. 45, IV a) abgegrenzt, das 1—2 Befruchtungsschläuche ins Oogon hineinsendet (Fig. 45, III c). Die Oosporangienwand ist mit dicker, tüpfelloser Wandung versehen und umschliesst 2 bis viele excentrisch gebaute Sporen.

2. *A. racemosa*, HILDEBR.<sup>2)</sup> Hauptschläuche wie bei *A. polyandra*. Oosporangientragende Zweige ebenfalls traubig an denselben angeordnet. Oosporangien kugelig, bisweilen mit kleinen Aussackungen, derbwandig, gelbbraun, tüpfellos. Antheridienäste kurz, zu 1—2 dicht unter dem Oogon inserirt, gekrümmt. Antheridien verkehrt kegelförmig, der Oogoniumwand mit dem Ende aufgesetzt, in der Regel je 1 Befruchtungsschlauch treibend. Oosporen gewöhnlich 1—4, centrisch gebaut, seitlich mit hellem Fleck. — Auf Pflanzentheilen und ins Wasser gefallenen Insecten, minder verbreitet als vorige.

### Genus 2. *Saprolegnia* NEES.

Die Schwärmsporangien produciren Zoosporen, welche zunächst mit 2 terminalen Cilien ausgerüstet sind. Sie schwärmen sogleich beim Austritt aus dem Sporangium, kommen darauf zur Ruhe, umgeben sich mit Zellstoffhaut, schlüpfen aus dieser wieder aus und schwärmen nun mit zwei seitlich inserirten Cilien zum zweiten Mal, sind also diplanetisch. Schliesslich kommen sie zur definitiven Ruhe und keimen. Der Regel nach werden die entleerten Sporangien von dem Tragschlauch durchwachsen, der dann an seinem

<sup>1)</sup> Beiträge z. Morphol. u. Physiologie. Vierte Reihe: Untersuchungen über Peronosporéen und Saprolegnieen. pag. 49. Taf. IV. Fig. 5—12. Bot. Zeit. 1888. pag. 634.

<sup>2)</sup> Weitere Nachtr. z. Morphol. und Systemat. der Saprolegniaceen. Jahrb. f. wissensch. Bot. Bd. 9. Taf. 19.

Ende wiederum Sporangien bildet. Kräftige Individuen zeigen diese Durchwachsung mehrere bis viele Male, sodass die successiv entleerten Sporangien ineinander geschachtelt erscheinen (Fig. 68, V). Oogonien glatt oder sternförmig configurirt mit 1 bis vielen Oosporen.

Eine Revision der Saprolegnien durch DE BARY hat ergeben, dass die alte *S. ferax* PRINGSHEIM's eine Sammel-species darstellt, die nach DE BARY 7 verschiedene Arten umfasst.

1. *S. Thuretii* DE BARY (= *S. ferax* THURET) (Fig. 68). An ins Wasser gefallen Insecten, Regenwürmern, an todtten und lebenden Fischen und deren Eiern, Fröschen und deren Laich sehr häufig. Hauptschläuche straff, mit schlank cylindrischen bis keulenförmigen primären Sporangien. Oogonien kugelig, mit grossen zahlreichen Tüpfeln in der Wandung, bisweilen, wenn sie in entleerte Sporangien hineinwachsen, cylindrisch, 1 bis mehrere oder selbst viele (bis über 50) Oosporen enthaltend; Antheridien in der Regel vollständig fehlend, nur sehr vereinzelt vorkommend und dann mit Befruchtungsschlauch versehen. Oosporen centrisch gebaut.

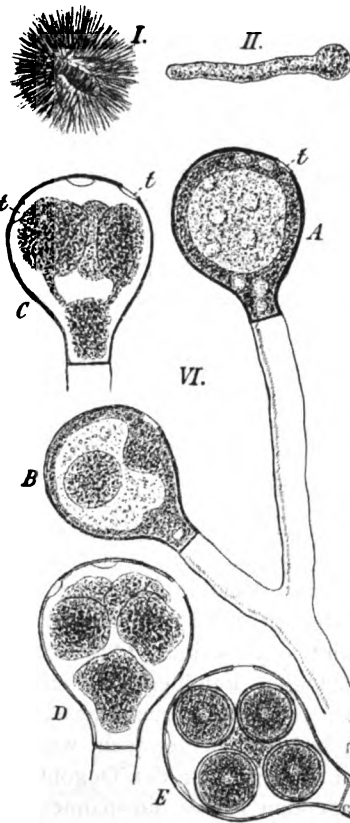


Fig. 68. *Saprolegnia Thuretii* DE BARY.

I Eine Zoospore des Pilzes, aus demselben Pilze hervorbrechend, II u. III in der Auskeimung begriffene Schwärmer, IV Schwärmsporangium *sp* mit seinen Schwärmern, von denen der grössere Theil schon hinweggeeeilt ist. V Entleertes Schwärmsporangium, in welches der Tragschlauch wiederholt hineingewachsen ist, um neue Sporangien zu bilden. Die in einander geschachtelten Häute derselben sind in ihrer Aufeinanderfolge durch die Zahlen 1—4 bezeichnet. VI Antheridienlose Oosporangien in ihren verschiedenen, durch die Buchstaben A—E bezeichneten Stadien der Ausbildung. *t* Tüpfel. A Das Plasma ist wandständig geworden. B Die Ballung der Eier beginnt. C Die Eier beginnen sich zu trennen. D Die Trennung ist erfolgt, Hautbildung noch nicht vorhanden. E Die Oosporen sind fertig. Alle Fig. ca. 300fach nach DE BARY.

2. *S. asterophora* DE BARY. Ausgezeichnet durch die morgensterthartige Form der Oogonien, die durch sehr zahlreiche stumpf- oder spitzbegelige Ausbuchtungen der Membran hervorgerufen wird. Tüpfel fehlen. Die centrisch gebauten Sporen sind zu 1—5, gewöhnlich zu 1—2 vorhanden. Antheridienbildung

ist Regel. Tödtet nach meinen Beobachtungen die Fischeier in den Handlungen oft massenhaft ab.

3. *S. monoica* DE BARY. Hauptfäden gerade, straff. Primäre Sporangien schlank, keulenförmig-cylindrisch. Androgyne Nebenäste mit Antheridien an keinem Oogon fehlend und fast immer in der Nähe des Oogons, an welches sie sich anlegen, entspringend, entweder von der gleichen Abstammungsaxe, welcher dieses angehört (dem Träger des Oogons) oder von einer nächst benachbarten.

Oogonien gewöhnlich auf dem Scheitel racemös geordneter, kurzer, d. h. dem Oogondurchmesser durchschnittlich etwa gleich langer, krummer oder gerader Seitenästchen der Hauptfäden, die ihrerseits selbst mit einem Oogon oder Zoosporangium, oder mit steriler Spitze endigen. Oogonium rund, stumpf, glatt, mit einigen mässig grossen Tüpfeln in der Membran. Oosporen zu 1 bis über 30, meist etwa 5 bis 10 in einem Oogon, centrisch gebaut. Antheridien krumm-keulenförmig, mit der concaven Seite dem Oogon angelegt. (Nach DE BARY).

*S. dioica* DE BARY. Dichte, aus dünneren, schlanken Hauptfäden bestehende Rasen. Primäre Zoosporangien lang und schlank, cylindrisch-keulenförmig, oft vielfach (6—8 mal) durch Durchwachsung erneuert, bei successiv abnehmender Länge der successiven Sporangien und dementsprechender Einschachtelung der späteren in die entleerten erstgebildeten.

Oogonien an den Hauptfäden terminal oder intercalar, einzeln oder zu mehreren reihenweise hintereinander — nicht auf racemösen Seitenästen — glatt, rund, oder birn-, keulen-, tonnentförmig. Membran derb, manchmal gelblich mit vereinzelten kleinen Tüpfeln oder ohne solche. Oosporen bis 20 und mehr, von centrischer Structur. Antheridien an keinem Oogon fehlend, meist an jedem sehr zahlreich, oft das ganze Oogon umhüllend, schief keulig oder cylindrisch, oft reihenweise hintereinander, normale Befruchtungsschläuche bildend; immer diclinen Ursprungs, d. h. von Nebenästen getragen, welche von dünnen, oogonfreien Hauptfäden entspringen, die zwischen den Oogontragenden emporwachsen, diese mit ihren antheridentragenden Aesten umspannen und in reichem Gewirre verbinden. Ein Oogon kann Antheridenäste von verschiedenen Stämmen erhalten und ein Stamm mehrere, auch verschiedenen Hauptfäden angehörige Oogonien mit Antheridenästen versorgen. Im Alter werden die Aeste, welche Antheridien tragen, oft blass, undeutlich, zerissen leicht, so dass letztere isolirt dem Oogon aufzusitzen scheinen. Durch die hervorgehobenen Merkmale sehr ausgezeichnete Species (DE BARY).

### Genus 3. *Dictyuchus* LEITGEB.

Die Schwärmsporen bleiben im Sporangium liegen, ohne den Ort ihrer Entstehung zu verändern und scheiden eine Cellulosemembran ab. Später schlüpfen sie aus derselben aus um zu schwärmen, und die entleerten Häute bleiben als zierliches Netz im Sporangium noch längere Zeit erhalten. Oogonien 1 bis mehrsporig, ohne Tüpfel.

*D. monosporus* LEITGEB. An faulenden untergetauchten Pflanzentheilen. Schläuche unter dem Endsporangium seitlich Sporangien bildend. Diclin. Die Oogonien tragenden Zweige von den Antheridien tragenden umwunden. Oogonien ca. 25 Mikrom. dick, mit nur einer Oospore.

Genus 4. *Leptomit* AGARDH.

Das Hauptmerkmal dieses Genus liegt darin, dass die monopodial<sup>1)</sup> verzweigten vegetativen Schläuche durch Einschnürungen (Stricturen) gegliedert erscheinen (Fig. 62, II III) (was sonst nur noch bei der Gattung *Rhipidium* CORNU wiederkehrt). Jedes Glied führt ein bis mehrere kreisrunde und relativ grosse Cellulinkörner (Fig. 62, IV i. V—VI) und mehrere bis viele Kerne<sup>2)</sup>. Die Schwärmsporangien entstehen terminal, entweder in Reihen und zwar in basipetaler Folge (in Fig. 62, II—IV durch die Buchstaben a—d angedeutet) oder einzeln an sympodial entstandenen Auszweigungen. Dabei entspricht jedes Sporangium einem Gliede. Ihre Form ist entweder cylindrisch bis schmal keulenförmig (Fig. 62, III IV), oder birnförmig, ellipsoidisch, eiförmig, citronenförmig. Schwärmer mit 2 Cilien ausgestattet, entweder sofort nach dem Austritt aus dem Sporangium wegschwärmend, oder sich wie bei *Achlya* vor der Mündung ansammelnd und erst häutend. Oosporangienfructification nicht beobachtet, bei einer von mir gefundenen Art durch grosse Gemmen ersetzt. Die Leptomiten haben wegen ihres bisweilen massenhaften Auftretens in Wasserläufen ein gewisses hygienisches Interesse. Ihre Zersetzungsprodukte sind aber noch unbekannt.

*S. lacteus* AG.<sup>3)</sup> (Fig. 62). Habituell sehr ähnlich gewissen grossen Wasserspaltpilzen (*Sphaerotilus natans* Ktze.), daher leicht mit diesen zu verwechseln; fluthende, schmutzig milchweisse, oft schafpelzähnliche Massen bildend, die kleine, verunreinigte Bäche und Flüsse, Fabrikabwässer etc. oft vollständig auskleiden, wie schon COHN<sup>4)</sup> in der Weistritz beobachtete. Auch an schwimmenden vegetabilischen und thierischen Körpern, z. B. Strohhalmen siedelt er sich an. Uebrigens fehlt er auch in manchen Wasserleitungen nicht. Ein Aufguss von Berliner Leitungswasser mit Mehlwürmern ergab mir in früheren Jahren ausnahmslos *Lept. lacteus*.

Characterisirt ist diese gemeine Art durch die gestreckten, in basipetaler Folge entstehenden Schwärmsporangien (Fig. 62, II—IV), deren Querdurchmesser den der Fäden nicht erheblich übertrifft, sowie durch die nach dem Ausschlüpfen sofort schwärmfähigen Zoosporen. Dauerzustände sind unbekannt.

*L. pyriferus* ZOPF<sup>5)</sup>. Seltener als vorige Art, an gleichen Localitäten. Sporangienträger sympodial verzweigt. Sporangien stets nur endständig, meist birnförmig. Schwärmer nach *Achlya*-Art vor der Mündung sich ansammelnd und vor dem Schwärmen sich häutend. Dauerzustände in Form von mächtigen, dickwandigen und fettreichen Gemmen.

Familie 2. Ancylisteen PFITZER. ZOPF 1884. Ancylistesartige Oosporeen.<sup>6)</sup>

Einer der Hauptcharacteres dieser von den Gattungen *Ancylistes*, *Lagenidium* und *Myzocytium* gebildeten Familie liegt in dem Umstande begründet, dass mit

<sup>1)</sup> Dichotome Verzweigung, wie sie PRINGSHEIM angiebt, findet niemals statt.

<sup>2)</sup> Die Angabe DE BARY's l. c., dass die Schläuche einkernig seien, beruht auf Irrthum. In grossen Gliedern lassen sich nach Fixirung mit Picrinschwefelsäure und Färbung mit Haematoxylin 8—12 und mehr Kerne nachweisen; vergl. pag. 377.

<sup>3)</sup> PRINGSHEIM, Jahrbücher Bd. II: Nachträge z. Morphol. der Saprolegniaceen pag. 228.

<sup>4)</sup> Jahresber. d. schles. Gesellsch. f. vaterländ. Cultur 1852, pag. 60—62.

<sup>5)</sup> Zur Kenntniss der Infektionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nov. act. Bd. 52 No. 7, pag. 50. Taf. 5.

<sup>6)</sup> Literatur: PFITZER, *Ancylistes Closterii*, ein Algenparasit aus der Ordnung der Phycomyceten. Monatsber. d. Berliner Akad. 1872. ZOPF, zur Kenntniss der Phycomyceten. I. Zur Morphologie und Biologie der Ancylisteen und Chytridiaceen, zugleich ein Beitrag zur Phyto-

dem Eintritt der Fructification die Existenz des vegetativen Organs als solchen gänzlich aufgehoben wird, indem der Mycelschlauch in allen seinen Theilen der Fructification, sei es der Sporangien-erzeugung, sei es der Production von Oogonien und Antheridien dienen muss. In diesem Punkte liegt zugleich ein wichtiges Unterscheidungsmerkmal gegenüber den Saprolegnieen und Peronosporeen, denn in diesen Familien werden nur relativ kleine Abschnitte des Mycels zur Fructification verwandt, das Uebrige bleibt erhalten und kann sich sogar noch weiter entwickeln.

Ein zweites beachtenswerthes Merkmal liegt darin, dass das Mycel eine so geringe Ausbildung zeigt, dass es den Character eines Mycelsystems im gewöhnlichen Sinne nicht beanspruchen kann. Höchstens die geringe Länge der Wirthszelle erreichend, entwickelt der Schlauch meist nur kurze Seitenäste in Form von Aussackungen, und selbst diese können fehlen. Wir haben demnach ein reducirtes Mycelgebilde vor uns, das sich als parasitäres Organ den Raumverhältnissen der Nährzellen anpasst.

Ein drittes charakteristisches Moment spricht sich in dem Modus der Schwärmer-Bildung und Entleerung aus. Er weicht von dem der Saprolegnieen in gewissem Sinne ab, um mit dem der *Pythium*-artigen Peronosporeen in Uebereinstimmung zu treten. Es werden nämlich die Zoosporen erst ausserhalb des Sporangiums völlig ausgebildet: Die Sporangien treiben einen sogenannten Entleerungsschlauch durch die Membran der Wirthszelle ins Wasser hinein; seine Innenhaut stülpt sich an der Spitze aus und erweitert sich zu einer Blase, das Plasma des Sporangiums wandert in diese hinein und bildet sich hier zu mehreren bis vielen zweiciligen Schwärmern aus, welche nach dem Verquellen der Blase frei werden. (Bei *Ancylistes* ist Schwärmerbildung unbekannt).

Als ein weiterer wichtiger Umstand ist hervorzuheben, dass das Antheridium seinen Inhalt in das Oogon schon übertreten lässt, bevor der Inhalt des letzteren sich zur Eikugel zusammengeballt hat, ausserdem tritt der gesammte Antheridiuminhalt ins Oogon über. Auch in diesen beiden Punkten unterscheiden sich die Ancylisteen von den Saprolegniaceen und Peronosporeen. Während die Ancylisteen nach dem Gesagten ihren Anschluss nach oben hin an die Saprolegnieen und Peronosporeen zu suchen haben, dürften sie nach unten hin zu gewissen Chytridaceen (Olpidiumartige) vermitteln, da, wie ich für *Lagenidium* und *Myzocyttum* nachwies, sehr einfache, reducirte Sporangien- und Sexual-Pflänzchen vorkommen, welche mit Olpidiumpflänzchen grosse Aehnlichkeit haben, ja im unreifen Zustande oft nicht von diesen zu unterscheiden sind.

Die Ancylisteen treten vorwiegend als Parasiten chlorophyllgrüner Algen (Zygnemeen, Desmidiaceen, Diatomeen, Cladophoreen, Oedogoniaceen), seltener in Thieren (Nematoden) auf und rufen oft weitgreifende Epidemien hervor.

#### Genus I. *Lagenidium* (RABENHORST) ZOPF.

Seine Vertreter entwickeln ein spärlich verzweigtes oder auch ganz einfaches Mycel und sind entweder gemischt fructificativ, d. h. sowohl Zoosporangien als Sexualorgane tragend, oder rein neutral (sporangien-erzeugend) resp. rein sexuell,

pathologie. Nova Acta, Bd. 47, No. 4. Halle 1884, pag. 5—14 u. 211—214. — Derselbe, Ueber einen neuen parasitischen Phycomyceten aus der Abtheilung der Oosporeen (*Lagenidium Rabenhorstii*) Verhandl. des bot. Vereins d. Provinz Brandenburg 1878. — Derselbe, Ueber einige niedere Algenpilze (Phycomyeten) und eine neue Methode ihre Keime aus dem Wasser zu isoliren. Halle 1887. (*Lagenidium pygmaeum*.)

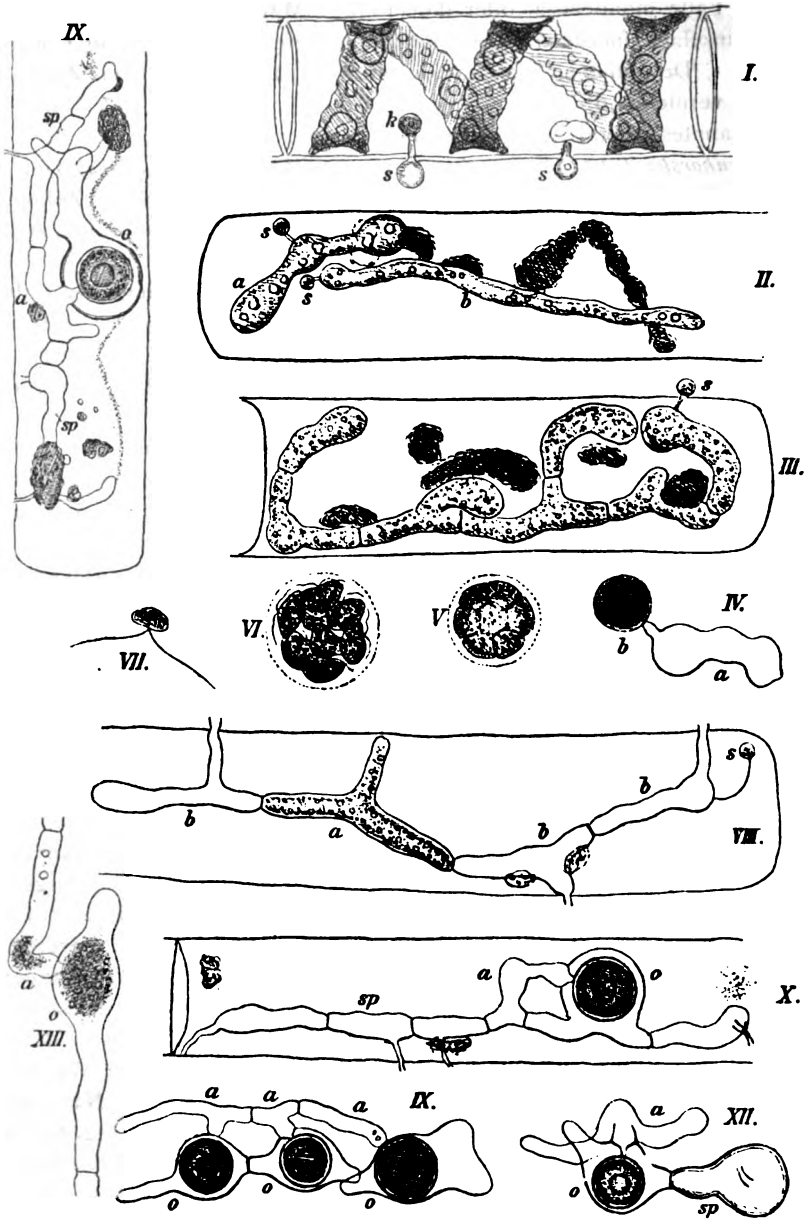
im letzteren Falle monoecisch oder dioecisch. Mitunter erscheinen die Pflänzchen nur einzellig, meistens aber mehrzellig. Sie schmarotzen in Conjugaten (Zygnemaceen, Desmidiaceen, Diatomeen), entweder deren vegetativen Zellen oder die Zygoten vernichtend.

Als bekanntester und genauer untersuchter Vertreter gilt

*L. Rabenhorstii* ZOPF. Einer der häufigsten Feinde von *Spirogyra*, *Mesocarpus*- und *Mougeotia*-Arten, deren vegetative, seltener fructificative Zellen er in meist epidemischer Ausdehnung befällt, die grünen Watten dieser Algen zum Ausbleichen bringend.

Um von der Schwärmspore auszugehen, die bohnenförmige Gestalt und 2 Cilien besitzt (Fig. 69, VII), so setzt sich dieselbe beispielsweise an die Wandung einer *Spirogyra*-Zelle an (Fig. 69, I s), rundet sich ab, umgiebt sich mit Haut und treibt nunmehr einen dünnen Keimschlauch in die Wirthszelle hinein, dessen Ende zur Keimblase aufschwillt, alles Plasma des Schwärmers in sich aufnehmend. Der ganze Apparat hat jetzt Hantel-Gestalt (Fig. 69, I). Sehr bald treibt die Keimblase nach einer oder auch nach zwei Seiten hin einen Mycelschlauch (Fig. 69, II a b), der entweder unverzweigt bleibt oder spärlich kurze Seitenzweige treibt. Er erreicht im günstigsten Falle die Länge der Wirthszelle. Seine parasitischen Eingriffe machen sich alsbald darin bemerkbar, dass die anfangs schön spiraligen Chlorophyllbänder (Fig. 69, I) sich zusammenziehen, Klumpen bilden (Fig. 69, II III), sich verfärben und schliesslich sammt den Stärkeheerden und dem Zellkern bis auf geringe Reste oder auch vollständig verschwinden. Hat der Mycelschlauch seine Ausbildung erreicht, so gliedert er sich durch Querwände je nach der Grösse in 2 bis mehrere Zellen (Fig. 69, III) und jede wird nun zu einem Sporangium. Sehr kleine Pflänzchen bleiben auch einzellig. Die Sporangien zeigen bald mehr cylindrische, bald spindelige, keulige oder bauchige Gestalt. Ihre Ausbildung hebt damit an, dass aus dem grobkörnigen Plasma Wasser ausgeschieden wird, das sich in grossen Tropfen im Innern ansammelt. Gleichzeitig erfolgt die Anlage eines etwa cylindrischen oder kegelförmigen Entleerungsschlauches, der auf die Wirthsmembran zu wächst und diese schliesslich durchbohrt. Sobald der Inhalt der Sporangien die für die Schwärmererzeugung nöthige Ausbildung erreicht hat, öffnet sich der ins Wasser ragende Entleerungsschlauch und seine zarte Innenhaut stülpt sich in Form eines Bruchsackes aus, während gleichzeitig das Sporangialplasma als continuirliche Masse in denselben einströmt (Fig. 69, IV c). Ist alles Plasma entleert, so geräth die Masse sofort in rotirende Bewegung, die mit jedem Augenblicke lebhafter wird. Nach wenigen Sekunden sondern sich aus der Masse einzelne Partien heraus (Fig. 69, V), die ihrerseits in lebhafte Bewegung gerathen. Mit der allmählichen Erweiterung der Blase trennen sich die Partien und erscheinen nun als rundliche, amoeboide Schwärmer, die mit 2 Cilien versehen sind und bohnenartige Gestalt zeigen (Fig. 69, VI VII). Endlich zerfliesst die Membran der Blase und die Schwärmer jagen hinweg. Sie dringen wiederum in *Spirogyren*-Zellen ein, um neue Sporangien-Pflänzchen zu erzeugen.

Nach mehr oder minder langer Cultur erhält man die geschlechtlichen Pflänzchen (Fig. 69, IX—XII). Ihr Entwicklungsgang entspricht zunächst genau dem der ungeschlechtlichen (neutralen). Nachdem der Mycelschlauch sich gliedert hat, werden ein oder mehrere Glieder zu Sporangien, ein oder mehrere andere aber zu Sexualzellen (Fig. 69, IX X s p). Rein sexuell erscheinen gewöhnlich nur eingliedrige Schläuche, mitunter werden aber auch alle Glieder eines



(B. 678.)

Fig. 69.

*Lagenidium Rabenhorstii* ZOPF. I *Spirogyra*-Zelle, in welche zwei Zoosporen des Pilzes *ss* eingedrungen. Der Schwärmer links ist bereits entleert und hat die Keimblase *k* getrieben. Das Chlorophyllband ist noch spiralig; 540fach. II *Spirogyra*-Zelle mit zwei jungen Mycelschläuchen des Pilzes; *s* Haut der entleerten Schwärmer. Die Chlorophyllbänder sind zu klumpigen Massen deformirt; 540fach. III Ein etwas verzweigter, bereits durch Scheidewände gegliederter Mycelschlauch. Die Glieder werden später zu Sporangien; 540fach. IV Eines dieser Glieder, welches seinen Inhalt bereits in die Schwärmerblase *b* entleert hat; 540fach. V Dieselbe Schwärmerblase, der Inhalt bereits zerklüftet; 540fach. VI Dieselbe; die einzelnen Zoosporen haben sich von einander getrennt und zwei Cilien erhalten; 540fach. VII Einzelner Schwärmer. VIII Sporangienpflänzchen, die Sporangien *bbb* entleert, Sporangium *a* noch nicht entleert, aber bereits mit dem Perforationsschlauch versehen; 540fach.

Schlauches sexuell. Am häufigsten zeigen sich die Geschlechtsorgane auf zwei Individuen vertheilt (Fig. 69, IX XI XII) (*Diöcismus*), minder häufig sind die Pflänzchen monoecisch (Fig. 69, X).

Die Oogonien erscheinen mehr oder minder stark bauchig, bisweilen mit Aussackungen versehen (Fig. 69, IX—XII o). Ihre Lage ist entweder eine intercalare (Fig. 69, X o) oder eine terminale. Entstehen an demselben Schlauch 2 bis 4 Oogonien, so liegen diese unmittelbar nebeneinander (Fig. 69, XI). Die Antheridien entsprechen gewöhnlich nichtbauchigen Gliedern und treten bei den monoecischen Pflanzen als Seitenästchen oder als Glieder von solchen auf (Fig. 69, X a). Sie treiben eine Aussackung nach dem Oogon zu, die sich demselben dicht anschmiegt und einen feinen, kurzen Perforationsschlauch (Befruchtungsschlauch) in dasselbe hineinsendet, durch welchen das gesammte Antheridialplasma übertritt und zwar noch vor der Bildung der Eikugel (Fig. 69, XIII a). In Fällen wo Dioecie zustande kommt, ist das antheridiale Individuum oft nur einzellig (Fig. 69, XII a), das weibliche 2 — mehrzellig. Seltener findet der umgekehrte Fall statt. Die kugelige Oospore, die eine glatte, farblose, dicke Membran und reichen Fettgehalt besitzt, ist noch nicht zur Keimung gebracht worden.

### Familie 3. Peronosporeen.

Sie sind im Gegensatz zu den Saprolegniaceen und Ancylisteen fast sämmtlich dem Luftleben angepasst. Die grosse Mehrzahl führt in der Natur streng parasitische Lebensweise, indem sie das saftige Parenchym chlorophyllgrüner angiospermer Phanerogamen, vorzugsweise der Dicotylen, durchwuchern, minder häufig Gefässkryptogamen (Vorkeime der Equiseten und Farne) befallen. Einige *Pythium*-Arten leben als Saprophyten.

Die Spore der Pflanzenparasiten treibt einen weitleumigen Keimschlauch, der entweder durch den Spalt der *Stomata* oder quer durch die Membran der Epidermis, oder aber auf der Grenze zweier Epidermiszellen in das Parenchym eindringt, wo er, meist in den Intercellularräumen hinkriechend (Fig. 4, I—IV) zum Mycel heranwächst. Die unregelmässige Verzweigung der relativ weitleumigen, scheidewandlosen Hyphen entspricht dem Verlauf des Systems der Intercellulargänge des Wirthes, und da dieselben unter sich in freier Communication stehen, so treffen auch die Mycelzweige häufig aufeinander, ein Umstand der zur Anastomososenbildung führt. Eine Ausnahme von der Regel des intercellularen Verlaufs machen eigenthümliche Seitenästchen, welche als Haustorien dienen. (Vergl. pag. 279). Sie entspringen an zahlreichen beliebigen Punkten der Mycelfäden, dringen nach Durchbohrung der Membran in die Wirthszellen ein und entnehmen ihre Nahrung aus derselben. Sie treten in verschiedenen Formen und Dimensionen auf. Bald sind es winzige, durch einen feinen Isthmus mit dem Mycel verbundene Bläschen (Fig. 4, IV), bald dicke, kaum verzweigte plumpe Keulen, bald schlanke, vielfach gekrümmte und reich verzweigte Aeste (Fig. 4, I). Bei den Pythien scheint Haustorienbildung gänzlich zu fehlen.

---

IX Diöcische Pflänzchen; o weibliches, einzelliges Pflänzchen mit Oogon und Oospore. a männliches Pflänzchen aus 5 Zellen bestehend, sp entleerte Sporangien, a Antheridiumzelle; 720fach. X Monoecisches Pflänzchen, o Oogon, a Antheridium, sp Sporangien; 720fach. XI (irrtümlich als IX bezeichnet) Diöcische Pflänzchen, aaa Antheridien, ooo Oogonien, 540fach. XII Diöcische Pflänzchen, a Antheridium, o Oogonium mit reifer Oospore, sp Sporangium 720fach. XIII Oogon o und Antheridium a; aus dem letzteren tritt der Inhalt eben in das Oogon, dessen Inhalt noch nicht zur Keimkugel zusammengeballt ist. 720fach. Alles nach der Natur.



von den Mycelfäden aus werden schliesslich Seitenzweige durch den Spalt der Stomata oder direct durch die Epidermis hindurchgetrieben, oder endlich unter der Epidermis gebildet, welche den Charakter von Conidienträgern resp. Sprosskeimträgern annehmen. Meist werden diese Fructificationen so massenhaft erzeugt, dass sie schimmelartige Ueberzüge oder dichte Lager bilden, hierdurch an die Mehltauartigen Pilze erinnernd.

Die Conidienträger stellen entweder unverzweigte stumpfe Keulen (*Cystopus*, Fig. 70, B) oder monopodiale Verzweigungssysteme (*Peronospora*, Fig. 44, I) dar, oder sie sind nach dem sympodialen Typus verzweigt (*Phytophthora*). An Trägern dieser Art werden die Conidien in Reihen und zwar in basipetaler Folge abgesehäutert (Fig. 70, B), in den beiden letzteren Fällen entstehen sie einzeln an den feinen Enden der Aeste und fallen leicht ab. In Wasser (Thau-, Regentropfen) bilden sich die Conidien von *Cystopus*, *Plasmopara*, *Phytophthora* zu Zoosporen, die in wenigen bis vielen zweiciligen Schwärmern aus (Fig. 72, D). Die Schwärmsporen von *Pythium* treiben ähnlich wie bei den Ancylisteen eine Ausstülpung der Innenhaut (Schwärmblase), in welche das Plasma einwandert, um sich alsbald zu Zoosporen auszubilden.

Wie bei den Saprolegniaceen und Ancylisteen, so entstehen auch bei Peronosporeen die Oogonien als stark bauchige Anschwellungen von Mycelenden oder intercalaren Myceltheilen. An dieselben legen sich 1 bis 2 Antheridien an. Diese sowie das Oogon differenzieren nach DE BARY ihren plasmatischen Inhalt in einen centralen Theil (Gonoplasma) und einen peripherischen (Periplasma). Das Gonoplasma des Oogons formt sich der Regel nach zu einem einzigen Ei, das Gonoplasma des Antheridiums tritt ganz oder theilweis durch den Befruchtungsschlauch zum Ei über und befruchtet dasselbe, worauf es sich mit derber Haut umgiebt und zur Oospore wird. Am genauesten ist der Befruchtungsvorgang (Uebertritt des Plasmas) von DE BARY an den Pythien studirt (s. *Pythium graminis*, Fig. 44, II–VI und Erklärung). Das Periplasma des Oogons dient zur Auflagerung auf die Oosporenmembran, die dadurch nach Gattungen und Species verschiedene, oft höchst zierliche Sculptur erhält (Fig. 44, IX–XII). Die durch Auflagerung entstandenen Verdickungen nehmen gelbe bis braune Färbungen an. An der Oogonienwand vermisst man meist Tüpfelbildungen, doch kommen solche nach meinen Beobachtungen bei *Cystopus candidus* vor, und zwar in der Einzahl, und bei Befruchtungsschlauch dringt durch diesen Tüpfel ein (Fig. 44, IX–XII). Bei *Peronospora calotheca* unterbleibt bisweilen die Bildung eines Befruchtungsschlauches, ja es wird in seltenen Fällen im Antheridium eine kleine Oospore erzeugt (Fig. 44, XII s.).

Wenn im Herbst oder früher die Nährpflanze abstirbt und verwest, werden die Oosporen resp. Oosporen frei, gelangen durch Regen, Schnee etc. in den Boden und bleiben dort bis zum Frühjahr. Dann keimen sie aus, entweder in der Weise, dass sie Schwärmsporen bilden (Fig. 71 D), oder indem sie Keimschläuche treiben. Doch sind die Keimungsverhältnisse bei den meisten Vertretern noch nicht studirt worden.

Ist die Nährpflanze perennirend, so vermag das Mycel sich in den überwinterten Organen lebenskräftig zu erhalten; es wächst dann im Frühjahr mit den jungen Pflanzen wieder aus. (*Peronospora Ficariae* TUL., *P. Rumicis* CORDA, *Phytophthora infestans*).

Die Peronosporeen spielen im Haushalt der Natur eine bedeutsame Rolle. Sie vernichten oder schädigen alljährlich Unsummen lebender Pflanzen und

kommen, da sie namentlich auch Culturgewächse vielfach in epidemischer Weise heimsuchen, selbst mit den menschlichen Interessen vielfach in Collision, wie namentlich die Verheerungen, welche die »Kartoffelkrankheit« und der falsche Mehlthau der Reben (*Plasmopara viticola*) anrichtete, genugsam beweisen.

Entwicklungsgang, Befruchtungsweise und parasitisches Verhalten sind namentlich durch DE BARY eingehend studirt worden<sup>1)</sup>.

#### Gattung 1. *Pythium* PRINGSHEIM.

Die ungeschlechtliche Fructification erfolgt hier in meist terminalen, runden oder schlauchartig gestreckten Zoosporangien (seltener in Conidien oder Gemmen, die dann direkt einen Keimschlauch treiben können). Doch gelangen abweichend von den folgenden Gattungen, die Zoosporen nicht in dem Sporangiumselbst zur Ausbildung, sondern wie bei den Ancylisteen vor der Mündung desselben in einer sogenannten Schwärmlase, in die das Sporangienplasma einwandert. Bisweilen werden die Sporangien, wie bei *Saprolegnia*, durchwachsen. Jedes Oogon ist mit einem bis zwei Antheridien versehen, welche ihr Gonoplasma zur Eizelle durch den Befruchtungsschlauch übertreten lassen. Wie WAHRlich (l. c.) neuerdings zeigte, fehlt bei einer *Pythium*art die Differenzirung des Oogoniuminhalts in Periplasma und Eiplasma bisweilen; das Ei würde hier also mehr nach *Saprolegniaceen*art entstehen.

Die Pythien bewohnen meist das Gewebe todter Pflanzen und Insecten, seltener lebende Pflanzen (Farnprothallien, Keimpflanzen von Dicotylen), bilden aber keine Haustorien wie die übrigen Peronosporeen. Um in Sporangien zu fructificiren, müssen sie reichlich Feuchtigkeit haben, resp. ins Wasser hineinwachsen können.

*P. De Baryanum* HESSE. Befällt nach HESSE und DE BARY Vorkeime von Schachtelhalmen und Farnen, Keimlinge von *Zea Mays*, *Panicum miliaceum*, *Spergula arvensis*, *Trifolium repens*, *Tr. hybridum*, *Camelina sativa*, *Lepidium sativum*, *Capsella Bursa pastoris*, Knollen der Kartoffel etc. (im letzteren Falle als *P. Equiseti* SADEBECK, beschrieben). Ohne Zweifel ist die DE BARY'sche Annahme richtig, dass seine Keime überall in Gartenerde vorkommen, denn wenn man schnell keimende Samen, wie die von *Lepidium*, in Gartenerde sät, so wird man immer eine gewisse Anzahl kranker, bald umfallender Keimlinge erhalten, die von dem Pilze ergriffen sind. Bringt man solche Keimpflänzchen in Wasser oder feuchte Luft, so wächst alsbald das Mycel aus ihnen hervor und producirt nament-

<sup>1)</sup> Literatur: DE BARY, Recherches sur le developpement de quelques Champignons parasites. Ann. sc. nat. 4. Sér. Tom. XX. — Beitr. z. Morphol. u. Physiologie d. Pilze II. das. IV, Unters. über d. Peronosporeen u. Saprolegnieen etc. — Zur Kenntniss der Peronosporeen. Bot. Zeitung. 1881. — PRINGSHEIM, Jahrb. f. wiss. Bot. I. (*Pythium*). — M. CORNU, Monographie des Saprolegniées. Ann. sc. nat. 5. Ser. Tom. XV. (1872). — Observations sur le Phylloxera et les parasites de la vigne. Etude sur les Peronosporées I Le meunier, maladie des laitues. Paris 1881 (Acad.). — II Le Peronospora des vignes. Paris 1882 (Acad.). — SCHRÖTER, Peronospora obducens. Hedwigia 1877, pag. 129. — Protomyces graminicola. Hedwigia 1879, pag. 83. — FARLOW, On the American Grape-Vine Mildew. Bullet. of the Bussey Institution, 1876, pag. 415. — A. MILLARDET, LE MILDIOU. Paris, G. MASSON, 1882, u. Journ. d'Agricult. pratique 1881 T. I. No. 6 u. 1882 T. II. No. 27. — A. ZALEWSKI, Zur Kenntniss der Gattung Cystopus. Bot. Centrblt. 1883. No. 33. — SADEBECK, R., Untersuchungen über *Pythium Equiseti*. Beitr. z. Biol. Bd. I. (1875). — HESSE, R. *Pythium De Baryanum*, ein endophytischer Schmarotzer. Halle 1874 (Dissert.). — KNY, L., Entwicklung von *Peronospora calotheca*. Text zu den Wandtafeln. Abtheilung III.

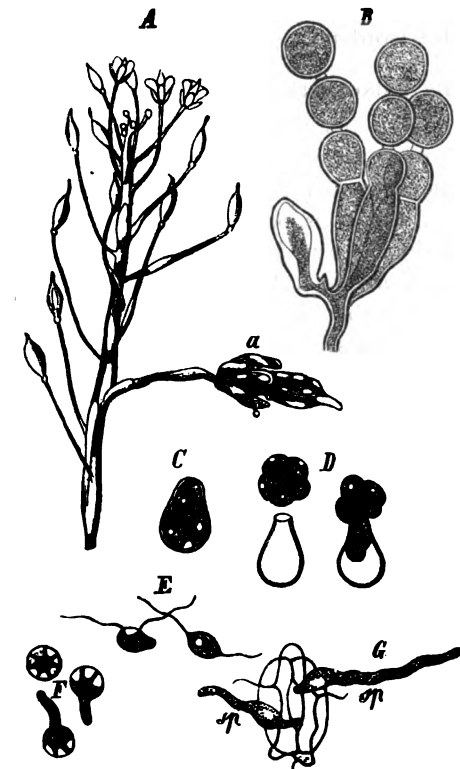
lich reichlich Oogonien. Letztere entstehen meist als kugelige Endanschwellungen der Fäden. Erst nachdem sie sich durch eine Querwand gegen den Tragfaden abgegrenzt, entsteht neben ihnen ein Antheridium, entweder als Endzelle eines dicht unter dem Oogon oder wenigstens in dessen Nähe befindlichen Seiten-

ästchens, oder intercalar, dicht unter dem Oogon, indem das das Oogon tragende Fadenstück sich durch eine Querwand abgrenzt. Im letzteren Falle treibt es seinen Befruchtungsschlauch durch die Querwand des Oogons und letzteres sitzt ihm dann wie eine Kugel auf. Die Wand des Oogons erlangt schliesslich derbe Beschaffenheit, ziemliche Dicke. Es misst etwa 21—24 Mikr., die Oospore 15—18 Mikrom. im Durchmesser. DE BARY sah Letztere immer nur mit Schlauchkeimung.

Ausser den Geschlechtsorganen producirt das Mycel auch noch Zoosporangien und Gemmen. Beide entstehen am Ende oder im Verlauf der Aeste, nehmen kugelige oder ellipsoide Gestalt an und grenzen sich auch durch Querwände gegen ihre Schläuche ab. Die Zoosporangien sind leicht an der seitlichen, schnabelartigen Ausstülpung kenntlich, welche vergallertet und am Ende eine zarte Schwärmlase bildet, in welche das Plasma des Sporangiums eintritt und sich in Zoosporen zerklüftet. Den Gemmen fehlt die Schnabelbildung. Sie werden, wenn im Alter die Mycelschläuche sich auflösen, frei und können Kälte und Eintrocknung längere Zeit ertragen, verhalten sich also als Dauerzustände, welche unter geeigneten Bedingungen zu Schläuchen auskeimen.

#### Gattung 2. *Cystopus* LEVEILLE.

Ihr Hauptcharacteristicum liegt in der Beschaffenheit der Conidienfructification. Die Conidienträger entstehen als einfache, keulige Enden



(B. 879.)

Fig. 70.

*Cystopus candidus* LEV. A Ein befallener Blütenstand von *Capsella Bursa pastoris*. Stengel und Blütenstiele mit den weissen Flecken der Conidienlager; a eine durch den Pilz in allen Theilen stark vergrösserte und verunstaltete Blüthe, welche auf den Kelch- und Blumenblättern und dem Stengel ebenfalls weisse Conidienlager zeigt. B Ein Büschel Conidienträger von einem Mycelaste entspringend mit reihenförmig abgeschnürten Conidien. C Eine Conidie keimend, wobei der Inhalt in mehrere Schwärmsporen zerfällt. D Austritt der Schwärmsporen. E Entwickelte und schwärmende Schwärmspore. F Zur Ruhe gekommene Sporen, theilweis mit Keimschlauch keimend. G Keimende Sporen sp auf der Epidermis in eine Spaltöffnung eindringend. Aus FRANK's Lehrbuch B—G. 400fach vergrössert, nach DE BARY.

büschelig verzweigter Myceläste unmittelbar unter der Epidermis und bilden in dichter palissadenartiger Anordnung förmliche Lager. Am Ende der Träger werden die Conidien in basipetaler Folge abgeschnürt (Fig. 19, I und Fig. 70, B) mit sogenannter Zwischenstückbildung. Solange die Conidienlager noch unter der Epidermis liegen, bilden sie Flecken von glänzend-milchweissem, firniss-

artigem Ansehen, später, wenn durch den Druck der Conidienmassen die Epidermis gesprengt ist, erscheinen sie mehr pulverig. Durch Luftströmungen, Regen oder Thiere auf andere Nährindividuen übertragen, keimen sie daselbst in Thau- oder Regentropfen zu Zoosporangien aus, indem ihr Inhalt sich in wenige (3—6) zweicilige Zoosporen zerklüftet, welche nach kurzer Schwärmezeit zur Ruhe gelangt eine Haut abscheiden und einen Keimschlauch treiben, der stets durch den Spalt der Schliesszellen seinen Weg ins Parenchym nimmt. (Ausnahmsweise können die Conidien auch mit einem Schlauche auskeimen).

An den überwinterten Oosporen erfolgt die Keimung im Frühjahr im feuchten Boden in der Weise, dass das Endospor aus dem zerreisenden, braunen Epispor bruchsackartig heraustritt (Fig. 71, D) und sein Inhalt in zahlreiche Schwärmer zerfällt, die dieselben Eigenschaften besitzen, wie die aus den Conidien hervorgegangenen. Wahrscheinlich können die Oosporen auch direct Mycelien treiben. An den Mycelfäden sind winzige bläschenförmige Haustorien entwickelt.

*C. candidus* Lév., die gemeinste aller Peronosporaceen, ruft an den grünen Organen vieler Cruciferen eine Krankheit hervor, die unter dem Namen »weisser Blasenrost« allgemein bekannt ist. *Capsella Bursa pastoris* dürfte am meisten von diesem Schmarotzer geplagt werden. Auffällige Deformation an Stengeln, Blättern, Blütenständen hervorruhend, verhindert er häufig die Fructification dieser Pflanze. Von Culturgewächsen sind es u. A. die Gartenkresse (*Lepidium sativum*), der Leindotter (*Camelina sativa*), der Meerrettig (*Cochlearia Armoracia*), der Raps (*Brassica oleracea*) und Rettig (*Raphanus sativus*), welche von diesem Feinde mehr oder minder stark befallen werden. Derselbe vermag nur in die Cotyledonen oder junge Knospen, nicht in ältere Theile einzudringen. Oogonien wurden in den Blüthen theilen von *Raphanus Raphanistrum* stets, in *Capsella* niemals gefunden. Dieselben sind derbwandig, an der Eindringstelle

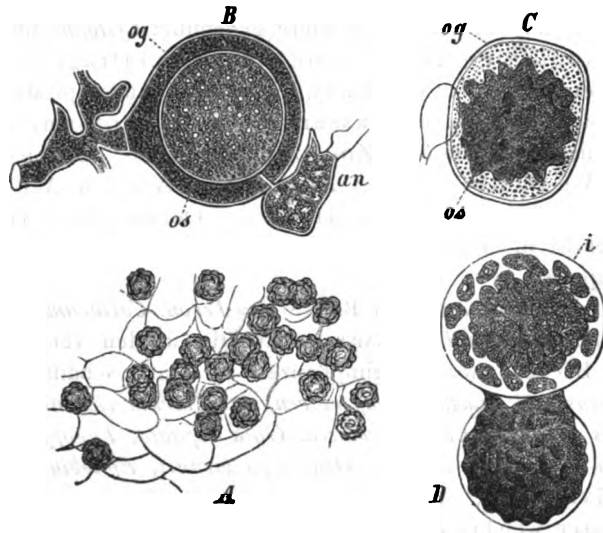


Fig. 71.

(B. 680.)

Oosporen des *Cystopus candidus* Lév. A Durchschnitt durch das Gewebe einer durch den Pilz verunstalteten und vergrößerten Blüthe (Fig. 70, A); man sieht zahlreiche gelbbraune Oosporen in dem Gewebe zerstreut, 100 fach vergr. B Die Geschlechtsorgane, die der Bildung der Oosporen vorausgehen. An einem Mycelaste steht als kugelige Anschwellung das Oogonium og mit der Befruchtungskugel oder der jungen Oospore os. Das Antheridium an, als Endanschwellung eines benachbarten Mycelfadens legt sich dem Oogonium an und treibt durch dessen Membran einen Befruchtungsschlauch nach der Befruchtungskugel. Diese bildet sich in Folge dessen aus zu der in C dargestellten reifen Oospore os, die in der jetzt noch deutlichen, später mehr zusammenfallende Oogoniumhaut og eingeschlossen ist. Der Rest des Antheridiums an der Seite. D keimende Oospore; der Inhalt tritt in einer Blase eingeschlossen hervor und ist bereits in zahlreiche Schwärmsporen zerfallen. Aus FRANK's Lehrbuch. B—D ungefähr 400 fach vergrößert, nach DE BARY.

des Befruchtungsschlauches mit einem Tüpfel versehen und bilden eine grosse, braune, mit stumpfen Hökern oder Wülsten versehene Oospore (Fig. 44, IX), mit welcher der meist kräftige und nach der Spitze zu sich verbreiternde Befruchtungsschlauch verwächst (Fig. 44, IX—XI b).

Auf verschiedenen Compositen (*Scorzonera*, *Tragopogon*, *Filago*, *Gnaphalium*, *Artemisia*, *Pyrethrum*, *Centaurea* etc.) siedelt sich *C. cubicus*, LEV., auf Cirsium-Arten *C. spinulosus*, DE BARY, auf *Portulaca* *C. Portulacae* (DC), auf *Amarantus* *C. Bliti*, LÉV., an.

### Genus 3. *Phytophthora* DE BARY.

Einer der Hauptcharaktere gegenüber *Cystopus* und *Peronospora* liegt in der sympodialen Ausbildung der Fruchträger, welche zumeist nach dem Schema der Wickel (Fig. 25, IX) erfolgt. Am üppigsten werden die Fruchträger nach DE BARY unter Wasser. Die citronenförmigen Conidien bilden sich in diesem Medium zu Zoosporangien aus. Oogonien und Antheridienbildung im Wesentlichen wie bei *Peronospora*. Aus dem Antheridium tritt nur ein ganz kleiner Theil des Gonoplasma ins Oogon über. Haustorienbildung fehlt oder ist in eben so ausgesprochener Form vorhanden, wie bei den übrigen Peronosporen.

1. *Ph. omnivora* DE BARY<sup>1)</sup> (= *Peron. Cactorum* LEB. u. COHN, *P. Sempervivi* SCHENK, *P. Fagi* R. HARTIG) parasitirt in den verschiedensten Dicotylen, z. B. auf Buchen, deren Keimpflanzen sie stark schädigen kann, auf Cacteen wie *Cereus*, *Melocactus*, *Sempervivum*, auf *Clarkia elegans*, *Alonsoa caulialata*, *Schizanthus pinnatus*, *Cleome violacea*, *Gilia capitata*, *Fagopyrum marginatum* und *tartaricum*, *Lepidium sativum*, *Oenothera biennis*, *Epilobium roseum*, aber nicht auf Solanaceen, wie *Solanum tuberosum*, *Lycopersicum esculentum*. Wirft man in Wasser, welches Zoosporen des Pilzes enthält, Fliegen, so geht er auch auf diese über. Die Mycelschläuche durchziehen das Parenchym der Laubblätter und der Rinde des Stengels, theils intercalar verlaufend und kleine, etwa *Cystopus*-ähnliche Haustorien in die Zellen sendend, theils durch die Letzteren durchwachsend. Schliesslich treiben sie Seitenzweige durch die *Stomata* oder auch direkt durch die Epidermiszellen hindurch, welche zu Conidienträgern werden und unter Wasser sich üppiger als in Luft, oft bis 1—2 Millim. Länge entwickeln. Conidien grösser, als bei *Ph. infestans*, gewöhnlich 50—60, mitunter bis 80 Mikrom. lang, 35—40 Mikrom. breit, auch mehr Schwärmsporen (etwa 20—50) erzeugend. In den meisten der genannten Pflanzen bildet der Pilz reichlich Oogonien mit Antheridien, an *Cleome*, *Alonsoa*, *Schizanthus*, *Fagopyrum* fand DE BARY immer nur Conidienfructification.

*Ph. infestans* (CASPARY) ist, wie DE BARY darlegte, die Ursache der gefürchteten, in den letzten 5 Jahrzehnten so vielfache Verheerungen anrichtenden Kartoffelkrankheit. Ihre Symptome bestehen zunächst in Bildung brauner Flecke auf den grünen Blättern und Stengeln, die mehr und mehr um sich greifen, bis die oberirdischen Theile absterben. Auch auf die Knollen geht die Krankheit über, sich ebenfalls in mehr und mehr um sich greifender Bildung von bräunlichen Flecken äussernd. Gewöhnlich wirken bei reichem Zutritt von Feuchtigkeit Spaltpilze zur weiteren Zerstörung mit, die dann unter der Form der Fäulniss (Nassfäule) schnell verläuft, während die *Phytophthora* für sich mehr einen langsam vorschreitenden Vermoderungsprocess hervorruft (Trockenfäule), der sich

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Peronosporen. Bot. Zeit. 1881. — R. HARTIG, Der Buchenkeimlingspilz Unters. aus d. forstbotan. Institut München I. pag. 33—56.

an den Aufbewahrungsorten (Kellern, Miethen) von Knolle zu Knolle weiter verbreiten kann. Gewöhnlich schafft die *Phytophthora*-Vegetation auch noch anderen Schimmelpilzen einen geeigneten Boden, die dann das von jenem Schmarotzer begonnene Zerstörungswerk mit fortsetzen helfen.

Untersucht man befallene Blätter oder Knollen, so findet man

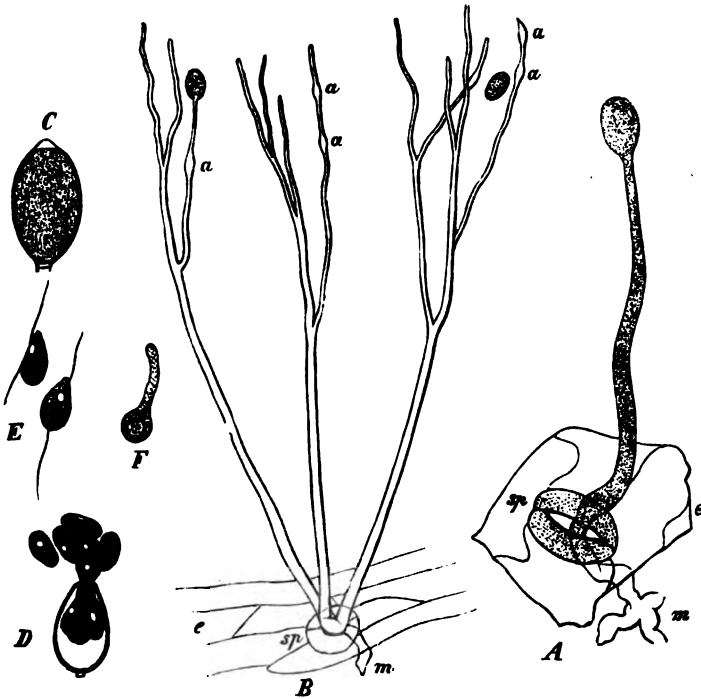


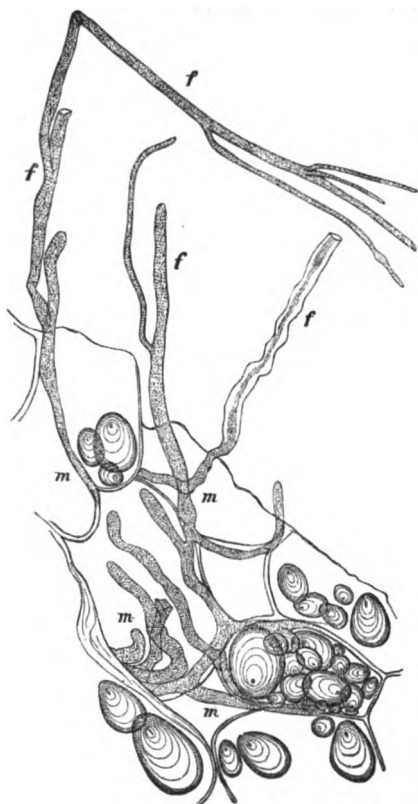
Fig. 72.

(B. 681.)

*Phytophthora infestans* DE BARY. Pilz der Kartoffelkrankheit, auf den Blättern der Kartoffel. A Stück der abgezogenen Epidermis der Blattunterseite. Aus der Spaltöffnung *sp* ist als unmittelbare Fortsetzung des im Innern des Blattes befindlichen Myceliumschlauches *m* ein junger Conidienträger aufgewachsen, der noch unverzweigt ist und auf seiner Spitze die erste Conidie zu bilden beginnt, indem er eine Anschwellung bekommt. Vergr. 200fach. B Ein ebensolches Epidermisstück *e* mit vollständig entwickelten Conidienträgern, die aus der Spaltöffnung *sp* hervorgewachsen sind; *m* Mycelfaden; *a* angeschwollene Stellen der Aeste, welche die Orte früherer Sporenbildung anzeigen; 120fach. C Reife Conidie, an der Spitze mit 1er Papille, am Grunde mit dem Stielchen, 500fach. D Eine Conidie, in der Form des Sporangiums keimend, die jungen Schwärmsporen ausschlüpfend, 400fach. E Zwei entwickelte Schwärmsporen, 400fach. F Eine Schwärmspore, die nach Umhüllung mit Haut einen Keimschlauch treibt, 400fach. Aus FRANK's Lehrbuch.

das Mycel stets intercellular verlaufend und nach R. WOLFF in den grünen Theilen selten, in den Knollen häufiger kleine zapfenartige Haustorien in das Innere der Zellen treibend. Die Wirkung des Mycels auf die Zellen macht sich alsbald durch eine Bräunung von deren Wänden bemerkbar, sowie in einem körnigen, bräunlichen Niederschlag in deren Inhalt. Zum Zweck der Fructification sendet das Mycel durch die Spalte der Schliesszellen an der Unterseite der Blätter Fruchträger von dem die Gattung charakterisirenden sympodialen Aufbau. An der Spitze der Achsen entstehen citronenförmige Conidien (Fig. 72, C), welche leicht abfallen und in Regen- oder Thautropfen Schwärmsporen

(im Vergleich zur vorigen Art in geringer Zahl) erzeugen (Fig. 72, *DE*). Auch aus dem Gewebe feuchtgehaltener Kartoffeln brechen solche Conidienträger reichlich hervor (Fig. 73, *f*), wie an der Unterseite der Blätter so auch hier grauweisse Ueberzüge bildend. In feuchter Luft können die Conidien auch einen Keimschlauch treiben,



(B. 682.)

Fig. 73.

*Phytophthora infestans* DE BARY. Stück eines Schnittes durch eine kranke Knolle; *f* Conidienträger (z. Th. abgeschnitten) als Fortsetzungen der Mycelschläuche *m* kenntlich, die man zwischen den mit Stärkekörnern erfüllten Zellen bemerkt, ca. 150 fach. Aus FRANK's Lehrbuch.

der an seiner Spitze eine secundäre Conidie producirt, die sich wie oben verhalten kann. Da bei Regen die Auskeimung der Conidien zu Zoosporen sehr reichlich eintritt, und diese Zellchen die weitere Infection besorgen, so ist erklärlich, dass sich bei Regenwetter die Krankheit leicht von einem Theile derselben Pflanze auf andere und von einem Individuum auf dicht benachbarte weiter verbreitet. Zu den Knollen gelangt der Pilz nur durch die auf den Boden fallenden oder vom Regen herabgespülten Conidien resp. Zoosporen, nicht etwa dadurch, dass das Mycel vom Stengel aus in die Knollen hineinwächst. Das Eindringen in Stengel und Blätter erfolgt in der Weise, dass die Zoospore, nachdem sie eine Haut abgeschieden, einen kleinen Mycelschlauch mitten durch die Epidermiszellen hindurch treibt, der sich dann in den Interzellularräumen zum Mycel weiter entwickelt. Um in das Gewebe der Knolle zu gelangen, bahnt sich der junge Keimschlauch einen Weg zwischen den Korkzellen des Periderms. Die Eindringstellen namentlich an grünen Theilen machen sich bald durch Bräunung der Wirthszellen kenntlich.

Oogonienbildung, wie sie für *Ph. omnivora* bekannt ist, hat man, trotz aller Bemühung von den verschiedensten

#### Gattung 4. *Peronospora* CORDA.

Ausgestattet mit im Allgemeinen kräftig entwickelten, entweder einfachen oder verzweigten Haustorien, bilden die Vertreter dieser Gattung monopodial verzweigte Conidienträger, welche an der Unterseite der Blätter

hervortreten. Die Keimung der Conidien erfolgt bei den verschiedenen Repräsentanten in verschiedener Weise. Gewisse Arten (*Peronospora viticola*, *P. entospora*) bilden, ähnlich wie *Phytophthora*, ihre Conidien zu Sporangien aus (*Zoosporiparae* DE BARY). Bei anderen, wie *P. pygmaea* und *densa*, entlässt die Conidie ihr gesamtes Plasma, worauf dasselbe sich mit Membran umhüllt und die so entstandene Zelle einen Keimschlauch treibt (*Plasmoparae* DE BARY). Eine dritte Gruppe, die meisten Arten umfassend, lässt ihre Conidie direct mit Keimschlauch auskeimen. Die Oosporen sind glatt oder mit Warzen resp. netzartig verbundenen Leisten besetzt. Ihre Keimung ist nur für *P. Valerianellae* bekannt, wo sie als Schlauchkeimung auftritt. Die *Peronospora*-Arten bewohnen meist ganz bestimmte Familien. So lebt *P. parasitica* nur in Cruciferen, *P. calotheca* DE BARY nur in Rubiaceen, *P. Alsinearum* CASPARY nur in Stellariaceen, *P. Ficariae* TULASNE nur in Ranunculaceen, *P. Trifoliorum* DE BARY nur in Papilionaceen, *P. grisea* UNGER nur in *Veronica*-Arten, *P. Lamii* BR. nur in Labiaten, *P. effusa* nur in Chenopodiaceen, *P. Rumicis* nur in Polygonaceen, u. s. w. Die geschlechtliche Fructification gewisser Arten kommt nicht auf allen Nährpflanzen vor, wo Conidienbildung eintritt. So bringt *P. calotheca*, wenn sie auf *Galium Mollugo* lebt, niemals Oogonien hervor, während solche auf *Galium Aparine* und *Asperula odorata* stets reichlich zu finden sind. Aehnlich verhält sich *P. gangliiformis* die auf *Lactuca*, *Sonchus*, *Lampsana*, *Cirsium* nur Conidien, nicht Oogonien, auf *Senecio vulgaris* beiderlei Organe erzeugt.

1. *P. viticola* DE BARY. »Falscher Mehlthau der Reben«. Von Amerika eingewandert hat sich dieser Pilz in den Weinbergen Europas und Nordafrikas, namentlich in Frankreich, weit verbreitet und der Weinkultur bereits erheblichen Schaden zugefügt. Sein erstes Auftreten macht sich in Bildung weisslicher Schimmelflecke auf der Unterseite des Laubes in der Nähe der Nerven kenntlich, während die entsprechenden Stellen der Oberseite gelbe bis rothe Färbung annehmen. Die kranken Blätter kräuseln sich, vertrocknen und fallen schliesslich ab. Dadurch gehen grosse Assimilationsflächen verloren, infolgedessen die Trauben ungenügende Nahrungszufuhr erhalten und daher zu geringer Entwicklung und zur Nothreife kommen. Uebrigens können auch die Blüthenheile, Blüthenstiele und jungen Sprosse von dem Parasiten befallen werden. Derselbe dringt mit kleinen blasenförmigen Haustorien in die Wirthszelle ein und treibt durch die Stomata hindurch stattliche, meist reich verzweigte Conidienträger in Form kleiner Büschel, die bis  $\frac{1}{2}$  Millim. Höhe erreichen. In Wasser gelangt produciren die eiförmigen Conidien etwa 6—8 Schwärmsporen. Ausserdem werden Oogonien (mit Antheridien) erzeugt, in denen mit warziger oder netzförmiger Sculptur versehene Oosporen entstehen. Die Krankheit wird durch trocknes Wetter gehemmt resp. unterdrückt, durch feuchtes begünstigt. Eine Ueberwinterung des Mycels in der Pflanze findet nicht statt.

2. *P. parasitica* (PERSOON). In den meisten Cruciferen, wildwachsenden wie gebauten schmarotzend, oft in Gesellschaft mit *Cystopus candidus*, und die befallenen Stengel-, Blatt- oder Blüthenheile meist mehr oder minder stark deformirend. Das Mycel ist ausgezeichnet durch grosse plump-keulige einfache oder spärlich verzweigte Haustorien. Die Conidienträger (Fig. 44, I und Fig. 56) sind wiederholt verzweigt, ihre Aeste sparrig und an den pfriemlichen Enden hakenförmig gekrümmt. Sie schnüren breit-ellipsoidische Conidien ab, welche mit Keimschlauch keimen. Oogonien mit derber Haut, die Oosporen mit gelbbraunem, meist schwache Faltung zeigenden Epispor.



### Gruppe II. Zygomyceten (Zygosporeen), Brückenpilze.

Die hierher gehörigen Algenpilze sind im Gegensatz zu den Chytridiaceen und einem Theile der Oomyceten sämtlich dem Luftleben angepasst (Aërophyten). Viele führen, soweit bekannt, nur saprophytische Lebensweise, bewohnen namentlich Mist, Brod, zuckerhaltige Pflanzentheile, andere huldigen bald dem Saprophytismus bald dem Parasitismus (*Mucor racemosus*, der sowohl auf Mist lebt, wie in lebende Früchte eindringt), wiederum andere sind bisher nur als strenge Parasiten, meist auf anderen Pilzen, namentlich Mucoraceen, bekannt.

Abweichend von den Chytridiaceen entwickeln die Zygomyceten ein reich verzweigtes, nur eine einzige grosse Zelle repräsentirendes Mycel, das erst bei der Fructification Scheidewände erhält.

Was den allgemeinen Entwicklungsgang anbetrifft, so werden auf natürlichem festen Substrat der Regel nach zunächst eine Reihe von Generationen mit Sporangienträgern (Mucoraceen) oder mit Conidienträgern (Chaetocladiaceen und Piptocephalideen) erzeugt. Erst dann erfolgt die Production von einer oder mehreren Zygosporen tragenden Generationen.

Neben den Hauptformen der Fortpflanzung werden häufig noch Reproductionsorgane von morphologisch untergeordneter Bedeutung erzeugt, die aber vom physiologischen Standpunkte aus einen grossen Werth haben, insofern sie die Vermehrung der Individuenzahl ausserordentlich begünstigen. Es sind dies die bei Mucoraceen häufige Bildung von Sprosszellen, von Gemmen, die sowohl im Mycel als hier und da auch in den Fruchträgern entstehen können, und von Conidien, die als stets einzellige, gemmenähnliche Bildungen von kleinen dünnen Mycelästchen ihren Ursprung nehmen und dadurch von den auf stattlichen Trägern entstehenden Conidien wesentlich verschieden sind<sup>1)</sup>.

<sup>1)</sup> Bei gewissen Zygomyceten (*Mucor*) erzielt man durch Aussaat der Endosporen auf zuckerhaltige Flüssigkeiten (z. B. Bierwürze) Mycelien, welche sich durch zahlreiche Wände in kurze, sehr plasmareiche, aufschwellende und schliesslich sich gegen einander abrundende Zellen gliedern, die man gleichfalls als Gemmen bezeichnet hat (Fig. 3 X). In der Folge treiben sie kugelige, hefeartige Sprosse.

Literatur: TODE, J. H., *Pilobolus crystallinus*. Schriften der naturforschenden Freunde, Berlin 1784. — COHN, F., Entwicklungsgeschichte des *Pilobolus crystallinus*. Nova acta Leop. Carol. Bd. 23 (1851). — FRESENIUS, G., Beiträge zur Mycologie, I. 1850, III. 1863. — COEMANS, E., Spicilège mycologique Nr. 3. Bull. Soc. Bot. Belg. I (Kickxella). — Derselbe, Quelques Hyphomycètes nouveaux (Mortierella, Martensella) Bull. Acad. Roy. de Belgique, Sér. 2, t. 15 (1862). — Derselbe, Recherches sur le polymorphisme et les différents appareils de reproduction chez les Mucorinées I u. II. Daselbst, t. 15 (1862). — Derselbe, Monographie du genre *Pilobolus*. Mém. de l'acad. roy. de Belgique, t. 30 (1861). — DE BARY, A., Beitr. z. Morphol. u. Physiol. d. Pilze. IV. Syzygites megalocarpus. Abhandl. d. Senkenberg. naturf. Ges. Bd. 5, Heft II. Frankfurt 1864. — DE BARY, A. u. WORONIN, M., Zur Kenntniss der Mucorineen. Das. Bd. V, Heft 7 (1866). — HOFFMANN, H., Icones analyticae fungorum IV (1865). (*Mucor*, *Rhizopus*). — TULASNE, Note sur les phénomènes de copulation. Ann. sc. nat. Sér. V, t. 6. Paris 1867. — BREFELD, O., Botanische Untersuchungen über Schimmelpilze I (1872). — ZIMMERMANN, O. E. R., Das Genus *Mucor*. Chemnitz 1871. — KLEIN, J., Zur Kenntniss des *Pilobolus*. PRINGSH. Jahrb. VIII (1872). — VAN TIEGHEM, Ph. et Le Monnier, G., Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. Sér. 5, t. 17 (1873). — LICHTHEIM, L., Ueber pathogene Mucorineen und die durch sie erzeugten Mycosen des Kaninchens. Zeitschr. f. klin. Med. Bd. 7 (1874). — VAN TIEGHEM, Ph., Nouvelles recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. Ser. VI, t. I (1875). — BREFELD, O., Ueber Gährung III. Landwirthsch. Jahrb. V. (1876) (*Mucor racemosus*). — Derselbe, Ueber

Entsprechend dem anaërophyten Character werden die in den Sporangien erzeugten Sporen niemals in Form von Schwärmern (Zoosporen) ausgebildet.

Das Hauptmerkmal der Zygomyceten liegt aber in der Production von Brückensporen (Zygosporen), worüber bereits im morphologischen Theile (pag. 343—345) berichtet wurde.

Familie 1. Mucoraceen. Sporangientragende oder Kopfschimmelartige Zygomyceten.

Ihre morphologischen Hauptcharactere liegen den Piptocephalideen gegenüber erstens darin, dass die Zygospore unmittelbar aus der Verschmelzung der beiden Copulationszellen entsteht, der ganze Zygosporenapparat mithin nur dreizellig, d. h. aus der Zygospore und den beiden Trägern besteht; zweitens und auch den Chaetocladiaceen gegenüber darin, dass die andere Hauptfructification ausschliesslich in Sporangien (statt in Conidien) erfolgt. Sonst kommen als accessorische Vermehrungsorgane noch vielfach hefeartige Sprossungen und Gemmenbildung vor, Conidien aber nur bei wenigen Vertretern (reichlich z. B. bei *Mortierella polycephala*). In physiologischer Beziehung erscheinen die Mucoraceen insofern bemerkenswerth, als die meist an hefeartige Sprossformen gebundene Fähigkeit mehr oder minder intensiver Alkoholgährungserregung ziemlich verbreitet ist,<sup>1)</sup> andererseits bereits für einige Vertreter pathogene Eigenschaften nachgewiesen wurden.<sup>2)</sup>

Gattung 1. *Mucor* MICHELI. Kopfschimmel.

Die Mycelien werden hier stets in der gewöhnlichen Form, also nicht nach Art von Klettermycelien (Bildung von Stolonen mit Rhizoiden) ausgebildet, wie wir solche bei der Gattung *Rhizopus* finden. Den Sporangienträgern fehlt entweder jede Verzweigung, oder dieselbe erfolgt nach dem monopodialen oder sympodialen, nicht aber nach dem dichotomen Typus. Die kugeligen Sporangien werden durch eine wohlentwickelte Columella gegen den Träger abgegrenzt, und scheiden auf der Aussenfläche eine Kruste von oxalsaurem Kalk ab. Bei der Sporenbildung bleibt ein Theil des Plasmas unverbraucht und wird in der Folge zur sogenannten Zwischensubstanz, einer im Wasser stark quellungsfähigen Masse, umgewandelt. Die von der Kalkkruste umhüllte Wand des Sporangiums

copulirende Pilze. Berichte d. naturf. Freunde Berlin 1875. — Derselbe, Ueber die Entwicklung von *Mortierella*. Das. 1876. — VAN TIEGHEM, Troisième Mémoire sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. Ser. VI, t. 4 (1878). — GILKINET, A., Mémoire sur le polymorphisme des Champignons. Mém. couronn. Acad. Belg., t. 26 (1878). — CUNNINGHAM, D. D., On the occurrence of conidial fructification in the Mucorini, illustrated by Choanephora. London. Linn. Soc. Transact. ser. 2, t. I (1878). — BREFELD, O., Unters. über Schimmelpilze IV (Chaetocl. Freseanum). — GAYON, Faits pour servir à l'histoire physiologique des moisissures. Mem. de la soc. des sciences phys. et naturelles de Bordeaux 1878. — Derselbe, Sur un procédé nouveau d'extraction du sucre des Melasses. Ann. agronomiques 1880. — GAYON et DUBOURG, De la fermentation de la dextrine et de l'amidon par les Mucor. Ann. de l'inst. Pasteur. 1887. — BAINIER, G., Sur les zygosporos des Mucorinées. Ann. sc. ser. 6, t. 18 (1883). — Derselbe, Nouvelles observations sur les zygosporos des Mucorinées. Das. t. 19 (1884). — Derselbe, Deux espèces nouvelles de Mucorinées. Bull. soc. bot. de France t. 27. — LINDT, Ueber einige neue pathogene Schimmelpilze. Arch. f. experim. Pathol. 21 (1886). (*Mucor ramosus* u. *pusillus*)

<sup>1)</sup> Vergl. den Abschnitt »Gährung« im physiolog. Theile, speciell pag. 462.

<sup>2)</sup> Siehe pag. 510, 519, 522, 525.

besteht aus einer Cellulosemodification, welche ebenfalls in Wasser stark aufquillt und im Verein mit der Zwischensubstanz die Kalkkruste sprengt und die Sporen hinausbefördert. Unter gewissen Verhältnissen entstehen bei manchen Vertretern an den Sporangienträgern ganz kleine, wenigsporige und Columellenlose Sporangien (Sporangiolen oder Nebensporangien). Die Zygosporienträger entstehen als gerade oder schwach gebogene, niemals aber zangenförmig gegeneinander gekrümmte Aeste entweder direct am Mycel oder wie bei *M. fragilis* an langen, stolonartigen (aber rhizoïdenlosen) Aesten. Für manche Arten hat man Gemmenbildung am Mycel, sowie selbst an den Sporangienträgern constatirt. Sie tritt gewöhnlich bei Erschöpfung des Substrates auf. In Zuckerlösungen untergetaucht entwickeln die Sporen gewisser Arten Sprossmycelien von hefeartigem Ansehen, was zuerst von BAIL für *M. racemosus* constatirt wurde.

Die Fähigkeit, Alcoholgährung in zuckerhaltigen Flüssigkeiten hervorzu-rufen, besitzen; z. B.: *M. racemosus*, *circinelloïdes*, *erectus*, *spinosus*, *fragilis*, *Mucedo*.

Als pathogen für Thiere (Kaninchen) haben LICHTHEIM und LINDT *M. corymbifer*, *pusillus* und *ramosus* kennen gelehrt (s. pag. 525).

Die zahlreichen Arten bedürfen z. Th. noch genauerer Untersuchung und schärferer Abgrenzung, namentlich ist auch die physiologische Seite zur Charakteristik mitzubedenken, was zumal bei solchen Arten Bedürfniss ist, deren Zygosporenfructification nur unter nicht gewöhnlichen Bedingungen erlangt wird, und deren Sporangienfructification wenig Characteristisches bietet.

1. *M. Mucedo* (L.) (Fig. 2 u. 57). Einer der verbreitetsten, namentlich thierische Excremente und feuchtes Brod bewohnenden Schimmelpilze. Auf dem Mycelium (Fig. 2) entstehen stattliche, oft 10 Centim. lange Sporangienträger, deren mit röthlich-gelbem Inhalte, einem Fettfarbstoff, versehene Spitze sich zu einem relativ grossen kugeligen, etwa 100—150 Mikrom. im Durchmesser haltenden, aussen mit einer Kruste von Kalkoxalatnadelchen versehenen, in der Jugend gelben, später schwarzen Sporangium ausbildet, welches durch eine stark vorgewölbte, meist breitcylindrische Columella gegen den Stiel abgegrenzt ist und ellipsoidische, etwa 7—11 Mikrom. lange, 4—6 Mikrom. dicke, mit sculpturloser hyaliner Membran und gelblichem Inhalt versehene Sporen enthält. Die von BREFELD aufgefundenen, in Mist hin und wieder auftretenden Zygosporenapparate, die im wesentlichen den für *M. fragilis* in Fig. 50 dargestellten Charakter zeigen und stattliche Grösse erreichen, lassen eine grosse, etwa 90—220 Mikrom. messende kugelige Zygospore und zwei keulenförmige Träger erkennen. Erstere ist mit schwarzbraunem, unregelmässig höckrigem Episor und einem aus Cellulose bestehenden Endospor versehen. Infolge störender Einflüsse, wie Temperaturerniedrigung, mangelhafte Ernährung oder parasitische Eingriffe, treten an den sonst einfachen Sporangienträgern, die übrigens stark positiv heliotropisch sind, Verzweigungen auf, an deren Spitze Sporangiolen mit meist sehr wenig entwickelter oder auch gänzlich fehlender Columella entstehen. *M. Mucedo* ist ein schwacher Alcoholgährungserreger (s. pag. 462).

2. *M. racemosus* FRESENIUS<sup>1)</sup>. Namentlich auf Kaninchenkoth, Brod häufig, auch sonst auf faulenden Pflanzentheilen zu finden. Sporangienträger meist verzweigt, entweder monopodial (und zwar nach Art der Traube) oder sympodial, mit kugeligen, 30—40  $\mu$  dicken, mitunter auch viel kleineren, bräunlichen Sporangien versehen, welche ellipsoidische bis kugelige, 5—8  $\mu$  lange, 4—5  $\mu$  dicke, farblose und sculpturlose Sporen enthalten und gegen den Träger durch eine

<sup>1)</sup> BREFELD, *Mucor racemosus* und Hefe. Flora 1873. Derselbe, Ueber Gährung III. Landwirthschaftl. Jahrb. V.

meist birnförmige *Columella* abgegrenzt sind. Die bisher nur von BAINIER gefundenen Zygosporien sind kugelig, 70—84  $\mu$  dick, mit gelblichem, durch braune, unregelmässig höcker- oder leistenartige Verdickungen ausgezeichneten Episor verstehen. In erschöpften Mycelien und selbst Sporangienträgern findet gewöhnlich reichlich intercalare oder terminale Gemmenbildung statt (Fig. 50, VIII—X), die unter günstigen Ernährungsverhältnissen Mycelien, in feuchter Luft gehalten zwergige Sporangienträger mit winzigen Sporangien entwickeln, in zuckerhaltige Nährlösung untergetaucht hefeartige Sprosse von Kugelform treiben, wie es unter diesen Verhältnissen auch die Endosporen thun (Fig. 3, V—IX). Sät man letztere auf Bierwürze, so entwickeln sich Mycelien, welche durch Querwände in zahllose, sich schliesslich gegen einander abrundende Glieder zerfallen (Fig. 3, X), an denen ebenfalls hefeartige kugelige Sprosse entstehen (Kugelhefe, Fig. 3, X). Der Pilz ist im Stande, Alkoholgährung zu bewirken (s. pag. 462) und lebende Früchte in Fäulniss zu versetzen.

3. *M. corymbifer* COHN. Mycel schneeweiss, später hellgrau, Mycelfäden auf dem Substrat oder durch die Luft lang und gerade hinüberlaufend. Sporangienträger nicht senkrecht aufsteigend, sondern langhingestreckt, doldentraubenförmig verzweigt, an der Spitze in ein oder mehrere (bis 12) Sporangien doldenförmig ausstrahlend, unterhalb der Enddolde noch eine Anzahl einzelner, kurz gestielter, kleinerer, zum Theil zwergartiger Sporangien in Abständen traubenartig entwickelnd. Sporangien auch in der Reife farblos, birnförmig, allmählich in den Träger verschmälert, die grössten bis 70, die mittleren 45—60, die kleinsten 10—20 Mikrom. Durchmesser. Sporangienmembran farblos, glatt. *Columella* kegelförmig, oben verbreitert, manchmal warzig, bräunlich. Sporen farblos, sehr klein, elliptisch (3  $\mu$  lang, 2  $\mu$  breit). Zygosporien unbekannt<sup>1)</sup>. Von LICHTHEIM als pathogen für Kaninchen erwiesen (vergl. pag. 525). Der Pilz gedeiht am besten bei Körpertemperatur (37° C.).

4. *M. pusillus*, LINDT. Auf Weissbrod gefunden. Von dem mausegrauen, nicht mit Stolonen versehenen Mycel entspringen kaum 1 Millim. lange »einfach verzweigte« Sporangienträger mit schwarzem, durch Kalkoxalat incrustirtem und ovaler bis kugeligem *Columella* versehenen Sporangium, Sporen sehr klein, kugelig, farblos, 3—3½ Mikrom. im Durchmesser. Untere Wachsthumsgrenze bei 24—25° C., obere zwischen 50—58° C., Optimum bei 45° C. Ueber seine pathogenen Eigenschaften vergl. pag. 545.

Der noch näher zu untersuchende *M. septatus* SIEBENMANN (Neue bot. u. klin. Beitr. zur Otomykose. Zeitschrift f. Ohrenheilk. 1889, pag. 39), der gelbe bis bräunliche, kugelige oder ellipsoidische, glatte, 2,5—4  $\mu$  messende Sporen und meist traubig verzweigte Sporangienträger besitzt, wurde von S. im menschlichen Ohre gefunden.

### Gattung 2. *Phycomyces* KUNZE u. SCHMIDT.

Während in Bezug auf die Sporangienfructification kein wesentlicher Unterschied gegenüber den Gattungen *Mucor* und *Rhizopus* hervortritt, hat die Zygosporienbildung etwas anderen Charakter, denn einmal krümmen sich die vom Mycel entspringenden Zygosporienträger als aufrechte Zangen gegeneinander, andererseits treiben sie stachelartige, verzweigte Auswüchse, welche zwar etwas an die Hülle von *Mortierella* erinnern, aber doch nicht zu einer solchen zusammenschliessen. Gemmenbildung ist noch unbekannt, ebenso die Erzeugung von Sprossverbänden. Stolonen- und Rhizoïdenbildung wird vermisst.

*Ph. nitens* AGARDH<sup>2)</sup>. Eine der stattlichsten Mucorineen, die man besonders

<sup>1)</sup> Aus SCHRÖTER, Kryptogamenflora von Schlesien, Pilze pag. 205 entlehnt.

<sup>2)</sup> VAN TIEGHEM et LE MONNIER, Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. sér. 5. t. 17 (1873), pag. 28 ff.

auf Oelfässern, Oelkuchen, in Lackfabriken etc. antrifft. Ihre Sporangienträger erreichen 10—30 Centim. Höhe und entsprechende Weite, daher vielfach zu physiologischen Experimenten über Wachstumserscheinungen verwendet. Sie schliessen mit einem grossen, kugeligen, bis 1 Millim. dicken, zur Reifezeit schwarzen und durch eine cylindrische Columella abgegrenzten Sporangium ab, das etwa ellipsoïdische, 17—30 Mikr. lange und 10—15 Mikr. breite, mit gelbrothem Inhalt und dicker Membran versehene Sporen enthält. Zygosporen gross, 100 bis 300 Mikr. dick, an den Trägern mit gabelig verzweigten braunen, die Zygosporen theilweis einhüllenden Auswüchsen.

### Gattung 3. *Rhizopus* EHRENBURG.

Gegenüber der vorigen Gattung in erster Linie dadurch charakterisirt, dass seitens der Mycelfäden lange, stolonienartige Seitenzweige getrieben werden (Fig. 5 *ss*), welche im Bogen durch die Luft wachsen, dann mit ihren Enden das Substrat berühren und hier eigenthümliche Haftorgane (Appressorien) in Form rosettenartig angeordneter verzweigter Hyphen, auch Rhizoïden genannt, treiben (Fig. 5 *a*, genauer dargestellt in Fig. 6, I II *a*), deren entfernte Aehnlichkeit mit einem kleinen Wurzelsystem zu dem Gattungsnamen (Wurzelfuss) Veranlassung gab. Es können ganze Systeme von Stolonen entstehen (Fig. 5, *B*). An der Stelle, wo die Rhizoïden entspringen, erheben sich Sporangienträger meist in kleinen Gruppen (von 2 bis 10) in die Luft, wodurch ganz charakteristische Bilder entstehen (Fig. 5). Mit Hülfe der Stolonen und Rhizoïden klettern die Pilze an festen Gegenständen in die Höhe. Bezüglich der Ausbildung der Sporangienhaut, der Columella und der Sporen stimmt *Rhizopus* mit *Mucor* durchaus überein. Auch die Zygosporen, soweit solche bekannt sind, werden im Wesentlichen nach dem bei *Mucor* üblichen Modus angelegt und ausgebildet.

*Rh. nigricans* EHRENBURG. (*Mucor stolonifer* EHRBG.<sup>1)</sup>) (Fig. 5 u. 6). Gemein auf todten namentlich zuckerhaltigen Pflanzentheilen, besonders Brod und süssen Früchten (getrockneten Pflaumen), welche das System des Mycels und der reich entwickelten Stolonen binnen kurzer Zeit überspinnt. Hefeartige Sprosse werden nicht gebildet, obschon der Schimmel zu den schwachen Alkoholgährungserregern gehört. An den Enden der Stolonen, wo diese feste Gegenstände berühren, entstehen gewöhnlich 2—5, bisweilen auch mehr Sporangienträger, (Fig. 5, 6 I), von etwa 2—4 Millim. Länge, welche mit einem kugeligen Sporangium abschliessen, gegen dasselbe durch eine sehr entwickelte kuppelförmige Columella abgegrenzt (Fig. 6, I *c*). Die zarte Sporangienwand, die nur wenig von oxalsaurem Kalk incrustirt erscheint, umschliesst zahlreiche rundlich-eckige, etwa 9—15 Mikr. im Durchmesser haltende, mit dickem, graubraunem, zierlich leistenförmige Verdickungen aufweisendem Epispor versehene Sporen, deren Gesamtmasse und somit das ganze Sporangium bei der Reife schwarz erscheint. Der Ursprungsregion der Sporangienträger entsprechen zierliche Rosetten von Rhizoïden. Während anfangs alle vegetativen und fructificativen Theile weiss erscheinen, nehmen sie, einschliesslich der Columella, mit dem Alter gelbbraunliche bis schmutzig-braune Färbung an.

Die zuerst von DE BARY gefundene Zygosporenfructifikation pflegt beim spontanen Auftreten wie in den Zuchten gewöhnlich nicht aufzutreten. DE BARY sah sie im Sommer auf unreifen Früchten (Stachelbeeren), Eidam auf Erdnuss-

<sup>1)</sup> DE BARY, Beitr. zur Morphologie.

kuchen entstehen. Zwischen stark bauchigen Trägern hängt eine tonnenförmige, mit dickem, braunem Epispor versehene und von halbkugeligen, dichtgestellten Warzen bedeckte Zygospor von etwa 170—220 Mikr. Durchmesser. Auch Azygosporenbildung hat man beobachtet.

*Rh. rhizopodiformis* (COHN)<sup>1)</sup>. Auf feucht gehaltenem Brod. Mycel erst schneeweiss, dann mäusegrau, auf dem Substrat hinwachsend und dieses einspinnend, in der Cultur auf dem Glasdeckel fortkriechend. — Bräunliche Myceläste steigen als Stolonen bogenförmig auf und senken sich wieder auf das Substrat, an der Berührungstelle kurze verzweigte, bräunliche Rhizoïden mit meist geraden, spitzen Aesten abgebend. Fruchträger einzeln oder zu mehreren, büschelig, oberhalb der Rhizoïden entspringend, bräunlich, meist 120—125 Mikr. lang, unverzweigt Sporangien kugelig, etwa 66 Mikr. Durchm., bei der Reife schwarz, mit glatter, undurchsichtiger Haut. Columella eiförmig oder birnförmig, unten gerade abgestutzt, 50—75 Mikr. breit. Sporen farblos, meist kugelig, glatt, 5—6 Mikr. Durchmesser.\* Zygosporen noch aufzufinden. Bezüglich der vom Entdecker LICHTHEIM ermittelten pathogenen Eigenschaften vergl. pag. 525. Der Pilz gedeiht am üppigsten bei Körpertemperatur.

Sehr nahe steht dieser Species der *Rh. ramosus* (LINDT), unterscheidet sich aber durch ovale, 5—6 Mikr. lange, 3—4 Mikr. breite Sporen. Zygosporen unbekannt. Die pathogenen Eigenschaften sind ebenfalls pag. 525 erwähnt.

#### Gattung 4. *Thamnidium* LINK.

Sie ist durch Production von zweierlei Sporangien ausgezeichnet. Der Träger endigt mit einem grossen Endsporangium (Fig. 57 b), das eine wohl entwickelte Columella (c) besitzt, trägt aber ausserdem wirtelig gestellte einfache oder verästelte Seitenzweige (Fig. 57 d), die mit kleinen, Columella-losen, nur 1 oder wenige Endsporen bildenden Sporangiolen enden. Mitunter ist bloss das grosse Endsporangium vorhanden, mitunter nur Sporangiolenbildung. Nach BAINIER entsprechen die Zygosporen in ihrer Ausbildung dem Genus *Mucor*.

*Th. elegans* LINK. Auf Pferdemit, gekochten Kartoffeln etc. häufig. Endsporangium kugelig, weiss, mit oxalsaurem Kalk incrustirt, durch eine grosse cylindrische bis birnförmige Columella gegen den meist 1 bis mehrere Centim. langen Träger abgegrenzt, ellipsoidische etwa 8—10 Mikr. lange, 6—8 Mikr. dicke Endsporen bildend. Sporangiolen auf mehrfach dichotom verästelten, ein rundliches Ganze bildenden Seitenzweigen, entweder nur eine einzige kugelige, nur 5—6 Mikr. messende, oder mehrere ellipsoidische Endsporen bildend, die ebenfalls kleiner als die des grossen Endsporangiums sind. Die Zygosporen entstehen nach BAINIER an in die Luft wachsenden Hyphen durch Copulation von horizontal abgehenden Aestchen. Die Apparate stehen leiterförmig übereinander. Die Zygosporen sind kugelig, mit dickem, höckrigem, schwarzen Epispor versehen.

#### Gattung 5. *Sporodinia* LINK. Gabel-Kopfschimmel.

Vor allen anderen Mucoraceen dadurch ausgezeichnet, dass die Sporangienträger wiederholt-gabelige Verzweigung und Querwände aufweisen, und die *Mucor*-artigen Zygosporen der Regel nach nicht am Mycel, sondern auf, gleichfalls wiederholt-dichotomen Trägern entstehen. Columella gross, halbkugelig. Sporangiolen, Gemmen und hefeartige Sprossung fehlend oder unbekannt.

*Sp. grandis* LINK., auf grösseren Blätter-, Röhren- und Stachelschwämmen im Sommer und Herbst gemein und diese mit einem dichten Filze überziehend. Von DE BARY<sup>2)</sup> und BREFELD<sup>3)</sup> näher untersucht.

1) SCHRÖTER, Kryptogamenflora von Schlesien. Pilze pag. 207.

2) Beiträge zur Morphologie. Reihe I. Syzygites, p. 74.

3) Schimmelpilze IV.

Gattung 6. *Mortierella* COEMANS.

Von dem im Vergleich zu anderen Mucoraceen aus ungleich dünneren Fäden gewebten Mycel werden stolonienartige Aeste ausgesandt, die an ihren Enden, wo sie das Substrat wieder berühren, je einen einfachen oder verzweigten Sporangienträger in die Luft und ein Rhizoïden-artiges Haftorgan (Fig. 51, II r h) auf oder in die Unterlage hin senden, welches oft mächtige Entwicklung erreicht. Die über der Basis stark erweiterten, nach oben hin verschmälerten Sporangienträger grenzen sich gegen das kugelige, von leicht vergänglicher Haut umhüllte Sporangium durch eine gewöhnliche, d. h. nicht Columellartig vorgewölbte Scheidewand ab. Besonders charakteristisch ist aber die Bildung einer Art von Zygosporenfrucht, die dadurch zu Stande kommt, dass von den zangenartig zusammengeneigten Zygosporen-Trägern zahlreiche sich verzweigende, querwandlos bleibende Hyphen entspringen, welche sich später so zusammenschliessen, dass sie eine dichte, mächtige Hülle um die Zygospore bilden. Vergl. auch pag. 344. Ausser der Sporangien- und Zygosporen-Fructification kommen noch Gemmen (Fig. 51, VIII g) und Conidien-artige Bildungen an dem Mycel vor. Die Repräsentanten bewohnen todtte Pflanzentheile (Mist, Zweige, Moos, Hutpilze). Die genauere Kenntniss einiger Arten verdankt man VAN TIEGHEM<sup>1)</sup> und BREFELD<sup>2)</sup>. Die von Letzterem näher untersuchte *M. Rostafinskii* BREF., welche Pferdemit bewohnt, entwickelt stattliche unverzweigte Sporangienträger (Fig. 51, I), welche mit einem grossen, farblosen Sporangium abschliessen (Fig. 51, II), dessen Wandung im oberen Theil zart und bei der Reife und Wasserzutritt leicht verquellend, im unteren Theile aber derb und nach der Entleerung der ellipsoidischen, nur 6 Mikr. langen und 5 Mikr. dicken Sporen kragenartig zurückgeklappt erscheint (Fig. 51, III). Gewöhnlich erlangt das Rhizoïdensystem, aus dessen Mitte das Sporangium entspringt, auf festem guten Nährsubstrat noch stärkere Entwicklung, als in Fig. 51, II r h, mitunter bildet es sogar eine mächtige Hülle um die Basis des Sporangienträgers. Zwergsporangien, wie sie bei kümmerlicher Ernährung an kleinen Mycelien entstehen, zeigen an der Basis des Trägers überhaupt kein Haftorgan, und können natürlich nur wenige Sporen erzeugen.

Wenn in den Massenculturen auf Pferdemit schliesslich die Sporangienfructification mehr und mehr zurücktritt, entstehen auf den Mycelien die relativ mächtigen, etwa 1—2 Millim. im Durchmesser erreichenden Zygosporenfrüchte, kleine, gelbbraune Knöllchen darstellend, deren Centrum von der grossen, ca. 1 Millim. dicken, mit mächtiger aber nicht in 2 Schichten differencirter Cellulosewand und fettreichem Inhalt versehenen Zygospore eingenommen wird, während der peripherische Kapsel-artige Theil aus dicht gewebeartig verbundenen, nach aussen hin gebräunten querwandlosen Hyphen besteht und als Ganzes von der Zygospore abgesprengt werden kann.

Nach BREFELD wäre die Hülle der Zygospore aufzufassen als das Analogon des Rhizoïdenbüschels an der Basis der Sporangienträger. Zur Keimung sind die Zygosporen bisher noch nicht gebracht worden.

An erschöpften Mycelien findet man hin und wieder Gemmen (Fig. 51, VIII g), die, wie es auch sonst geschieht, bei mangelhafter Ernährung direkt zu kleinen Sporangienträgern, bei reichlicherer zu Mycelien auswachsen. Conidien, welche bei *M. polycephala* so reichlich auftreten, werden bei *M. Rostafinskii* vermisst.

<sup>1)</sup> Troisième Mém. sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. 6. Sér. t. 4, pag. 67.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze IV, pag. 81—96.

Gattung 7. *Pilobolus* TODE. Geschosswerfer.

Die Anlagen der Sporangienträger entstehen als mächtige, terminale oder intercalare Anschwellungen von Spindel- oder Birnform (Fig. 54, IIc) an den Mycelfäden, gegen Letztere sich durch Scheidewände abgrenzend. Dann treiben sie einen kräftigen, unverzweigten Träger (Fig. 54, I'), an dessen Ende sich ein mit deutlicher Columella versehenes Sporangium von kugelig oder niedergedrückt-kugelig Form entwickelt (Fig. 54, IIs, IIa). Abweichend von allen übrigen Mucoraceen-Gattungen bildet sich die Membran desselben in der Weise aus, dass sie im grösseren, oberen, calottenartigen Theile derbe Beschaffenheit und dunkle Färbung annimmt (Fig. 54, IIa), während sie in einer schmalen, unteren Zone (Fig. 54, IIb) farblos bleibt und zu einer Substanz umgewandelt wird, die in Wasser stark aufquillt (Quellzone). Durch diesen Vorgang wird der Zusammenhang zwischen dem oberen, braunen Theile des Sporangiums, der die Sporenmasse umschliesst, und der Columella, sowie dem Träger gelockert und schliesslich soweit aufgehoben, dass das braune Sporangium förmlich vom Träger abquellen könnte. Bei manchen Vertretern, die man daher als Untergattung *Pilaira* abtrennte, geschieht dies thatsächlich; bei den eigentlichen *Piloboli* aber ist eine besondere Vorrichtung (Spritzmechanismus) vorhanden, welche das Sporangium, bevor es abquellen kann, hinwegschleudert. Es wird nämlich unterhalb des Sporangiums eine starke Ausbauchung gebildet, welche als Wasserreservoir dient. Die sich hier ansammelnde, wässrige Flüssigkeit übt schliesslich einen so starken hydrostatischen Druck aus, dass die Columella platzt und der aus ihr hervorspritzende Wasserstrahl das Sporangium weit hinwegschleudert (vergl. pag. 354). Die Zygosporien (Fig. 54, VIIs) entstehen wie bei Mucor, aber an campylootropen Trägern (Fig. 54, VII—X). Von accessorischen Reproductionsorganen kennt man Gemmen und hefeartige Sprossformen (vergl. pag. 277). Ueber das Verhalten der Sporangienfructification zum Licht. s. pag. 469.

*P. crystallinus* TODE (Fig. 54). Auf Excrementen der Pflanzenfresser, besonders der Pferde und Kühe das ganze Jahr hindurch häufig. Die etwa 5 bis 10 Millim. langen, bei Lichtmangel sich aber bedeutend mehr in die Länge streckenden, oben mit grossem, ellipsoidischem Wasserreservoir (Fig. 54, IIr) versehenen Träger bilden ein niedergedrückt kugeliges Sporangium, dessen dunkler Membranthheil charakteristische Zeichnungen aufweist (Fig. 54, III), meist Polygone darstellend und bei keiner anderen Species vorkommend. Bisweilen tritt diese zierliche Felderung mehr oder minder zurück. Die Sporangien enthalten ellipsoidische, im Vergleich zu gewissen anderen Arten nicht gelbrothen Inhalt zeigende Endosporen von etwa 7—10 Mikr. Länge, 4—6 Mikr. Dicke. Zygosporienapparate (Fig. 54, VII—X) scheinen nur unter besonderen Verhältnissen gebildet zu werden. Ich fand sie auf in Culturen, die von Parasiten befallen waren, welche die Sporangienträger angriffen und die Sporangienbildung theilweis unterdrückten. Zygosporien und Suspensoren sind meist von relativ bedeutender Grösse, und diese dann gegen die kugelige, dickwandige, gelbliche bis gelbbraune, 60 bis 300 Mikr. im Durchmesser haltende, fast glatte Zygosporie hin stark aufgetrieben.

Familie 2. Chaetocladiaceen BREFELD<sup>1)</sup>.

Während bezüglich des Baues und der Entwicklung des Zygosporienapparates mit den Mucoraceen völlige Uebereinstimmung herrscht, tritt als wichtigstes

<sup>1)</sup> Schimmelpilze, Heft I und Heft IV. VAN TIEGHEM et LE MONNIER, Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. 5 sér. t. 17.



unterscheidendes Merkmal die Bildung von Conidien an Stelle der Sporangien auf. Doch bleiben die Conidien zum Unterschied von den Piptocephalideen einzellig. Die Conidienträger sind verzweigt. Bisher sind nur wenige Vertreter bekannt, welche parasitisch auf Mucoraceen leben und mittelst stolonenartiger Zweige und Bildung eigenthümlicher knäueiförmiger Haustorien, die bereits auf pag. 286 erwähnt wurden, die Mucoraceenschläuche resp. Träger befallen und ihre Nahrung aus denselben entnehmen. Hefeartige Sprossung und Gemmenbildung fehlen oder sind noch unbekannt.

#### Gattung 1. Chaetocladium BREFFELD.

Conidien auf wirtelig gestellten Seitenästchen erzeugt, während die Enden der Zweige und Aeste steril bleiben und haarartig ausgezogen sind, worauf auch der Gattungsname hindeutet. *Ch. Jonesii* FRESENIUS. Auf *Mucor Mucedo* schmarotzend, von BREFFELD (l. c.) eingehend untersucht.

#### Familie 3. Piptocephalideen BREFFELD<sup>1)</sup>.

Während bei den Mucoraceen und Chaetocladiaceen der fertige Zygosporenapparat aus nur drei Zellen, der Zygospore und den beiden Trägern, besteht, erscheint er innerhalb der Familie der Piptocephalideen eigenthümlicher Weise fünfzellig (Fig. 7, V) nämlich aus den beiden Trägern *s*, den beiden Copulationszellen *c* (die hier also nicht in der Bildung der Zygospore aufgehen) und aus der Zygospore *z* gebildet. Dies erklärt sich aus der Entwicklungsgeschichte des Apparats. Zunächst besteht er aus 2 keuligen, campylootropen oder spirotropen Astenden, die sich am Scheitel zusammenschmiegen (Fig. 7, II); darauf wird jedes dieser beiden Enden durch eine Querwand in Copulationszelle (Fig. 7, III *c*) und Träger *s* gegliedert; sodann fusioniren die Copulationszellen und endlich wird von diesem Fusionsprodukt am Scheitel eine bruchsackartige Ausstülpung getrieben (Fig. 7, IV *z*) die sich schliesslich gegen jede Copulationszelle durch eine Scheidewand abgrenzt, nunmehr zur dickwandigen, keuligen Spore (Zygospore) heranwachsend. Als ein weiteres wesentliches Merkmal ist die, wie wir bereits sahen, auch den Chaetocladiaceen eigene, die Sporangienfructification vertretende Conidienfructification hervorzuheben. Doch sind die Conidien der Piptocephalideen stets mehrzellig. Am Grunde der charakteristisch gestalteten Conidienträger mancher Arten bilden sich Rhizoïden.

Von accessorischen Vermehrungsorganen sind hefeartige Sprosse nicht, wohl aber bei einigen Vertretern auf dünnen, cylindrischen, bisweilen traubig angeordneten Mycelästchen abgeschnürte, einzellige Conidien beobachtet worden. Wie es scheint, parasitiren sämtliche Vertreter an den Fruchträgern und Mycelschläuchen von grösseren Mucoraceen, namentlich *Mucor*- und *Pilobolus*-Arten. Mittelst Appressorien (Fig. 7, Ia; 8, I u. IIa) heften sie stolonenartige Zweige an die Wirthsschläuche an und treiben nun haarfeine (Fig. 7, Ih) oder dickere, in der Nähe des Appressoriums oft blasenartig erweiterte (Fig. 8, Ia; IIa) haustoriale Fäden in dieselben hinein. (Vergl. pag. 284). Untersuchungen über vorstehende Familie haben BREFFELD und VAN TIEGHEM<sup>2)</sup> geliefert.

<sup>1)</sup> Schimmelpilze, Heft I.

<sup>2)</sup> VAN TIEGHEM et I.E. MONNIER, Recherches sur les Mucorinées. Ann. sc. nat. 5 sér. t. 17.

Gattung 1. *Piptocephalis* DE BARY und WORONIN.

Das Mycel parasitirt auf grossen, mistbewohnenden *Mucor*-Arten, indem sich in die Aeste desselben als zwiebel- oder keulenförmige Appressorien (Fig. 7, I a) an deren vegetative und fructificative Schläuche anlegen und büschelförmige, feine Haustorien (Fig. 7, I b) in dieselben hineinschicken. Auf den Mycelien entstehen stattliche Conidienträger mit charakteristischer, wiederholt dichotomer Verzweigung (Fig. 7, VI). Von den Endästchen gliedert sich durch eine Querwand eine eigentümlich polsterförmig erweiterte Terminalzelle (Fig. 7, VII b, VIII b) ab, an deren Wärzchen die mehrzelligen, cylindrischen Conidien abgeschnürt werden, deren Gesamtheit ein Köpfchen bildet (Fig. 7, VI sp, VII sp, VIII sp). Sind die Conidien zur Reife gelangt, so fällt die sie tragende polsterförmige Zelle, indem sie sich stark gegen den sie tragenden Ast abschnürt, sammt den Conidien ab, eine Eigentümlichkeit, die auch bei Bildung des Gattungsnamens zum Ausdruck kam. Der Zygosporenapparat besitzt die in Fig. 7, V, dargestellte Form. Accessorische Conidien fehlen, ebenso hefeartige Sprossung und Gemmen.

*P. Freseniana* DE BARY und WORONIN. Auf mistbewohnendem *Mucor Mucedo* schmarotzend. Von BREFELD (l. c.) genau untersucht. Conidienträger wiederholt gabelig und unter spitzen Winkeln verzweigt. Die Endzellen kreiselförmig, zahlreiche cylindrische 3 bis 6 zellige, 2,5 bis 3,5  $\mu$  breite, in etwa 4—5  $\mu$  lange Zellen gegliederte hellbräunliche Conidien tragend. Zygosporenapparat sich entsprechend der Entwicklungsreihe von Fig. 7, II—V ausbildend. Zygospore kugelig, mit dunkelbraunem, warzig-stacheligem Epispor versehen, ca. 30  $\mu$  im Durchmesser.

Gattung 2. *Syncephalis* VAN TIEGHEM et LE MONNIER.

Das Mycel treibt feinfädige, vielfach anastomosirende Stolonen, die sich mit ihren zu breit keulenförmigen Appressorien erweiterten Enden (Fig. 7, Ia IIa) an die Schläuche von *Mucor*- und *Pilobolus*-Arten anheften und durch deren Membran hindurch relativ weiltumige, oft blasenartig erweiterte Haustorien treiben (Fig. 8, Ib IIb). An anderen Stolonenenden werden die kräftig entwickelten typischen Conidienträger und an der Basis derselben Rhizoïdenartige Haftorgane von Rosettenform erzeugt, mittelst deren die Anhaftung an feste Gegenstände geschieht. Gewöhnlich einfach (selten gabelig) erscheinen die Conidienträger am Ende mehr oder minder stark kopfförmig erweitert, etwa nach Art eines *Aspergillus*. Auf dem scheitelständigen Theile jener Erweiterung stehen dicht gedrängt winzige, wärzchenförmige Aussackungen, an denen die stattlichen, stets mehrzelligen, cylindrischen, bei gewissen Arten einfachen, bei anderen gegabelten oder wenig verzweigten, stets aber mehrzelligen Conidien abgeschnürt werden. Zygosporenapparat ein umgekehrtes U nachahmend. Häufig ist Bildung von accessorischen Conidien, die im Gegensatz zu den eben erwähnten einzellig und kugelig sind, sowie auf kurzen, dünnen Mycelästchen entstehen. Auch Gemmenbildung dürfte wohl überall vorkommen. Hefeartige Sprossung ist bisher nicht constatirt worden.

*S. cordata* VAN TIEGH. et LE MONNIER. Rasen gelb. Fruchträger 2—3 Millim. hoch, mit gelbem Inhalt, an der ca. 40—50  $\mu$  dicken Basis mit dichotomen, krallenförmigen Rhizoïden, nach oben etwas verschmälert, am Ende mit bauchiger Anschwellung von ca. 66  $\mu$  Durchmesser, die im oberen Theile kleine Wärzchen trägt, von denen jedes eine gabelförmige, 60—80  $\mu$  lange, 5—6  $\mu$  dicke gelbe Conidie trägt. Theilconidien 8—10  $\mu$  lang, 5—6  $\mu$  dick, die basale von Herzform. Auf Mist nicht selten.

#### Familie IV. Entomophthoreen BREFELD.

Mit Ausnahme von *Conidiobolus*, dessen Vertreter nach EIDAM Excremente von Fröschen und Eidechsen bewohnen, führen die Entomophthoreen ein Schmarotzerleben, zumeist Insecten aus verschiedenen Ordnungen (s. Krankheiten der wirbellosen Thiere im biologischen Abschnitt, pag. 512—518), seltener Pilze, wie es *Basidiobolus utriculosus* BREFELD thut, oder, wie LEITGBES *Completozia complens*, Farnprothallien befallend. An dem relativ weitläufigen Mycel werden zweierlei Fructificationsorgane erzeugt: Conidienträger und Dauersporen.

Die Conidienträger bilden meist lagerartige Vereinigungen (Fig. 53, II), sind einfach oder verzweigt und produciren an ihren Enden relativ grosse einzellige Conidien in der Einzahl. Sie werden durch eigenthümliche Vorrichtungen von den Trägern abgetrennt; so bei *Empusa Muscae* COHN durch den bereits pag. 351 besprochenen Spritzmechanismus; bei *Entomophthora radicans* öffnet sich der Träger nicht, die Conidie wird daher nicht fortgespritzt, sondern die sie vom Träger trennende Scheidewand spaltet sich in 2 Lamellen, und die untere derselben wölbt sich so stark und plötzlich (als Columella) gegen die obere vor, dass die Conidie abgeschleudert wird. Noch anders verhält es sich bei *Basidiobolus*; hier reisst zunächst die Trägerzelle in der Mitte quer durch und der obere Theil wird samt der Conidie hinweggespritzt, sodann erst wird die Conidie selbst von dem Trägerstück durch Hervorwölbung der Columella hinweggeschneilt. Die Conidien keimen entweder in der Weise aus, dass sie ein Mycel bilden, oder so, dass sie hefeartig sprossen (Fig. 53, X) oder endlich, indem sie direct (Fig. 53, V) oder an einem kurzen Keimschlauch eine Sekundärconidie bilden. Bei *Entomophthora radicans* bleiben einzelne Conidienträger steril und wachsen zu haarartigen Paraphysen aus.

Was die Dauersporen anbetrifft, so entstehen sie in derselben Weise wie die Zygosporen der vorbetrachteten Familien, durch Copulation zweier Zellen, welche entweder im Verlauf desselben Fadens liegen, oder von Aestchen, die eine Brücke zwischen zwei getrennt von einander verlaufenden Mycelstrahlen bilden. Auch den Azygosporen analoge Bildungen hat man beobachtet.

In der Regel geht der Zygosporenfructification eine mehr oder minder grosse Reihe von Conidien producirenden Generationen voraus, in den übrigen Fällen werden beide gleichzeitig an den Mycelien erzeugt.

Die Entomophthoreen nähern sich in einigen Punkten einigermaassen den Basidiomyceten: so in der Bildung von Conidienlagern, den Rhizoïdenartigen Strängen von *Entomophthora*, dem Modus der Abschleuderung der Conidien, sowie der Bildung von Paraphysen bei *Entomophthora*.

Untersuchungen über die Entomophthoreen haben besonders BREFELD, COHN und NOWAKOWSKI geliefert<sup>1)</sup>.

<sup>1)</sup> Literatur: F. COHN, *Empusa Muscae* und die Krankheit der Stubenfliegen. N. Act. Acad. Leopoldina. Vol. XXV. pars. I (1853). — S. LEBERT, Die Pilzkrankheit der Fliegen. Verh. d. Naturf. Gesell. zu Zürich, 1856. — G. FRESSENIUS, Ueber die Pilzgattung *Entomophthora*. Abh. d. Senkenberg. Gesell. Bd. II (1858). — O. BREFELD, Unters. über d. Entw. d. *Empusa Muscae* u. *E. radicans*. Abh. d. Naturf. Ges. zu Halle. Bd. XII (1873). — F. COHN, Ueber eine neue Pilzkrankheit der Erdräupe. Beitr. z. Biolog. d. Pflanz. Bd. I, pag. 58 (1874). — I. NOWAKOWSKI, Die Copulation einiger Entomophthoreen. Bot. Zeitg. 1877, pag. 217. — BREFELD, Unters. über Schimmelpilze IV. (1873), pag. 97; Hefepilze I. c. — H. LEITGBE, *Completozia complens*, ein in Farnprothallien schmarotzender Pilz. Sitzungsber. d. Wiener Acad. Bd. 84. 1. Abthl. (1881). —

Gattung 1. *Empusa* COHN<sup>1)</sup>.

Ihre Repräsentanten stellen sämtlich in Insekten, namentlich Dipteren, Schmetterlingen, Käfern, Heuschrecken, Blattläusen, lebende Schmarotzer dar und befallen diese Thiere in der Weise, das ihre Conidien durch die Chitinhaut hindurch einen feinen Keimschlauch ins Innere treiben, der alsbald aufschwillt und hefeartig sprosst (Fig. 53, VIII). In der Folge wachsen die Sprosszellen zu kürzeren oder längeren schlauchförmigen Zellen aus (Fig. 53, IX), das ganze Innere des Thieres durchziehend; schliesslich treiben diese Schläuche dicke, keulige Seitenzweige, welche sich durch eine Scheidewand gegen den Schlauch abgrenzen, einfach bleiben und an der Spitze je eine Conidie abschnüren (Fig. 53, III). Dieselbe wird durch den in Fig. 53, IV, dargestellten, und pag. 352 bereits besprochenen Spritzmechanismus abgeschleudert. Eine solche Conidie kann direct eine Sekundärconidie treiben (Fig. 53, V), die in eben derselben Weise hinweggespritzt wird. Die nur erst für wenige Arten bekannten Dauersporen werden, wie es scheint, als Azygosporen gebildet. Der bekannteste Vertreter ist:

*E. Muscae* COHN. Sie ruft die allbekannte Krankheit der Stubenfliegen hervor, die, im Spätsommer und Herbst auftretend, sich darin äussert, dass die Thiere träge werden, sich an Fenstern, Gardinen u. s. w. festheften, ihre Beine und Flügel ausspreizen und sich mit einem weissen Hofe von abgeworfenen Sporen umgeben (Fig. 53, I). Kommt in Momenten der Abschleudung eine Fliege in die Nähe, so können sich die Conidien mit ihrer schleimigen, dem Inhalt des Trägers entstammenden Hülle am Hinterleibe (Unterseite) festheften, um dann einzudringen. Im übrigen dienen zu anderweitigen Infectionen die oben genannten Secundärconidien. Die Dauersporen (Azygosporen) zeigen nach WINTER Kugelform, ein dickes, farbloses Exospor und 30—50  $\mu$  Durchmesser.

Gattung 2. *Entomophthora* FRESENIUS<sup>2)</sup>.

Ihr Mycel durchzieht nicht bloss den Körper der befallenen Insekten, sondern bricht auch durch die Chitinhaut in Form von breiten Strängen hervor, welche das getötete Insect an die Unterlage anheften. Die von dem Mycel durch das Chitingerüst getriebenen Fruchträger verzweigen sich und bilden ihre Enden theils zu Conidien abschnürenden Zellen, theils zu Paraphysen aus. Die Abschleudung der Conidien erfolgt in der bereits oben angegebenen Weise. Die Dauersporen entstehen entweder als Zygosporen oder als Azygosporen.

*E. radicans* BREFELD. Im Körper von Raupen, besonders des Kohlweisslings (*Pieris brassicae*) lebend und denselben mit einem fädigen Mycelgeflecht durchwuchernd, welches schliesslich mächtige, dichte Lager der verzweigten Conidienträger entwickelt, während nach dem Substrat dichte Hyphenbündel von Haftorganen getrieben werden. Die von den Trägern abgeschnürten spindelförmigen oder gestreckt-ellipsoidischen Conidien treiben entweder Mycelschläuche oder bilden an kurzen Keimschläuchen Secundärconidien von der nämlichen Form.

N. SOROKIN, Zwei neue Entomophthora-Arten. COHN, Beitr. z. Biol. II, Heft 3. — A. GIARD, Deux espèces d'Entomophthora etc. Bulletin Scientif. du Départ. du Nord. 2 Sér. 2. Année, No. 11, pag. 253. — L. NOWAKOWSKI, Entomophthorae, Abh. d. Acad. d. Wiss. z. Krakau 1883, 34 S. (polnisch), 4 Taf. Referat darüber Bot. Zeitg. 1882, pag. 560. — O. BREFELD, Untersuchungen aus dem Gesamtgebiet der Mykologie. VI. Heft. II. Entomophthoreen. Leipzig (1884). — E. EIDAM, Basidiobolus, eine neue Gattung der Entomophthoraceen. Beiträge zur Biologie der Pflanzen. 4. Band, 2. Heft, Breslau 1886. — THAXTER, The Entomophthorae of the United-States. Mem. of the Boston Society of Natural History. Vol. VI.

<sup>1)</sup> BREFELD, Untersuchungen über die Entwicklung von *Empusa Muscae* und *Entomophthora radicans* l. c.

<sup>2)</sup> BREFELD l. c. und Schimmelpilze IV, pag. 97.

Nachdem eine Anzahl von Conidientragenden Generationen gebildet sind, tritt im Herbst die Fructification von Dauersporen auf. Die dieselben enthaltenden Raupen schrumpfen zu Mumien zusammen. Die Dauersporen treten entweder an seitlichen Aesten als Azygosporen oder an leiterartigen Querverbindungen zweier Hyphen als Zygo-sporen auf. Sie sind mit dicker, mehrschichtiger, gebräunter Membran und fettreichem Inhalt versehen. Der Entwicklungsgang der Species ist von BREFELD l. c. genauer verfolgt.

## Hauptabtheilung II.

### Mycomyceten BREFELD. Scheitelzell-Pilze, höhere Pilze.

Während innerhalb der Algenpilze eine Gliederung des Mycels durch Scheidewände unter normalen Verhältnissen erst beim Fructificationsbeginn auftritt, erfolgt dieselbe bei den Mycomyceten schon von der Keimschlauchbildung an, und zwar in bestimmter Gesetzmässigkeit, nämlich von der Basis nach den Enden der Fäden zu, also in centrifugaler oder acropetaler Folge, wie es bereits auf pag. 273 erörtert und in Fig. 1 dargestellt wurde. Dasselbst ist auch bereits ausdrücklich betont worden, dass es die jeweilige Endzelle oder Scheitelzelle ist, welche das Spitzenwachsthum vermittelt. Mit Rücksicht auf dieses höchst wichtige, einen durchgreifenden Unterschied gegenüber den Phycomyceten bedingende Moment dürfte es sich empfehlen, die Mycomyceten, welche sonst auch als höhere Pilze bezeichnet wurden, Scheitelzellpilze zu nennen.

#### Gruppe I. Basidiomyceten, Basidienpilze.

Das Mycel trägt zwar im Ganzen den Charakter des typischen Mycomyceten-mycels, allein es verdient hervorgehoben zu werden, dass es zahlreiche Repräsentanten giebt, deren Mycelhyphen die Eigenthümlichkeit zeigen, an den Querwänden sehr kurze Seitenästchen zu entwickeln, welche sich hakenartig krümmen und mit der benachbarten Zelle oder einem ebenso beschaffenen Kurzweiglein fusioniren und auf diese Weise eine Oesen- oder Schnallenbildung hervor-rufen (vergl. pag. 386). Ferner ist in dieser Gruppe Strangbildung an den Mycelien vorherrschend, den grösseren »Schwämmen« sogar eigenthümlich. Vielfach kommen auch Sclerotienbildungen vor.<sup>1)</sup>

In fructificativer Beziehung stimmen die Basidiomyceten mit den Brandpilzen und Rostpilzen insofern überein, als sie nur Conidien, nicht aber Sporangien erzeugen, wie die Ascomyceten.

Die Conidienfructification tritt im Allgemeinen in vier Hauptformen auf, nämlich 1. in Basidien, 2. in gewöhnlichen (meist schimmelartigen) Conidienträgern, 3. in hefeartigen Sprossconidien und 4. in Gemmen. Bei manchen Vertretern finden sich alle vier Formen, bei anderen I, II und III oder I und III, oder I und IV, oder I und II, oder auch nur I. Mit anderen Worten: die

<sup>1)</sup> So bei *Hypochnus centrifugus*, *Pistillaria hederacola* CES., *P. micans*, *Typhula Euphorbiae* FUECKEL, *T. ovata*, *T. graminum* KARSTEN, *T. erythropus*, *T. gyrans*, *T. lactea* TUL., *T. variabilis* RIESS., *T. Todei* FR., *T. Persoonii*, *T. caespitosa* CES., *Clavaria complanata*, *Cl. minor* LÉV., *Cl. scutellata*, *Agaricus (Collybia) racemosus* P., *A. (Collybia) cirrhatus* P. (?), *A. (Collybia) tuberosus* BULL., *A. tuber regium* FR., *A. arvalis*, *A. grossus* LÉV., *A. fusipes* BULL., *A. voluaceus*, *Collybia cirrhata*, *C. tuberosa*, *Coprinus niveus* FR., *C. stercorarius*, *Lepiota cepaestipes*, *Galera conferta*, *Tulostoma pedunculatum* (TUL.). (Vergl. LÉVEILLÉ, Mém. sur le genre sclerotium. Ann. sc. nat. 3 sér. t. 20 (1853), BREFELD, Schimmelpilze III., SCHRÖTER, Pilze Schlesiens pag. 67, HANSEN, *Fungi fimicoli danici*. Vedensk. Meddelelser af nat. Foren. Kjöbenhavn 1876. DE BARY, Morphol. pag. 43.)

Basidiomyceten zeigen entweder monomorphe oder dimorphe, trimorphe, oder pleomorphe Fructification, ein Resultat, welches vornehmlich den weiter unten citirten Arbeiten TULASNE's, WORONIN's, DE SEYNES und BREFELD's zu danken ist. Am gründlichsten und zugleich am extensivsten sind in diesem Sinne die neuesten Untersuchungen des letztgenannten Forschers ausgefallen. Sie dürften zugleich den Hinweis geben, dass die Systematik der Basidiomyceten, wenn sie von der bisherigen einseitigen Berücksichtigung der Basidienfructification abgeht, natürlichere und sicherere Charaktere für die Gliederung einzelner Familien gewinnen wird.

Was zunächst die Basidien erzeugende Fructification betrifft, so durchläuft sie in vielgestaltigen, oft an gewisse Ascomyceten (Pezizen, Morcheln, Xylarien) erinnernden Formen, die 3 Typen des Basidienlagers, des Basidienbündels und der Basidienfrucht. Letztere ist in typischster Ausbildung nur bei den Bauchpilzen (Gastromyceten) zu finden. Bezüglich des Baues der Basidie muss hervorgehoben werden, dass sie bei dem Gros der Basidiomyceten (Dacrymyceten, Hymenomyceten, Gastromyceten) vollkommen einzellig auftritt, keulige oder birnförmige Gestalt annehmend, während sie bei der von BREFELD als Protobasidiomyceten bezeichneten Abtheilung (welche die Pilacreen, Auricularieen und Tremellinen umfasst) durch Querwände oder durch Längswände gefächert (der Regel nach vierzellig) erscheint.

Die einzelligen Basidien entwickeln in der Nähe des Scheitels (seltener lateral) längere oder kürzere Sterigmen zu 2, 4, 6 oder mehr an Zahl (der Regel nach 4) welche auf ihrer Spitze je eine Basidiospore abschnüren. Die mehrzelligen Basidien dagegen schnüren an jeder Zelle eine Basidiospore direkt oder auf einem Sterigma ab.

Als ein höchst bemerkenswerthes und lehrreiches Factum ist hervorzuheben, dass bei einigen wenigen Basidiomyceten die Basidienfructification gegenüber der Conidien- resp. Gemmenbildung der Regel nach fast ganz oder vollständig zurücktritt, was nicht bloss für die *Nyctalis*-Arten (den Agaricineen zugehörig), sondern auch für *Ptychogaster* (einer Polyporee) Geltung hat; und es ist hiernach mit ziemlicher Sicherheit anzunehmen, dass die Basidienfructification bei diesen Pilzen schliesslich ganz vom Schauplatz der Entwicklung abtreten wird, um der Conidien- bezüglich Gemmenfructification allein das Feld zu überlassen. Wäre dieser Vorgang schon jetzt zur Vollendung gediehen, so würden wir wahrscheinlich kaum im Stande sein, die genannten Pilze in ihrer phylogenetischen Verwandtschaft mit Basidiomyceten zu erkennen.

Ehemals machte man, gestützt auf mangelhafte Untersuchungen, die Annahme, dass die Basidiomycetenfructification einem sexuellen Acte ihre Entstehung verdanke. Gewisse Beobachter hatten bei verschiedenen Basidiomyceten weibliche und männliche Organe und sogar eine gegenseitige Befruchtung derselben gesehen. Durch BREFELD's<sup>1)</sup> Untersuchungen wurde nun nicht bloss gezeigt, dass die vermeintlichen Geschlechtsorgane bei den in Frage kommenden Species überhaupt nicht existiren, sondern auch zahlreiche andere Basidiomyceten aus den verschiedensten Gruppen als völlig asexuell erwiesen. Man ist daher heutzutage zu der Annahme berechtigt, den Basidiomyceten fehlt jede Andeutung einer Sexualität: Die Basidienfructification, mag sie nun

<sup>1)</sup> Schimmelpilze III, VII, VIII.

in einfacherer oder complicirter Form auftreten, entsteht vielmehr stets in Form von rein vegetativen Aussprossungen, sei es der Mycelhyphen, sei es anderer Organe.

Was sodann die Conidienfructification (einschliesslich der Gemmenbildungen anbetrifft, so zeigt sie beinahe noch grössere Gestaltenmannigfaltigkeit, als die Basidienfructification, was z. Thl. TULASNE's, besonders aber BREFELD's neueste Untersuchungen klar gelegt haben. Die Basidiomyceten können bezüglich dieser Mannigfaltigkeit sogar mit den Schlauchpilzen rivalisiren.

Die Fig. 74, V; 75, IX; 76, IV VII—IX; 79, II; 81 werden, obwohl sie nur eine Auswahl der betreffenden Verhältnisse geben, dies bereits genügend andeuten; im Uebrigen verweise ich auf die bei den einzelnen Ordnungen, Familien und Gattungen gegebene Charakteristik der Conidienträger und Gemmenbildungen.

### Ordnung I. Protobasidiomyceten BREFELD.<sup>1)</sup>

Das wesentlichste Moment im Charakter dieser Gruppe ist in dem Umstande zu suchen, dass die Basidien der Basidienfructification nicht, wie bei den folgenden Ordnungen der Hymenomyceten und Gastromyceten einfache Zellen darstellen, sondern vielmehr einen zelligen Apparat repräsentiren. Seitens jeder Zelle desselben wird ein längeres oder kürzeres Sterigma gebildet, das an seiner Spitze eine Basidiospore abschnürt. Man findet den Basidienapparat entweder in der Weise ausgebildet, dass die Zelle sich in der Längsrichtung stark streckt und darauf eine Gliederung durch Querwände in 4 bis mehrere Zellen erfährt (Fig. 74, III B), oder die Basidien sind von rundlicher, eiförmiger Gestalt und theilen sich durch schräge und auf einander senkrecht stehende Wände in zwei bis vier Zellen (Fig. 75, III B, IV).

Ausser der längst bekannten Basidienfructification hat BREFELD, wie z. Thl. früher schon TULASNE, neuerdings noch Nebenfructificationen nachgewiesen, welche als charakteristische Conidienbildungen auftreten.

Bezüglich der Basidienform zeigen gewisse Protobasidiomyceten gewisse Anklänge an die sogen. tremelloiden Uredineen (*Chrysomyxa*, *Coleosporium*).

Mit Ausnahme weniger Repräsentanten sind sämtliche Protobasidiomyceten durch starke Vergallertung der Hyphen der fructificativen Zustände, speciell der Basidienlager, ausgezeichnet, wodurch diese Fructificationsorgane gallertige oder knorpelige Consistenz annehmen.

### Familie 1. Pilacreen BREFELD<sup>2)</sup>.

Die Hauptfructification trägt hier einen von den beiden folgenden Familien insofern abweichenden Character, als sie ein Hyphenbündel darstellt, dessen oberer Theil köpfchenartig erweitert erscheint (Fig. 74, I II). Während die Hyphen des Köpfchens in der peripherischen Region eigenthümliche Ausbildung zeigen, sowohl bezüglich ihrer Gestalt (lockenförmige Einrollung, Fig. 74, III), als auch hinsichtlich ihrer starken Verdickung, treiben sie an den weiter nach dem Innern des Köpfchens gelegenen Stellen seitliche Kurzzweige, welche zu Basidien werden. Sie theilen sich durch je drei Querwände, und jede der so entstandenen 4 Zellen schnürt seitlich eine Basidiospore ab. Ausgesprochene Sterigmenbildung, wie sie für die beiden folgenden Familien so charakteristisch ist, fehlt mithin. BREFELD der den Bau und die Entwicklung der Basidienfructification genauer als TULASNE<sup>3)</sup>

<sup>1)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgebiet der Mycologie. Heft VII.

<sup>2)</sup> l. c. pag. 27 ff. Taf. I u. II.

<sup>3)</sup> Ann. des scienc. Ser. V. tom. IV. pag. 292—296.

verfolgte und sie als eine »Frucht« im Sinne der Bauchpilze deutete, hat ausserdem noch constatirt, dass die Basidiosporen die Fähigkeit besitzen, zu Mycelien auszukeimen, welche eine eigenthümliche Nebenfructification in Form von ährenartigen Conidienständen erzeugen (Fig. 74, V).

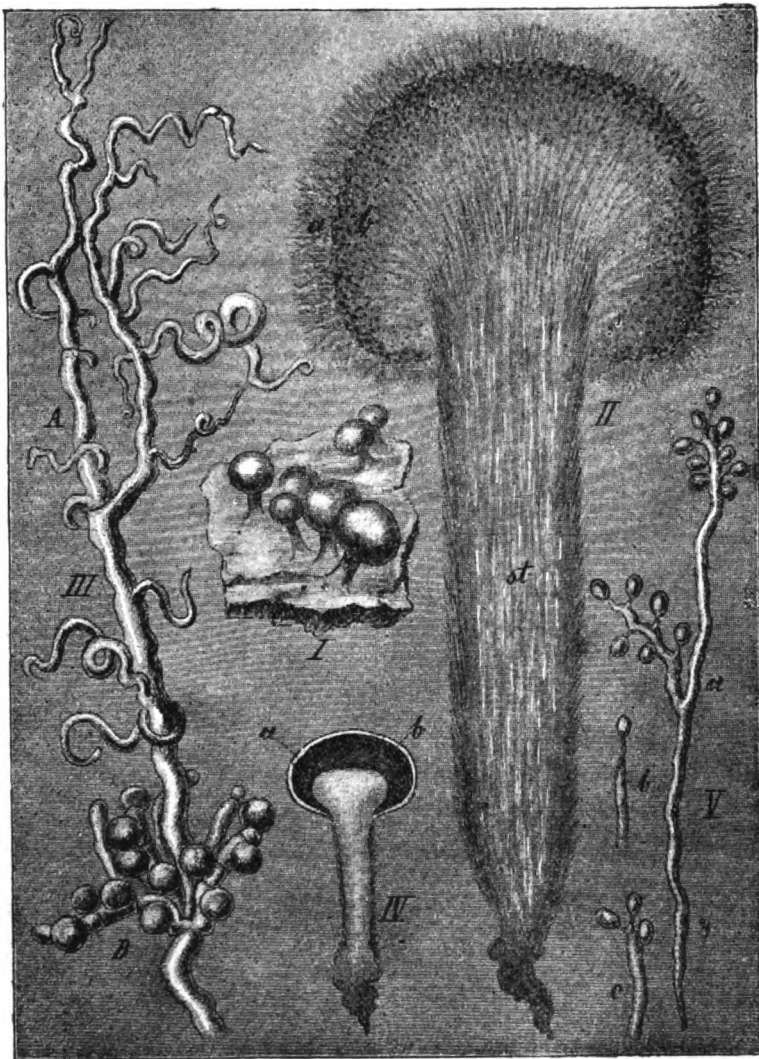


Fig. 74.

(B. 683.)

I. *Pilacre Petersii*. Ein Stückchen Buchenrinde mit den kopfförmigen Bündeln der Basidienfructification besetzt, etwa 2 fach vergrößert, nach TULASNE. II. Halbreifes Basidienbündel im axilen Längsschnitt, *st* Stiel, *a* die Region der sterilen Enden der strahligen Hyphen des Köpfchens, eine periphere Schicht bildend, *b* die basidientragende Region der Hyphen; die Basidienbildung ist nach dem Innern des Köpfchens zu ziemlich weit vorgeschritten, was durch Punktirung angedeutet ist; schwach vergrößert. IV. Eine der strahligen Hyphen des Köpfchens ca. 400fach vergrößert, in der Region *A* steril, mit lockenartig eingerollten Zweigenden, in der Region *B* mit vierzelligen Basidien, an denen nahezu reife Sporen sitzen. V. Schwach vergrößerte reife Basidienfructification im medianen Längsschnitt; *a* Hülle, aus den lockigen Hyphen gebildet, *b* basidienbildende Region, in welcher die Basidien bereits aufgelöst und nur die blossen, dunklen Sporenmassen vorhanden sind. VI. Conidienträger *a* verzweigt mit Traubenartig angeordneten Seitenachsen, *b* Spitze eines jungen Trägers, *c* ein ebensolcher mit 3 in der Reihenfolge der Zahlen entstandenen Conidien, ca. 400fach. Fig. II—VI nach BREFFELD,



*Pilacre Petersii*, BERK. u. CURTIS, entwickelt seine kleinen, gestielten, grauweiss erscheinenden Basidienbündel auf Buchenrinde (Fig. 74, I). Der in das Substrat hineinragende Stiel besteht aus parallel verlaufenden Hyphen, der köpfchenförmige Theil kommt durch reiche Verzweigung dieser Hyphen zustande (Fig. 74, II). Die Seitenäste nehmen wie die Haupthyphen fast gradlinigen Verlauf. Das Ganze gleicht daher zunächst einem »Besen, den man aus reich beästelten Reisern gebunden hat.« Es zeigt sich deutlich, wie die Enden der Hyphen und Zweige dünner werden und sich durch ungleichseitiges Längenwachsthum lockenartig einrollen (Fig. 74, IIIA), wobei sie vielfach in einander greifen. So kommt »eine Art von Hülle« zustande. Im weiter rückwärts gelegenen Theile sprossen die Fäden und Aeste zu den oben erwähnten Basidien (Fig. 74, IIIB) aus, ein Vorgang, der unter der hüllenartigen Region beginnt und von hier aus nach innen zu vorschreitet, wodurch die kopfförmige Verdickung ausgesprochen wird. Schliesslich lösen sich die Basidien auf und endlich auch die Fadentheile, von denen sie entspringen, und der aus den strahligen Hyphenenden gebildete hüllenartige Theil umschliesst nunmehr eine blosse Sporenmasse (Fig. 74, IV). Es bedarf nur noch eines geringen Anstosses, um jenen zum Zerfall zu bringen und die braun-schwarze Masse frei zu machen.

So wie die Anlage der Basidien in basipetaler Folge auftritt, so auch die Basidiosporenanlage an den Basidien.

Die Basidiosporen keimen in Nährlösungen leicht und produciren Conidienträger, welche einfach oder verzweigt sind. Dieselben bilden zunächst ein terminales Sterigma, welches eine ellipsoidische Conidie abschnürt, unter diesem ein zweites, welches das erstere zur Seite drängt und so fort. Auf diese Weise entsteht ein sympodialer Conidienstand, der in seiner Ausbildung das Bild einer Traube gewährt (Fig. 74, VI). Conidien wie auch Träger nehmen gelbe bis braune Färbung an. Jene sind ebenfalls leicht zur Keimung zu bringen.

## Familie 2. Auriculariaceen TULASNE.

Die Basidienfructification stellt im Gegensatz zu den Pilacreen und theilweis auch den Tremellineen hutartige oder polsterförmige Körper dar. Die Basidien, in langgestreckter, selten gekrümmter Form auftretend, bilden eine oberflächliche Schicht, die bei den hutartigen Formen auf der Unterseite (*Auricularia*), sonst auf der Oberseite liegt (*Platyglea*, *Tachaphantia*) und, wie auch das darunter liegende Gewebe, meist stark vergallert. Wie bei den Pilacreen sind die Basidien durch Querwände getheilt, treiben aber aus jeder Zelle ein sehr langes Sterigma<sup>1)</sup>.

### Gattung 1. *Auricularia* BULLIARD.

Basidienfructification relativ grosse, unregelmässig-gelappte, bald schüsselbald ohrförmige, hutförmige, bilaterale Körper bildend. Die Basidiosporen keimen in Wasser und Nährlösungen leicht und treiben, nachdem sie sich durch 1 bis 3 Scheidewände gegliedert, direkt oder an Mycelschläuchen stark gekrümmte, kleine Conidien, die auf kurzen, feinen Sterigmen in Büschel- oder Köpfchenform entstehen, durch diese Verhältnisse an Dacryomyceten erinnernd. Auch die Conidien keimen in Nährlösung zu Conidien tragenden Mycelien aus.

*A. mesenterica* FR. Bildet relativ grosse, bis über 1 Decim. breite, am Rande gelappte oder gefaltete Hüte, deren gallertige Unterseite flach muschelförmige Vertiefungen zeigt, während die Oberseite braune Behaarung und Zonenbildung aufweist. An den langen Sterigmen der vier-

<sup>1)</sup> BREFELD, l. c. pag. 69 ff.

zelligen, langgestreckten Basidien entstehen schwach gekrümmte, 20 Mikr. lange und 7 Mikr. breite Sporen. Auf Wasser keimen sie zu Secundärsporen, in Nährflüssigkeiten nach vorausgegangener Quertheilung zu Conidien resp. Conidien tragenden Mycelien aus. An alten Baumstümpfen im Spätsommer und Herbst.

### Familie 3. Tremellineen. Zitterpilze, Gallertpilze.

Ihre Vertreter zeichnen sich vor allen übrigen Protobasidiomyceten in erster Linie durch eine ganz besondere Gestaltungs- und Theilungsweise der Basidie aus. Dieselbe erscheint nämlich nicht gestreckt, sondern rundlich, ei- oder birnförmig (Fig. 75, III b, IV—VI), und theilt sich nicht durch Quer-, sondern durch mehr oder weniger schräge Längswände in 4 Quadranten, deren jeder dann ein langes, mit Basidiospore abschliessendes Sterigma treibt. In Uebereinstimmung mit der vorigen Familie liegt die Basidienschicht frei an der Oberfläche, entweder auf der Oberseite, oder (bei hutartigen Lagern) an der Unterseite.

Mit wenigen Ausnahmen zeigen die Hyphen und Basidien der Basidienfructification starke Neigung zur Vergallertung, so dass die Fruchtlager zitterig erscheinen und hieran an die später zu besprechenden Dacryomyceten erinnern. Bei feuchtem Wetter quellen sie stark auf, um bei trockener Witterung allmählich einzuschumpfen. Im letzteren Falle wird natürlich Wachsthum und Fructification sistirt, um nach erneuter Aufsaugung von Wasser fortgesetzt zu werden. Beim Eintrocknen verlieren die Fruchtlager natürlich Form und Farbe bis zur Unkenntlichkeit. Ausser der Basidienfructification erzeugen die Tremellinen, wie schon TULASNE<sup>1)</sup> zeigte und BREFELD sicherer nachwies, charakteristische Nebenfructificationen, die für die Systematik der Familie im Allgemeinen sicherere Unterscheidungsmerkmale liefern, als die Basidienfructification. Sie treten in Form von Conidienbildungen auf. Die Conidien besitzen entweder die Hakenform der *Auricularia*-Conidien (*Exidia*) oder sie nehmen rundliche Gestalt an (*Tremella*), im letzteren Falle durch Sprossung charakteristische Verbände bildend (Fig. 75, IX), oder endlich sie werden stäbchenförmig (*Ulocolla*). In mehreren Fällen hat man das Vorkommen von Conidienträgern in förmlichen Lagern constatirt, die später meist von der Basidienfructification abgelöst werden (*Tremella*, *Ulocolla*) und z. Th. charakteristische Form zeigen, z. B. Krugform bei *Craterocolla cerasi*. Sonst werden Conidien auch an den Fäden der Mycelien resp. von Seiten der keimenden Spore abgeschnürt (Fig. 75, VIII). Sämmtliche Tremellinen bewohnen todes Holz.

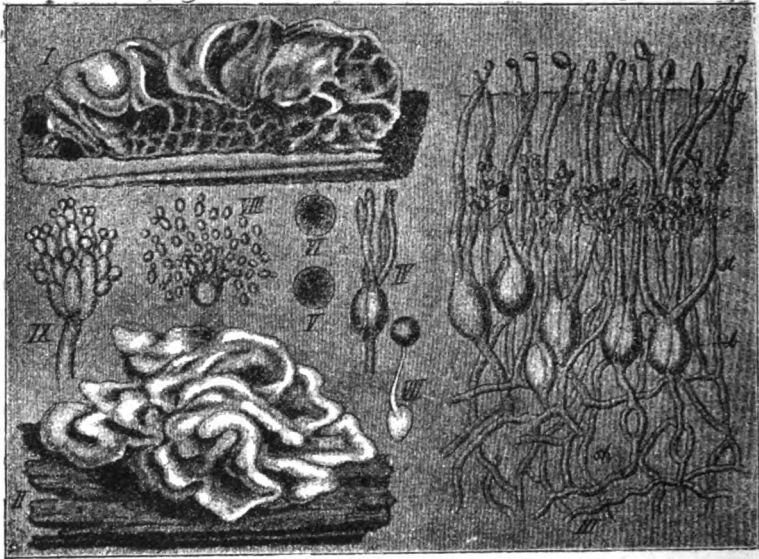
#### Gattung 1. *Tremella*.

Fruchtlager entweder gyröse Gallertklumpen bildend (Fig. 75, I II) oder seltener krustenförmig. Ihre Basidiosporen erscheinen kurz, eiförmig. Die Conidienbildung tritt bei gewissen Arten nur in der Form auf, dass die Basidiosporen bei der Keimung direkt hefeartig sprossen (Fig. 75, VIII), etwa ähnlich wie bei Ustilagineen. Diese Sprossconidien sind dann im Gegensatz zu *Exidia* nicht gekrümmt, sondern ellipsoïdisch. Ein paar Vertreter bilden ausserdem noch in grossen Lagern Conidien, die dann später durch die Basidienfructification abgelöst resp. verdrängt werden. Die Conidienträger verzweigen sich strauchartig und bilden an den Enden Conidien in Sprossverbänden (Fig. 75, IX).

*Tr. lutescens* PERS. Gelber Zitterpilsz (Fig. 75). An abgefallenen Reisern der Laubbäume (Birken, Buchen, Hainbuchen etc.) im Winter nicht selten. Der Regel nach treten zuerst kleine, leuchtend orangene Conidienlager auf; dieselben

werden dann später von Basidienbildungen abgelöst, mit dem Auftreten derselben werden die Lager grösser und stärker gallertig, bis schliesslich die Conidienbildung gänzlich zurücktritt, die Lager mehr gelb erscheinen, und oft eine Breite von 5—10 Centim. und darüber erreichen.

Zur Zeit wo die Lager noch ausschliesslich Conidien bilden, sind die Hyphen desselben wenig gallertartig und dicht verflochten.



(B. 684.)

Fig. 75.

*Tremella lutescens* PERS. I Fruchtlager in natürlicher Grösse in den mit *a* bezeichneten Stellen Conidien tragend, in den mit *b* bezeichneten bereits in Basidien fructificirend. II Basidientragendes Fruchtlager in natürlicher Grösse. III Stückchen eines Vertikalschnittes durch ein Basidien *b* und Conidien *c* tragendes Lager; *sh* subhymeniales Hyphengewebe, *d* alte, collabirte Basidien, *st* Sterigmen; *g* Grenze der Gallertschicht, in welche die subhymenialen Hyphen, Basidien und Conidienträger eingebettet erscheinen; 450fach. IV Junge Basidie mit ihren 4 noch sterilen Sterigmen. V Junge Basidie vom Scheitel gesehen erst durch eine Wand getheilt, 400fach. VI Junge Basidie in 4 Quadranten getheilt, 400fach. VII Basidiospore *δ*, welche eine Secundärspore *σ* getrieben hat, 400fach. VIII Basidiospore in Nährlösung cultivirt, mit hefeartigen Sprossungen, die sich zum grossen Theil isolirt haben, 400fach. IX Conidienträger aus dem Lager der Fig. II, 420fach. Fig. II nach GILLET, das Uebrige nach BREKFELD.

Sie gehen nach der Oberfläche zu, verzweigen sich hier reichlich und enden mit kurzen, dicken Aussackungen, an denen die winzigen, 1,5—2 mikr. im Durchmesser zeigenden Conidien erzeugt werden. Infolge der Vergallertung ihrer Membran kleben die Massen derselben zu dicken, orangeröthen Krusten zusammen, welche das Lager dicht bedecken. Die Conidien keimen in Nährlösungen entweder in der Weise aus, dass sie hefeartig sprossen, oder indem sie direct Mycelschläuche treiben. In den Conidienlagern entstehen die Basidien an denselben subhymenialen Fäden wie die Conidienträger (Fig. 75, III), zunächst mit diesen untermischt, später dieselben verdrängend. Die rundlichen Basidien theilen sich durch doppelte Zweitheilung in 4 nebeneinanderliegende Zellen, deren jede ein dickes, die Gallerthülle des Lagers durchbrechendes Sterigma treibt, welches letzteres eine eiförmige, kaum gekrümmte Basidiospore abschnürt dicht unterhalb der Spitze. Die Basidiospore keimt entweder zu einer Secundärspore aus (Fig. 75, VII) oder

sie treibt hefeartige Sprossungen, meist in grösserer Anzahl, die ihrerseits aussprossen können (Fig. 75, VIII), oder endlich sie bildet Mycelschläuche.

#### Gattung 2. *Exidia* FRIES.

Die Papillen auf der Hymenialfläche, die man früher als Hauptmerkmal betrachtete, bilden eine wenig constante Eigenschaft. Sicherer ist der von der Conidienfructification hergenommene Character. Die Conidien entstehen entweder direkt an der keimenden Spore oder am Mycel, nicht in den Basidienlagern, wie bei *Tremella*. Sie sind denen der *Auricularia* unter den Auriculariaceen in der Form sehr ähnlich, weil hakenförmig gekrümmt. Bei kleineren Formen, sowie bei den seltenen krustenartigen überzieht das Hymenium die ganze Oberfläche. Grössere Formen zeigen ausgesprochene Bilateralität, die dem Substrat zugewandte Seite ist steril, meist papillös bis schwach haarig, die andere trägt das Hymenium. Die Basidiosporen sind nierenförmig — länglich.

*E. truncata* FRIES. An toten Zweigen von *Tilia*, im Winter nicht selten. Fruchtkörper schwarz, kreiselförmig, am Rande oft etwas gekräuselt, mit Stiel versehen, in der ganzen Erscheinung nicht unähnlich dem Becherpilze *Bulgaria inquinans*. Die Oberseite mit dem Hymenium ist von kleinen Papillen besetzt, die dem Substrate zugewandte sterile Seite mit kurzen, schwarzen Haaren bedeckt.

Zwischen den Protobasidiomyceten, speciell den Tremellinen und den Hymenomyceten, vermittelt die kleine

#### Familie 4. Dacryomyceten.

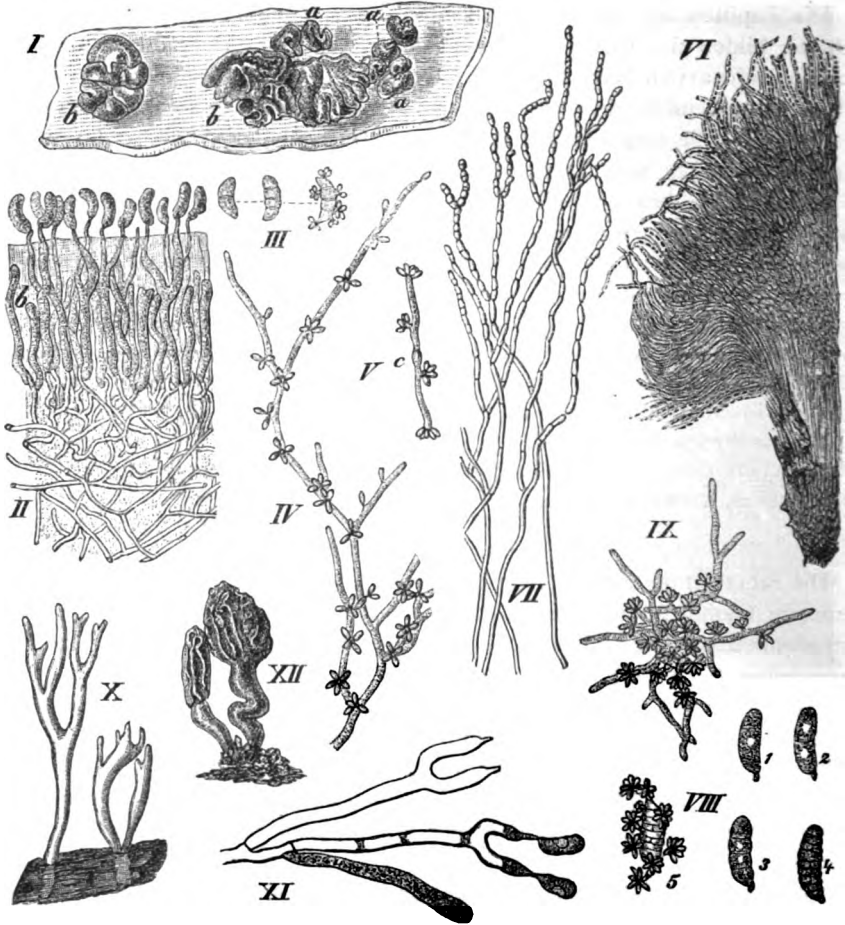
Die Fructification tritt ausser in Basidienlagern auch noch in Conidienbildungen seltener in Gemmen auf. Die ersteren erinnern durch ihre gallertig-knorpelige Beschaffenheit an Tremellinen und stellen entweder kleine, gekräuselte Polster (*Dacryomyces*, Fig. 76, I<sup>b</sup>), kleine gestielte Becher (*Guepinia*), kleine, etwa morchelähnliche Körper (*Dacrymitra*, Fig. 76, XII) oder hirschgeweih- bis strauchförmige, oft stattliche, lebhaft an Clavarien erinnernde Bildungen dar (*Calocera*, Fig. 76, X). Die Hymenialschicht überkleidet entweder die ganze Oberfläche der Lager (*Dacryomyces*) oder nur die Oberseite (*Guepinia*), resp. eine scharf markirte obere Region (*Dacrymitra*) oder endlich nur die oberen Enden verzweigter Formen (*Calocera*).

Als besonderes Characteristicum der Familie gilt der Umstand, dass die Basidien gestreckt-keulig und mit nur zwei auffällig dicken, kegelförmigen Sterigmen ausgestattet erscheinen, welche an den Basidien wie die Zinken einer Gabel sitzen (Fig. 76, XI) und relativ grosse, nierenförmige, cylindrische oder eiförmige Sporen abschnüren. Bei dem Keimen pflegen sich Letztere in meist 4 oder mehr Zellen zu theilen durch Bildung von Querwänden. (Fig. 76, III) oder auch Längswänden (Fig. 76, VIII, 1—5), wodurch dann kleine Zellflächen resp. Gewebekörper entstehen. Bei schlechter Ernährung treibt jede Zelle unmittelbar sehr kleine, kurz- oder gestreckt-ellipsoïdische Conidien auf winzigen Sterigmen in büscheliger Gruppierung (Fig. 76, III VIII 5), in Nährlösungen einen Mycelfaden, der sich verzweigen und ebenfalls büschelige Conidien abschnüren kann (Fig. 76, IX IV). Auch die Conidien können ihrerseits, direkt oder an Keimschläuchen, Conidien abschnüren (Fig. 76, V). Gemmenbildung nur bei einer Species und zwar in Gemmenlagern beobachtet (Fig. 76, VI VII). — Die Vertreter dieser Familie sind besonders von TULASNE<sup>1)</sup> und BREFELD<sup>2)</sup> ge-

<sup>1)</sup> Annales des scienc. nat. ser. III, t. XIX.

<sup>2)</sup> Unters. aus dem Gesamtgebiet der Mycologie. VIII, pag. 138—167.

nauer untersucht worden. Die gelbe bis orangene Färbung der Basidienlager beruht auf der Gegenwart von Fettfarbstoffen, wie ich für *Dacryomyces deliquescens* und *Calocera viscosa* nachwies (s. pag. 415).



(B. 685.)

Fig. 76.

I—VII *Dacryomyces deliquescens* (BULLIARD). I Basidienlager *b* und kleine Gemmenfrüchte *a* in natürlicher Grösse. II Stückchen eines Vertikalschnittes durch das Hymenium der Basidienlager, *b* Basidien mit ihren zwei Sterigmen, jedes eine nierenförmige Spore tragend. Basidien-schicht wie das darunter liegende Hyphengewebe in eine Gallertmasse eingebettet, 350fach vergr. III Auskeimung der Basidiosporen in Wasser (sie werden erst zweizellig, dann vierzellig, dann treiben sie Conidien) 350fach. IV Stück eines Mycels, an dessen Verzweigungen die Conidien in Büscheln entstehen, 350fach. V Eine Conidie *c*, welche in Nährlösung zwei Keimschläuche getrieben hat, deren jeder Köpfchen von Conidien abschneuert, 350fach. VI Vertikalschnitt durch ein Gemmenlager, 60fach; die schwarzen, reihenförmig angeordneten Strichelchen sind die Gemmen. VII Einige Gemmenketten desselben Lagers 180fach. VIII Basidiosporen von *Dacryomyces longisporus*, in den verschiedenen Stadien der Keimung in Wasser; bei 1 noch einfach, bei 2 mit einer, bei 3 mit 3, bei 4 mit vielen Quer- und sogar einigen Längswänden versehen, bei 5 mit zahlreichen Conidienköpfchen, 300fach. IX Basidiospore von *Dacryomyces ovisporus*, in Nährlösung zu einem noch kleinen Mycel ausgekeimt, an welchem sich bereits zahlreiche Conidienbüschel befinden, 300fach. X—XI *Calocera viscosa* (PERS.). X Kleinere hirschgeweih-artig verzweigte Basidienlager, einem Holzfragment aufsitzend, in natürlicher Grösse. XI 540fach. Basidentragender Ast. Basidien mit ihren beiden kräftigen Sterigmen meist gabelartig geformt. XII Basidienlager von *Dacrymytra glossoides* in natürlicher Grösse. Mit Ausnahme von Fig. X u. XI alles nach BREFFELD.

Gattung I. *Dacryomyces* NEES.

Basidientragende Fruchtlager *Tremella*-artig, rundlich, mit breiter Fläche dem Substrat aufsitzend, gallertartig, gelb oder röthlich gefärbt, anfangs in Tropfen oder Thränen (*δακρυς*) aus dem Substrat (todes Holz) hervorbrechend, später gyris gewunden, an der ganzen Oberfläche Basidien tragend. Sporen einfach, cylindrisch, eiförmig oder nierenförmig, bei der Keimung sich in 4 bis mehr Zellen theilend. Conidien sehr klein, ellipsoidisch, auf sehr kurzen Sterigmen abgeschnürt, in Büscheln oder Köpfchen.

*D. deliquescent* (BUILLARD), Zerfliessender Thränenpilz. Die in der kalten Jahreszeit aus morschem Holze alter Bretterzäune, Stakete, Brückengeländer etc. heerdenweise hervorbrechenden, leuchtend rothen oder orangerrothen Tröpfchen stellen die Gemmenlager des Pilzes dar (Fig. 76, Ia). In feuchtem Zustande jedem Passanten auffällig, sinken sie bei trockener Witterung bis zur Unkenntlichkeit zusammen, um bei feuchtem Wetter sofort wieder aufzuquellen und weiter zu wachsen. Sie repräsentiren die häufigste Fructificationsform des Pilzes und bestehen aus Complexen von Hyphen, an denen die cylindrischen, mit orange-rothem Inhalt versehenen Gemmen in Ketten, etwa nach Art der Oidien, abgegliedert werden (Fig. 76, VI VII). Nach BREFELD (l. c.) lassen sich Gemmenlager sowohl in Nährlösungen auf dem Objectträger als auf gedüngtem Brode in stattlichen Formen erziehen. Bei der Cultur in Nährlösung erzielt man aus den Gemmen Mycelien mit Conidienbildungen vom Character der sogleich zu erwähnenden, nur dass sie wenig reichlich auftreten.

Die Basidien-erzeugenden Fruchtlager (Fig. 76, Ib) weichen von den Gemmentragenden abgesehen von ihrer gelben Farbe durch Grösse und Form ab. Anfangs klein und rundlich, werden sie später oft 1 bis 2 Centim. breit und zeigen mehr oder minder reiche Faltung ihrer Oberfläche, sowie auch gallertartig-zähe Consistenz. Auf dem Vertikalschnitt sieht man die schlanken Basidien *b* mit ihren Sterigmen in eine Gallertmasse eingebettet, ebenso auch das unter dem Hymenium liegende Hyphengeflecht (Fig. 76, II). Bringt man die cylindrischen, nierenförmig gekrümmten, 15—22 Mikr. langen und 4—7 Mikr. dicken Basidiosporen in Wasser oder feuchte Luft, so theilen sie sich in bekannter Weise in 2, dann 4 Zellen, deren jede auf feinen, kurzen Sterigmen ellipsoidische, 5 Mikr. lange und 2—3 Mikr. dicke Conidien in kleinen Büscheln erzeugt (Fig. 76, III). In Nährlösung gesät treiben die Basidiosporen Mycelschläuche, an denen die nämlichen Conidien (höchstens in etwas längerer Form) entstehen. Sie keimen in Nährlösung (nicht in Wasser) und schnüren an ihren Keimschläuchen gleichfalls obige Conidienformen ab. Nach dem Gesagten leuchtet ein, dass der Pilz überreiche Vermehrungsmittel besitzt. (Gemmen, Basidiosporen, Conidien an aus Gemmen erzogenen Mycelien, Conidien an Basidiosporen-Mycelien, Conidien an aus Conidien gezüchteten Mycelien).

Ordnung II. *Hymenomyceten* FRIES.

Sie umfasst sowohl Formen mit denkbar einfachster, als solche mit relativ sehr hoch entwickelter Basidienfructification, während zwischen beiden alle möglichen Uebergangsstufen existiren. Auf der einfachsten Stufe, wie sie bei den niedersten Hymenomyceten (*Hypochnus*, *Tolyella*, *Exobasidium*) zu finden ist, besteht die in Rede stehende Fructification aus einer einfachen, lockeren oder dichter Schicht von Basidien, welche unmittelbar vom Mycel ent-

springen (Fig. 77, IV). Die nächst höhere Stufe kennzeichnet sich dadurch, dass zwischen Basidienschicht (auch Hymenialschicht genannt) und Mycel ein Hyphengewebe eingeschoben wird, welches je nach den verschiedenen Familien die mannigfaltigsten Formen aufweist, entweder eine Haut (Fig. 78, I a b, 80, IV) oder eine Keule (Fig. 79, I III IV), einen Strauch (Fig. 78, IV; 79, V VI), Becher (Fig. 78, V VI), Napf, einen stiellosen oder gestielten Hut (Fig. 77, I III) repräsentirt. Solchen »Trägerformen« sieht man die Basidienschicht unmittelbar aufgesetzt. Auf einer noch höheren Stufe finden wir zwischen das Gewebe des Trägers einerseits, der gleichfalls die Form einer Haut oder eines (gestielten, bezw. ungestielten) Hutes haben kann und zwischen die Basidienschicht andererseits noch ein weiteres Gewebe eingeschoben, welches man als Hymeniumträger oder Hymenophorum bezeichnet hat, und das dadurch charakterisirt ist, dass es in Form von Warzen, Stacheln (Fig. 79, IX), Leisten, Lamellen (Fig. 84, XII), Adern (Fig. 80, IV) oder Röhren (Fig. 80, II a, VI VIII) ausgebildet wird, die sich der Regel nach vom Licht hinweg oder dem Erdboden zuwenden, daher fast ausnahmslos der Unterseite des Trägers aufsitzen (Manche fassen auch Hymenophorum und Basidienschicht unter dem Namen »Hymenium« zusammen).

Die Basidien treiben in der Regel 4 (selten 2 oder mehr als 4) feine Sterigmen (Fig. 77, IV). Sobald deren Bildung anhebt, theilt sich nach STRASSBURGER<sup>1)</sup> der Kern der Basidie wiederholt, bis 8 sehr kleine Kerne vorhanden sind. Haben dann die Sterigmen die Sporenanlagen gebildet, so wandert das Plasma der Basidie in diese ein, und ziemlich spät folgen auch die Zellkerne, von denen jede Spore zwei erhält. Zwischen die Basidien schieben sich meistens steril bleibende, eigenthümlich geformte, einzellige Bildungen ein, die man als Paraphysen bezeichnet (vergl. Fig. 34 und pag. 322). Stark bauchige Formen nennt man auch Cystiden. Ausser der Basidienfructification kommen noch gewöhnliche Conidienbildungen (Fig. 81, I—IV) sowie Gemmenbildungen (Fig. 81, V) vor, welche sämmtlich bei den einzelnen Familien besprochen werden sollen. Die Zahl der in SACCARDO's Sylloge aufgeführten Hymenomyceten beträgt zwischen 8 und 9000.

#### Familie 1. Hypochnaceen. Hypochnusartige Hymenomyceten.

Im Hinblick auf die Basidienfructification stellen sie ohne Zweifel die primitivst gebauten Hymenomyceten dar und zwar dokumentirt sich ihre Einfachheit darin, dass die Basidien ein unmittelbar dem mehr oder minder locker oder dicht verflochtenen Mycel aufsitzendes, einfaches Lager bilden (Fig. 77, IV), das entweder nur lockere, fast wie Schimmel aussehende Anflüge oder eine dichtere Schicht von häutiger bis lederartiger Consistenz bildet. Ein subhymeniales Gewebe vermisst man demnach, auch fehlt die Bildung von Paraphysen.

Ausser der Basidienfructification können noch Nebenfructificationen in Form von Conidienbildungen auftreten. Letztere entstehen entweder durch hefeartige Sprossung unmittelbar an den Sporen (Fig. 77, IV VII) oder an den Aesten kleiner Mycelien bei kümmerlicher Ernährung, oder sie werden in Gestalt sonderbar geformter Conidienträger erzeugt. Die Vertreter der Hypochnaceen leben meist saprophytisch (auf der Erde, auf Rinden, Hölzern), seltener siedeln sie sich als Parasiten auf Pflanzen an.

<sup>1)</sup> Grosses botanisches Praktikum, II. Aufl., pag. 433.

Gattung 1. *Hypochnus* (EHRENBERG) BREFELD.

Die Basidienfructification bildet filzige oder fleischige, meistens gefärbte Lager auf Rinde, Holz etc. Die auf den keulenförmigen, mit feinen Sterigmen ausgestatteten Basidien entstandenen Sporen keimen zu grobfädigen Mycelien ohne Schnallenbildung aus, welche keine Conidienfructification erzeugen.

*H. puniceus* (ALB. und SCHWEIN.). Auf verschiedenen Laub- und Nadelhölzern filzige, rothbraune Ueberzüge bildend.

Gattung 2. *Tomentella* (PERSOON) BREFELD.<sup>1)</sup>

Steht sowohl in der Beschaffenheit des schnallenlosen Mycels als der Basidienlager und der Basidien der Gattung *Hypochnus* nahe, unterscheidet sich aber von ihr durch das von BREFELD constatirte Vorkommen eigenthümlicher Conidienfructificationen, welche der Basidienfructification vorausgehen. Die Conidien entstehen an Fäden, welche ähnlich verzweigt sind, wie die basidentragenden, und in gewissen Stadien des Pilzes mit letzteren an denselben Mycelfäden zu finden sind. Die Abschnürung der zahlreichen Conidien, die auf feinen, kurzen Sterigmen entstehen, erfolgt an der ganzen Oberfläche der Träger. Später verschwinden letztere und machen dann der ausschliesslichen Basidienfructification Platz. Sie sind wahrscheinlich früher als »Hyphomycetenformen« beschrieben worden, vielleicht unter der Gattung *Botrytis*. Die Basidien tragen auf 4 Sterigmen grosse gefärbte Basidiosporen. Die Tomentellen leben auf Holz oder Erde.

*T. flava* BREFELD. Auf dürrern Buchenholz ausgedehnte gelbbraune, später mehr braune Ueberzüge bildend. Die auffallend dicken Mycelfäden gehen nach oben in noch dickere, an den Enden reich und kurz verzweigte Aeste ab, welche zu Conidienträgern werden (vielleicht schon als *Botrytis argillacea* COOKE, beschrieben) und kugelige, stachelige, braune, 8 Mikr. dicke Conidien abschnüren. An denselben Mycelfäden treten verzweigte Aeste mit Basidien auf, die 12 Mikr. dicke Basidiosporen von der Beschaffenheit der Conidien abschnüren.

Gattung 3. *Exobasidium* WORONIN.

Ihre Vertreter leben parasitisch in höheren Pflanzen. Die von dem sich mehr oder minder dicht verflechtenden Mycel entspringenden, 4—6 sporigen Basidien durchbrechen die Epidermis und bilden ein dichtes Lager. Ausser der Basidienfructification wird noch eine Conidienfructification in sprossartigen Verbänden erzeugt, welche bei kümmerlicher Ernährung unmittelbar von der Spore ausgehen, sonst an Mycelästen gebildet werden.

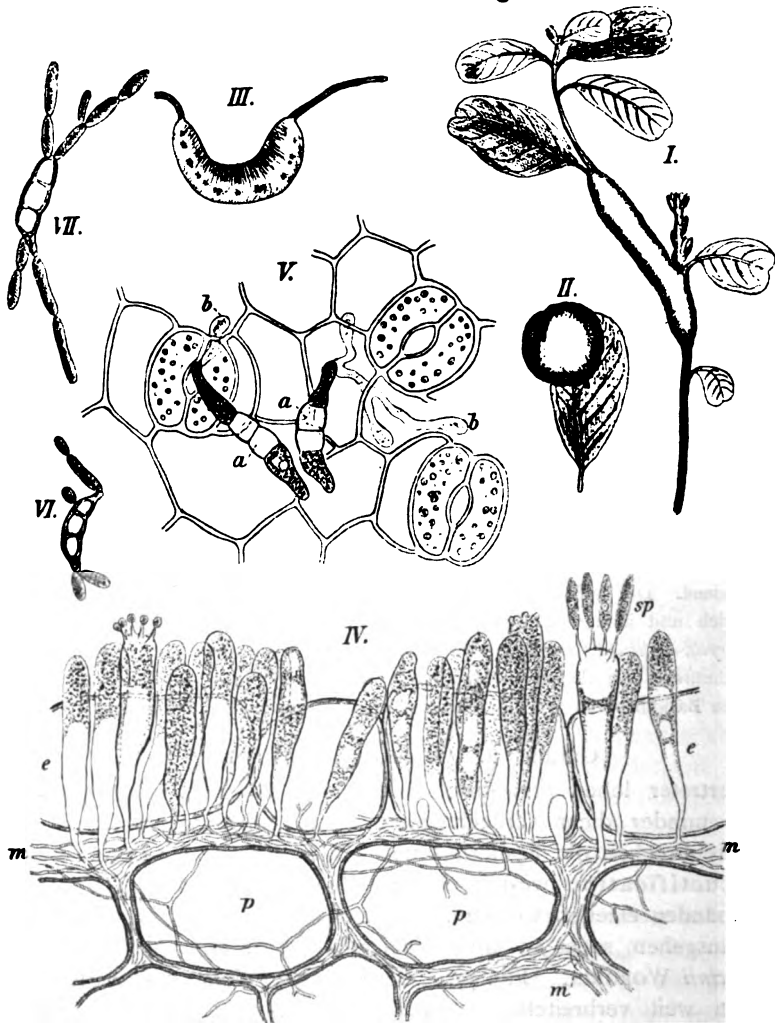
*E. Vaccinii* WORONIN. (Fig. 77.) Bewirkt, wie WORONIN<sup>2)</sup> darlegte, eine in ganz Europa weit verbreitete, von der Ebene bis ins Hochgebirge gehende sommerliche Krankheit der Preisselbeere (*Vaccinium Vitis Idaea*), der Heidelbeere (*V. Myrtillus*) und anderer Ericaceen (*Andromeda polifolia*, *Ledum palustre*, *Arctostaphylos*, *Rhododendron*). Obschon die Erkrankung alle oberirdischen Organe treffen kann, so tritt sie doch meist in localisirter Form auf, indessen gewöhnlich mit solcher Intensität, dass sie selbst vom Laien nicht leicht zu übersehen ist. Es werden nämlich nicht bloss Verunstaltungen an den erkrankten Organen in Form von Beulen, Aufschwellungen, Krümmungen, Faltungen hervorgerufen (Fig. 77, I II), sondern es treten auch noch Verfärbungen sonst grüner Theile ins Weissliche, Rosenrothe oder Blutrothe hinzu, die schon von Weitem eine erkrankte Pflanze erkennen lassen.

<sup>1)</sup> BREFELD, Untersuchungen aus dem Gesamtgebiet der Mycologie, Heft VIII, pag. 9 ff.

<sup>2)</sup> *Exobasidium Vaccinii*. Freiburg 1867. Vergl. auch BREFELD, Unters. aus dem Gesamtgeb. d. Mycologie. Heft VIII, pag. 12 ff.



Am auffälligsten sind die auf der Unterseite der Blätter sich so häufig findenden, weisslichen, gallenartigen Beulen (Fig. 77, II), mächtige Gewebswucherungen, denen auf der Oberseite eine meist blutroth gefärbte Concavität entspricht



(B. 686.)

Fig. 77.

*Exobasidium Vaccinii* WORONIN. I Ein Preisselbeerspross, dessen mittlerer Theil durch den Pilz stark hypertrophirt ist. II Ein Blatt mit gallenartiger Aufschwellung an seiner Unterseite. III Querschnitt durch eine solche Anschwellung in Lupenvergrößerung. IV 620fach. Querschnittsstück von der Oberfläche eines stark afficirten Stengels. Zwischen Epidermis *e* und Parenchym *p* das filzige Geflecht der zarten Mycelfäden *mm*, von denen die in verschiedenen Stadien der Ausbildung gezeichneten Sterigmen entspringen. V Epidermisstück der Unterfläche vom Preisselbeerblatt mit keimenden, durch Querwände getheilten Basidiosporen *a*; von den Keimschläuchen *b* ist der der links gelegenen Spore durch den Spalt einer Spaltöffnung, der der rechtsgelegenen Spore mitten durch eine Epidermiszelle eingedrungen. 620fach. VI u. VII 620fach. Zwei Basidiosporen in Wasser oder feuchter Luft zu hefeartigen Sprossen ausgekeimt. Alles nach WORONIN.

(Fig. 77, III). Doch kann auch die ganze Unterfläche von der Wucherung occupirt sein und in diesem Falle nehmen die Blätter Muldenform an oder neigen ihre Ränder nach oben muldenförmig zusammen. Selten liegt die Wucherung auf der Oberseite, und dann entspricht ihr eine Concavität der Unterseite.

Trifft die Erkrankung den Stengel, so schwillt er ebenfalls, unter Verfärbung ins Weisse oder Rothe, mehr oder minder auffällig an (Fig. 77, I), um nicht selten ein federkielartiges, unförmliches Gebilde zu repräsentieren, das übrigens nicht mit den durch einen anderen Preisselbeerpilz (*Calyptospora Göppertiana* KÜHN) verursachten, in der äusseren Form etwas ähnlichen Anschwellungen zu verwechseln ist.

Aber auch die Blüthentheile werden befallen, oft bis zur Unkenntlichkeit deformirt und ebenfalls weisslich bis roth gefärbt. Dass unter solchen Umständen von einer Fruchtbildung keine Rede sein kann, ist selbstverständlich.

So wie einzelne Organe oder deren Theile werden sehr häufig auch ganze jugendliche Triebe befallen, die gewöhnlich durch die Kümmerlichkeit der Blätter und die rothe Färbung zu den normalen, grünen in scharfen Gegensatz treten. Schliesslich welken, schrumpfen und bräunen sich die entarteten Organe, fallen auch mitunter zeitig ab.

Werden mehrere Laubblätter oder ganze Triebe degenerirt und entfärbt, so bedeutet dies für das betreffende Individuum den Verlust einer relativ beträchtlichen Assimilationsfläche, und dieser Umstand hat ausser der Beeinträchtigung der vegetativen Entwicklung auch noch vielfach zur Folge, dass es nicht zur Bildung blüthentragender Sprosse kömmt. Andererseits verbindet sich mit der Erkrankung der blüthentragenden Theile fast ausnahmslos eine Unterdrückung der Fruchtbildung. Eine weiter gehende Schädigung, die zum gänzlichen Absterben der Pflanze führte, dürfte nur selten zu constatiren sein, da der localisirte Charakter der Krankheit fast immer gewahrt zu werden pflegt.

Untersucht man die kranken, deformirten Theile, so wird man stets das Mycelium des Pilzes (Fig. 77, IV *mm*) vorfinden, das übrigens streng auf solche Stellen localisirt ist und in dem anstossenden normalen Gewebe vollständig fehlt. Das Mycel besteht aus feinen, stark verzweigten Fäden, welche intercellular verlaufen (Fig. 77, IV). Haustorien scheinen nicht gebildet zu werden. Die Wirkung der Mycelvegetation auf die Zellen der befallenen Organe, speciell der Blätter, äussert sich in Folgendem: 1. werden die Zellen des Parenchyms und der Epidermis sowie die Elemente der Gefässbündel zu Theilungen angeregt und damit ihre Zahl vermehrt, was in besonders hervortretendem Maasse für das Palissadengewebe und speciell für das Mesophyll gilt; 2. erfahren die genannten Elemente Gröszen- und Gestaltsveränderung, namentlich werden die Mesophyllzellen weiltumiger und gleichzeitig hiermit erfahren die im normalen Blatte so stark entwickelten Intercellularräume eine bis zu theilweisem Verschwinden gehende Reduction; 3. verschwindet das Chlorophyll allmählich vollständig und die Palissadenzellen der Oberseite füllen sich mit rothem Farbstoffe (Anthocyan), während die Zellen des Parenchyms wasserklare Flüssigkeit führen. Auf den unter 1. u. 2. genannten Momenten basiren die hypertrophischen Erscheinungen, auf 3 die mehr oder minder intensive Färbung, namentlich der Oberseite der degenerirten Theile.

Hat das Mycel einige Zeit gewuchert, so nimmt es in den Intercellularräumen dicht unterhalb der unteren Epidermis durch reichliche Production von Seitenzweigen dichterem, filzähnlichen Charakter an (Fig. 77, IV *m*) und schreitet hier nunmehr zur Erzeugung von Basidien (Fig. 77, IV *c*). Dieselben entstehen als zahlreiche, kurze, keulige Zweiglein und drängen sich in senkrechter Richtung zwischen den Epidermiszellen nach der Cuticula hin, heben sie zunächst und brechen schliesslich, dieselbe in Stücke zerreisend, hindurch. Hier und da ent-

wickelt sich übrigens der basidienbildende Mycelfilz erst zwischen Epidermis und Cuticula.

In dem Maasse als immer neue Basidien durchbrechen, nimmt die vorher glatte Cuticula ein mattes Aussehen an und es entsteht bald ein dichtes Basidienlager (Hymenium) (Fig. 77, IV). Bemerkenswerth ist, dass der Mycelfilz sammt seiner Basidienschicht sich an den Blättern stets an der Unterseite entwickelt. Ob diese Erscheinung auf positiven Geotropismus oder negativen Heliotropismus zurückzuführen, im letzteren Falle als Schutzmittel gegen die Einwirkung directen Sonnenlichts zu deuten ist, wurde experimentell noch nicht entschieden.

Nach Erreichung ihrer definitiven Grösse bilden die Basidien an ihrer Scheitelregion 4—6 pfriemliche Sterigmen, an denen je eine längliche, ca. 14—17 Mikr. lange und 0,28 Mikr. dicke, zartwandige, hyaline Spore abgeschnürt wird, die entweder an beiden oder nur am basalen Ende spitz und meist ein wenig gekrümmt erscheint (Fig. 77, IV sp). Paraphysenbildung fehlt.

Säet man die Basidiosporen in Wasser, so schwellen sie auf und gliedern sich gewöhnlich durch 1—3 Querwände in 2—4 Zellen, worauf die beiden polar gelegenen oder auch die intercalaren entweder direkt hefeartige Sprosse (Conidien) treiben (Fig. 77, VI VII), oder es bilden sich kurze Keimschläuche, welche ihrerseits Sprossconidien entwickeln. In Nährlösungen treiben die Sporen verzweigte Mycelschläuche, an deren Astenden, soweit dieselben in die Luft ragen, die Sprossconidien sehr reichlich gebildet werden, so dass nach BREFELD grosse, weisse Massen entstehen können.

Die Basidiosporen dringen, auf junge Vaccinien-Blätter gesäet, mittelst Keimschläuchen in diese ein (Fig. 77, V), welche entweder durch die Spaltöffnungen oder direct durch die Epidermiswand ihren Weg nehmen. Aehnliches gilt von den Conidien, welche auf den Blättern nach BREFELD ähnliche Lager von Conidien hervorrufen können, wie man sie auf dem Objectträger erhält. Nach dem Gesagten kann der Pilz sowohl parasitisch als auch saprophytisch leben.

#### Gattung 4. *Corticium* (PERSOON) BREFELD<sup>1)</sup>.

Sie umfasst die höchsten entwickelten Formen der Hypochnaceen. Ihre Repräsentanten, meist einjährig, bilden auf Rinde oder Holz hautförmige bis lederartige Schichten oder Krusten. Die Basidiosporen keimen leicht und erzeugen Mycelien mit reichen Schnallenfusionen; bei einer Species ist auch Sclerotienbildung an den Mycelien beobachtet worden. Conidienfructification fehlend oder doch bisher unbekannt.

*C. centrifugum* (LEV.). Der Pilz entwickelt in der warmen Jahreszeit auf Baumrinden weisse, an der Peripherie strahlige Ueberzüge, die sich oft weit ausdehnen und spinnwebiges bis zarthäutiges Ansehen besitzen. Die auf den Enden verzweigter Fäden entstehenden Basidien schnüren kugelige bis ellipsoïdische, 5—7 Mikr. lange, 3—4 Mikr. dicke, glatte, farblose Sporen ab. Im Herbst entstehen an den Mycelien vielfach rundliche, 1—3 Millim. grosse, überwinternde Sclerotien, deren Rinde sich später bräunt, und deren Markzellen reiche Reservestoffe in Form von Fett enthalten. BREFELD erzog solche Sclerotien von violett-schwarzer Farbe in krustenartigen Massen auf Brot, das mit den Sporen des Pilzes besäet worden war. TULASNE sah Sclerotien, die im April in feuchten Sand gelegt waren, zu Mycelien ausprossen, welche die gewöhnlichen Basidienlager entwickelten.

#### Familie 2. Thelephoreen.

Im Vergleich zu den Hypochnaceen ist hier die Ausbildung der Basidienfructification um einen Schritt weiter gefördert, insofern die Basidienschicht

<sup>1)</sup> l. c., pag. 18. ff.

(Hymenium) nicht unmittelbar vom Mycel entspringt, vielmehr zwischen jene und dieses ein besonderer »Träger« eingeschaltet ist, der bald die Form flacher, dem Substrat aufliegender oder von ihm abstehernder Hüte (*Stereum* (Fig. 78,



Fig. 78.

(B. 687.)

Fruchtlager verschiedener Thelephoreen. I *Stereum hirsutum* (Lév.), einem Rindenstück aufsitzend; oben einige dachziegelig angeordnete Hüte von der Oberfläche; unten zwei junge flach dem Substrat aufliegende Lager *a* und *b* (nach GILLET). II Vertikal durchschnitener Hutrand mit Zonenbildung im Innern; *h* Hymenium, *m* Markschicht, *r* Rindenschicht; schwach verg. nach DE BARY. III Hüte von *Thelephora laciniata* nach GILLET. IV *Thelephora palmata*, strauchförmiges, *Clavaria*-ähnliches Basidienlager, nach KROMBHOLZ. V *Cyphella digitatis*, einem Holzstückchen aufsitzend, nach ALBERTINI und SCHWEINITZ. VI *Craterellus cornucopioides*, rechts im Längsschnitt, in halber Grösse nach GILLET.

I II), gewisse *Thelephorae* Fig. 78, III) oder becherförmiger Bildungen (*Cyphella* Fig. 78, V) oder trichterförmiger Körper (*Craterellus*, Fig. 78, VI) oder endlich strauchartig verästelter, an die Clavarien erinnernder Gebilde (gewisse *Thelephora*-Arten Fig. 79, IV) aufweist. Die Hut- und Becherformen sind bilateral ausgebildet, nur ihre dem Substrat zugerichtete Unterseite ist fertil (hymeniumtragend), die Oberseite rindenartig ausgebildet und in gewissen Fällen zwischen Rinde und Hymenium eine »Markschicht« eingeschoben (Fig. 78, II m). Bei den strauchartigen, vertikalen Formen vermisst man selbstverständlich die bilaterale Ausbildung; hier überzieht das Hymenium die Aeste, wenigstens in ihren oberen Theilen, gleichmässig, allseitig.

Conidienbildung wurde noch bei keinem einzigen Vertreter nachgewiesen.

#### Genus 1. *Thelephora*. Warzenträger.

Erdbewohnende Pilze, die meist unscheinbare, düster rothbraune, rostfarbige violettbraune, graubraune, graue, grauviolette, seltener weissliche oder gelbliche Fruchtlager in Gestalt von Krusten, Hüten (Fig. 78, III), Keulen, kleinen Sträuchern (ganz ähnlich wie *Clavaria* Fig. 77, IV) bilden von kork- oder lederartiger Consistenz und im Gegensatz zu *Stereum* eine Differenzirung in Rinde und Mark vermissen lassen. Das Hymenium, das bei den bilateral gebauten Hüten stets der Unterseite ansitzt, zeigt häufig stumpfwarzige Erhabenheiten, ein wenig constantes Merkmal, worauf sich auch der Name *Thelephora* (θηλή = Brustwarze) beziehen soll. Auf den keulenförmigen Basidien werden 4 rundlich eckige, mit charakteristischer, warzstacheliger Sculptur versehene braune Sporen gebildet. Physiologisch sind alle mit nicht hellem Fruchtlager versehenen Thelephoren durch Production der pag. 424 charakterisirten, blaue Krystalle bildenden Thelephorsäure ausgezeichnet. Sie ist es, welche die bläulichen, durch andere Farbstoffe meist verdeckten Töne in der Färbung der Fruchtlager bewirkt.

*Th. laciniata* (PERSOON). Bisweilen junge Forstculturen schädigend.

#### Gattung 2. *Stereum* (PERSOON).

Die basidientragenden Fruchtlager sind entweder dem Substrat aufliegend (resupinat Fig. 78, I a b) oder in Form von abstehenden, sitzenden Hüten entwickelt, dabei von leder- oder korkartiger Consistenz. Bei mehrjährigen Hüten findet man gewöhnlich Zonenbildung und eine Differenzirung in Rinde, Mark und Hymenium (Fig. 78, II r m h). Manche Arten, wie *St. sanguinolentum* und *rugosum* führen nach ISTVANFFY und OLSEN<sup>1)</sup> besondere, sehr dünne, korkzieherartige, in das Hymenium hineingehende und in kolbenförmigen Anschwellungen unter der Oberfläche desselben endigende Hyphen, welche einen Saft führen, der bei Verletzung der Hütte in blutrothen Tropfen ausfliesst. Das Hymenium besteht aus dicht gedrängten, lang- und schmalkeulenförmigen Basidien, welche auf 4 feinen, langen Sterigmen gekrümmte Basidiosporen abschnüren, bei manchen Arten ausserdem aus zugespitzten Paraphysen, sodass dann das Hymenium dicht borstig erscheint. Die Basidiosporen der von BREFELD (l. c.) untersuchten 9 Arten (*St. alneum* (FR.), *rugosum* (PERS.), *tabacinum* (SOWERBY), *rubiginosum* (DICKS), *sanguinolentum* (A. u. SCHW.), *hirsutum* (WILLD.), *purpureum* (PERS.), *vorticolum* (FR.)) keimten leicht und bildeten reiche, dünnfädige,

<sup>1)</sup> Ueber die Milchsafthälter und verwandte Bildungen bei höheren Pilzen. Bot. Centralbl. Bd. 29 (1887).

schnallenlose Mycelien mit Anastomosen, blieben aber in den Culturen immer frei von Nebenfructificationen in Conidien.

*St. hirsutum*, (Lév.). An alten, moosigen Stümpfen und Aesten von Laubbäumen, besonders der Eichen, Steinbuchen, Pappeln, an alten Brettern, Pfählen, Latten vorkommend, aber nach R. HARTIG<sup>1)</sup> auch parasitisch auftretend (an Eichen) und dann auffällige und charakteristische Zersetzungsformen hervorruhend, die der Forstwirth als »gelb- oder weisspfeifiges Holz« bezeichnet. Das Mycel verändert in den weissen Streifen die verholzten Membranen in Cellulose und löst überdies die Mittellamelle auf, sodass die Elemente isolirt werden. Das Holz kann aber auch durch den Pilz gelblich werden, und dann schreitet nach HARTIG die Auflösung der Membran vom Lumen aus vor und eine Umwandlung in Cellulose geht nicht voraus.

Die basidientragenden Fruchtlager entwickeln sich meist auf der Rinde, anfangs dem Substrat aufliegende, flache Scheiben darstellend (Fig. 77, I a b), die später am oberen Rande wachsend sich hutartig vom Substrate abwenden und oft dachziegelig übereinander stehen (Fig. 77, I oben. Auf der Oberseite des weisslichen oder blass-ockerfarbenen Hutes bemerkt man dichte, striegelige Behaarung, welche die Rinde bedeckt (Fig. 78, II). Daran schliesst sich das zähe, weissliche Mark, während die Unterseite des Hutes von dem lebhaft dottergelben, orangeröthen, trocken blasser gefärbten, oft gezonten Hymenium bedeckt erscheint. Ueber Bau und Entwicklung der Hüte hat DE BARV (Morphol., pag. 57), Beobachtungen gemacht. Auf den Basidien werden cylindrische, am Ende abgerundete, 6—8 Mikr. lange, 2 bis 3 Mikr. dicke, farblose, glatte Sporen abgeschnürt.

### Gattung 3. *Cyphella* FRIES.

Ausgezeichnet durch schüssel-, becher-, glocken- oder trichterförmige, aussen mit oder ohne Haarbildungen versehene, das Hymenium auf der Innenseite tragende Fruchtlager (Fig. 78, V) von häutiger oder fleischiger Consistenz. Basidien auf 4 Sterigmen kugelige, ellipsoidische oder eiförmige, farblose oder schwach gefärbte, sculpturlose Sporen producirend. Manche Species reichlich oxalsaurer Kalk ausscheidend.

*C. Digitalis* (ALB. u. SCHWEIN.). Fruchtlager fingerhutförmig, hängend, etwa 9—12 Centim. hoch, 7—9 Centim. breit, am Grunde verschmälert, aussen braun, mit Längsrünzeln. Hymenialfläche glatt, weisslich-bläulich. Sporen kugelig 12  $\mu$  im Durchmesser. An *Pinus*-Aesten.

### Gattung 4. *Craterellus* PERSOON.

Sehr leicht kenntlich an den trichter- oder trompetenförmigen Fruchtlagern (Fig. 78, VI). Sie tragen das Hymenium auf der dem Boden zu gerichteten Seite. Dasselbe ist glatt oder mit anastomosirenden Längsrünzeln versehen.

*Cr. cornucopioides* (L.). Füllhorn. Todtentrompete. Fruchtlager anfangs röhrenförmig, später sich nach oben füllhornartig erweiternd,  $\frac{1}{2}$  bis 1  $\frac{1}{2}$  Centim. hoch, 2—6 Centim. breit, mit zurückgeschlagenem, im Alter wellig verbogenem Saum, graubraun, rauchgrau bis braunschwarz, auf der Innenseite meist schuppig. Basidien mit 2 pfriemlichen, gebogenen Sterigmen, farblose Sporen abschnürend. In Buchenwäldern auf Erde häufig, meist truppweise. Er ist nach KROMBOLZ essbar, wird aber seines dunklen Fleisches wegen verachtet.

<sup>1)</sup> Die Zersetzungserscheinungen des Holzes, pag. 129. Lehrbuch der Baumkrankheiten, II. Aufl. pag. 177.



### Familie 3. Clavariaceen. Keulen- oder Strauchschwämme.

Sie weisen eine eigenthümlich gestaltete, oft sehr stattliche Basidienfructification auf, nämlich Basidienbündel von entweder einfach-keulenförmiger (*Typhula*, Fig. 79, I, *Pistillaria*, manche *Clavaria*-Arten, Fig. 79, III IV) oder von mehr oder minder strauchähnlicher (Fig. 79, V) oder selbst korallenartiger Form (*Clavaria* (Fig. 79, VI), *Sparassis* (Fig. 79, VII). Die Zweige erscheinen auf dem Querschnitt entweder rund oder zusammengedrückt. Das Hymenium bekleidet als glatter, allseitiger Ueberzug nur die oberen Theile der Bündel und producirt 2—4 sporige Basidien. Paraphysen fehlen. An den grösseren Formen lässt sich im sterilen (unteren) Theile eine dichtere und festere Rindenschicht vom Mark unterscheiden. Conidienbildung tritt nach BREFELD<sup>1)</sup> an den Mycelien sowohl der grossen Clavarien, als der *Typhula variabilis* auf (Fig. 79, II).

Bei *Pistillaria* und *Typhula* kommt es vielfach zur Sclerotienbildung (Fig. 79, I scl); aus den Sclerotien sprosst die Basidienfructification hervor.

#### Genus 1. *Typhula* FRIES.

Basidienbündel klein, einfach keulig, das obere, basidientragende Ende dicker als der fadenförmige Theil und deutlich gegen diesen abgesetzt. Auf den 4 Sterigmen entstehen farblose glatte Sporen.

*T. variabilis* RIESS (Fig. 79, I), die auf faulenden Blättern und Stengeln lebt und ihre kleinen, kugeligen, 1—2 Millim. dicken, dunkelbraunen Sclerotien den Winter über entwickelt, bildet auf den Mycelien verzweigte, den *Coprinus*-Arten ähnliche Conidienträger, an welchen kleine, cylindrische Conidien in Büscheln abgeschnürt werden, die bisher nicht zur Keimung zu bringen waren (Fig. 79, II).

Die Rinde der Sclerotien besteht aus einer einzigen Schicht von Zellen, welche an der Aussenwand starke, gebräunte Verdickungen zeigen, und umschliesst ein aus dicht verflochtenen, nicht verdickten, glänzenden, fast körnchenfreien Hyphen versehenes weisses, lufthaltige Inter-cellularlücken zeigendes Mark. Die Sclerotien keimen in der wärmeren Jahreszeit zu schlanken, 1—2 Centim. hohen Keulen aus, deren Basisregion Rhizoïden trägt (Fig. 79, I).

#### Genus 2. *Clavaria* VAILLANT.

Basidienbündel einfach keulig oder mehr oder minder strauchartig oder korallenähnlich verzweigte Körper darstellend, die bei manchen Arten mächtige Entwicklung erlangen können. Die Aeste sind im Querschnitt rundlich oder zusammengedrückt. Der untere Theil des Ganzen bleibt steril und nur der obere gegen jenen im Gegensatz zu *Typhula* nicht scharf abgegrenzte, ist mit dem glatten oder etwas gerunzelten, aus 2—4 sporigen Basidien bestehenden Hymenium überzogen, das kugelige, ellipsoïdische oder eiförmige, farblose oder gefärbte, zart- oder dickwandige Basidiosporen erzeugt. Nach BREFELD (l. c.) werden von manchen Vertretern Conidien vom Character der vorigen Gattung auf den Mycelien erzeugt.

*Cl. Botrytis* (PERSOON). Bärentatze (Fig. 79, VI). Basidienbündel grosse, fleischige, blumenkohlartige Massen von meist 1 Decim. Höhe und darüber bildend. Untere Aeste sehr dick, obere sehr kurz, gezähnt, rötlich, später bräunlich. Reich an Mannit und essbar. In Laubwäldern im Sommer und Herbst.

### Familie 4. Hydnaceen. Stachelschwämme.

Im Gegensatz zu den vorausgehenden Familien sind die Vertreter der Hydnaceen dadurch als vorgeschrittenere Basidiomyceten gekennzeichnet, dass die

<sup>1)</sup> Schimmelpilze Heft III, pag. 111.

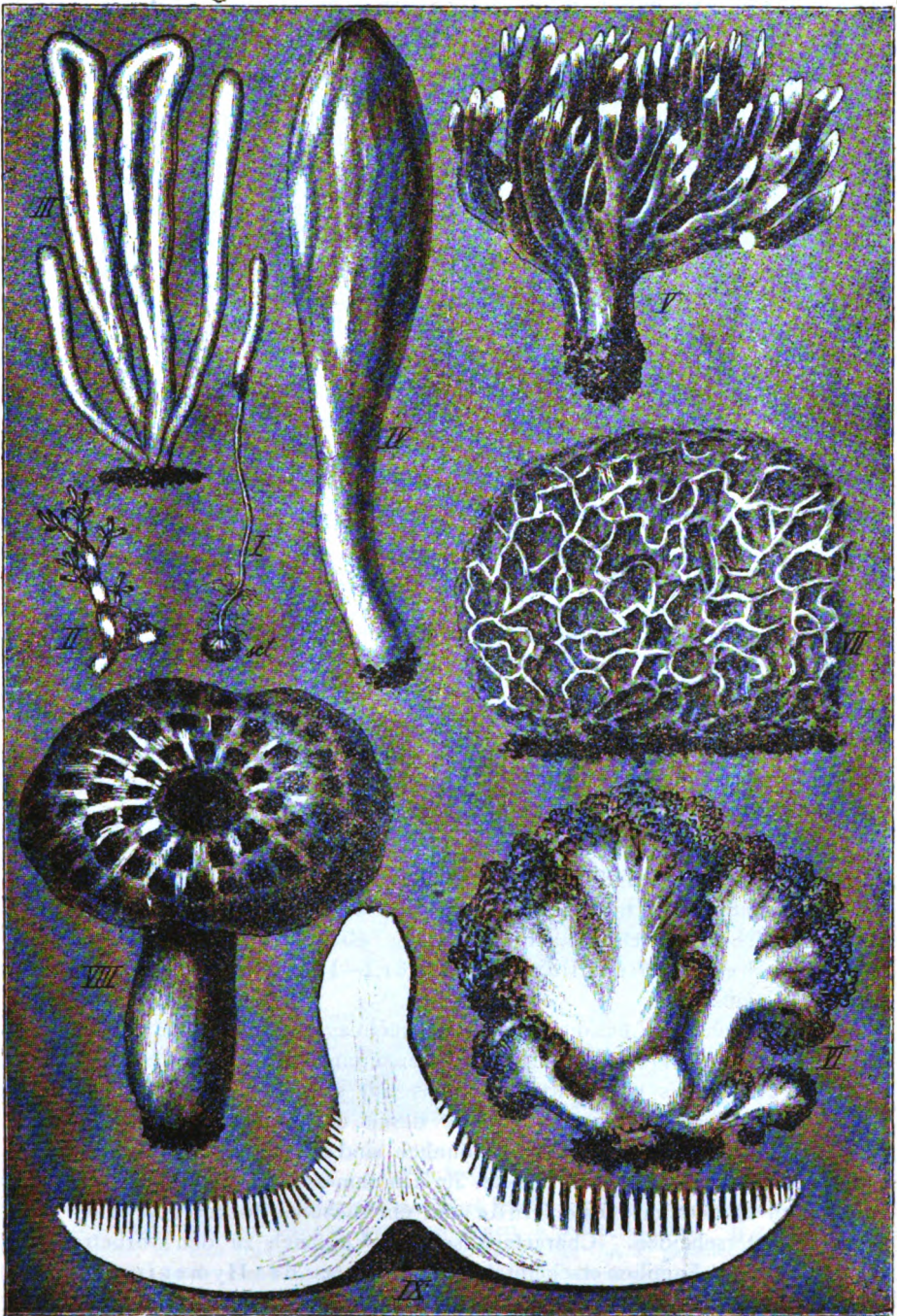


Fig. 79.

(B. 688.)

I—VII Keulenschwämme (Clavarien). VIII—IX Stachelschwamm (*Hydnum*). I *Typhula variabilis* in natürl. Grösse; aus dem Sclerotium *sch.* entspringt der im unteren Theile mit Rhizoïden versehene, langgestreckte Fruchträger, der nur im oberen keulenförmigen, gegen den Stiel deutlich abgesetzten Theile Basidien bildet. II Fragment eines Mycelfadens mit einem wenig verzweigten Conidienträger. Die Conidien sind stäbchenförmig und büschelig grup-



pirt ca. 400fach. III *Clavaria Ligula*, SCHAEFF. Eine Gruppe von 4 Keulen in natürlicher Grösse. IV Herkuleskeule (*Clavaria pistillaris* LINNÉ) in etwa  $\frac{1}{2}$  der nat. Gr. V Strauchartig verästelter Fruchträger von *Clavaria rufo-violacea* BARLA, in halber nat. Gr. VI Korallen- oder Blumenkohl-artig verzweigter Fruchträger von *Clavaria Botrytis* in halber natürlicher Grösse. VII Stück eines Fruchträgers von *Sparassis crispa* in halber nat. Gr. VIII *Hydnum imbricatum* (Habichtsschwamm), Hut mit seiner schuppigen Oberfläche in halber nat. Gr. IX Ein solcher Hut senkrecht durchschnitten, die Hymenialfläche mit zahnartigen Vorsprüngen. I u. II nach BREFELD, V—VIII u. IX nach BARLA, das Uebrige nach der Natur.

Basidienfructification, die bald in Form von gestielten oder sitzenden Hüten, bald als flache, auf dem Substrat ausgebreitete Bildungen, bald in Gestalt von etwa *Clavaria*-artig oder korallenähnlich-verästelten Körpern auftritt, ihr Hymenium auf besonderen Vorsprüngen entwickelt, welche die Form von Stacheln (Fig. 79, IX), Warzen, Zähnen oder kammartigen Bildungen besitzen. Wie den *Clavariaceen*, so fehlen Paraphysen auch den *Hydnaceen*, mit Ausnahme der Gattung *Phlebia*. Conidienbildungen sind bisher mit Sicherheit nur bei *Phlebia* und *Irpex* nachgewiesen worden, wo sie nach BREFELD (l. c.) in Oidium-artigen Formen (Fig. 81, IV) auftreten. Für *Radulum* zeigte BREFELD, dass deren Vertreter an den Mycelien vegetative Sprosse mit eigenartiger, perlschnurartiger Gliederung zeigen, was bei anderen Basidiomyceten bisher nicht beobachtet wurde.

#### Gattung *Hydnum* LINNÉ. Stachelschwamm.

Basidienfructification hutförmig (Fig. 79, VIII), kreiselförmig oder *Clavaria*-artig oder flach auf dem Substrat ausgebreitet. Hymenialfläche mit pfriemlichen Stacheln (Fig. 79, IX). Conidienbildung unbekannt.

*H. imbricatum* (LINNÉ). Schuppiger Stachelschwamm, Habichtsschwamm. Hüte gestielt, fleischig, von etwa  $\frac{1}{2}$ —2 Decim. Durchmesser, in der Mitte meist vertieft, auf der Oberfläche mit concentrisch angeordneten braunen Schuppen versehen. Stacheln pfriemenförmig, anfangs weiss, später braun. Sporen bräunlich, mit höckerigen oder stacheligen Erhabenheiten. In Kiefernwäldern im Herbst häufig. Essbar.

#### Familie 5. Polyporeen FR. Löcherschwämme, Porenschwämme.

Die Fructification tritt hier entweder nur in basidientragenden Formen auf, oder die Pilze weisen nach BREFELD<sup>1)</sup> neben jener Fruchtform auch noch gewöhnliche Conidienbildungen (Fig. 81, I—IV), resp. Gemmenbildungen (Fig. 81, V) auf.

Was zunächst die basidienbildenden Fruchtlager anbelangt, so sind sie meist hutförmig, seltener krustenförmig und im ersteren Falle (wie bei den *Agaricineen*, *Hydneen* etc.) theils mit centralem, theils mit seitlichem Stiel versehen, theils stiellos (sitzend), was FRIES auch hier durch die Unterabtheilungen *Mesopus*, *Pleuropus* und *Apus* ausdrückte. Gewöhnlich sind die Hutformen stark entwickelt, bei manchen Vertretern bis 1 Meter im Durchmesser haltend. Sie lassen dann gewöhnlich eine dünne, feste Rinde und ein dickeres, lockeres Gewebe, Mark genannt, unterscheiden. Charakteristisch im Vergleich zu den betrachteten Hymenomyceten-Familien erscheint der Umstand, dass das Hymenium fast durchgehend in Form von kürzeren oder längeren, verwachsenen oder freien Röhren (Fig. 80, IIa, VI) entwickelt ist. Bei denjenigen Arten, deren Fruchtlager perennirend sind, wird in jeder neuen Vegetationsperiode eine neue Lage von Röhren erzeugt (während die alten durch sterile Hyphen ausgefüllt werden), sodass förmliche Etagen oder Zonen von übereinander gelagerten Röhren

<sup>1)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgebiet der Mycologie. Heft VIII. Polyporeen pag. 101 ff.

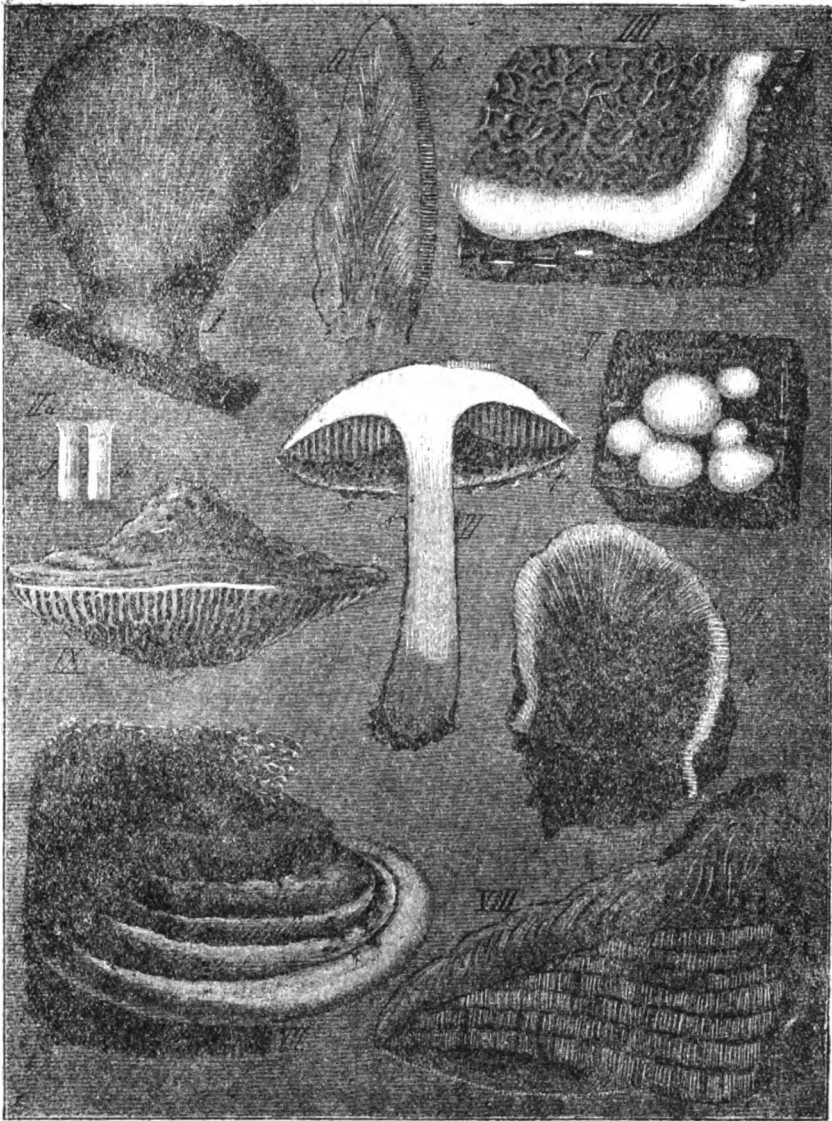


Fig. 80.

(B. 689.)

I—III *Fistulina hepatica*. I Zungenförmiges Fruchtlager, etwas verkleinert, von oben gesehen. II Verticaler Längsschnitt durch ein solches, wenig verkleinert, *h* Hymenialschicht. II *a* Zwei Röhren des Hymeniums, die eine (bei *d*) noch geschlossen, die andere (bei *b*) geöffnet, schwach vergr. III Längsschnitt durch ein Fruchtlager; bei *b* Nester der Gemmenfructification, die in der Region von *a*, wo das Gewebe radiäre Streifung zeigt, fehlen; schwach verkleinert. IV Holzstück mit einem Fruchtlager des Hausschwamms (*Merulius lacrymans*) schwach verkleinert. V Holzfragment mit Gemmenlagern von *Ptychogaster*. VI Halbirter Hut von *Boletus strobilaceus* (kleines Exemplar) wenig verkleinert. *p* Röhrenschicht, *s* Rest des Schleiers, in Fetzen am Hutrande sitzend, *s'* am Stiele sitzender Rest. VII. Hut von *Polyporus igniarius* von oben gesehen, gezont. VIII. Derselbe im Vertikalschnitt, *a* Rindenschicht, *b* Markschrift, *c* geschichtete Hymenialregion, beide etwas schräg von unten gesehen; ein wenig verkleinert. IX Fruchtlager von *Daedalea quercina*, etwas verkleinert. Das Hymenium mit Lamellenartigen Bildungen, die unter sich mehrfach anastomosiren.

Fig. III nach BREFELD, VII u. VIII nach GILLET, das Uebrige nach der Natur.

entstehen (Fig. 80, VIII). Ihre Zahl beträgt bei manchen Arten 15, 20 und mehr, was meist ebenso vielen Jahren entspricht. Bei den Repräsentanten der Gattung *Daedalea* und *Lensites* sind die Hymenien mehr in Form von gebogenen, H-förmig verbundenen Lamellen (Fig. 80, IX), bei *Merulius* in Gestalt von fleischigen, unter einander wabenartig verbundenen Falten (Fig. 80, IV) entwickelt.

Während die Wände der einzelnen Röhren bei *Polyporus*-artigen und *Boletus*-artigen unter einander verwachsen erscheinen, sind sie bei *Fistulina* getrennt. Bei *Boletus* stehen die Röhren nur in losem Verbande mit dem Hute und lassen sich infolge dessen leicht von diesem abtrennen, was bei den übrigen Gattungen nicht der Fall ist.

Der anatomische Bau der Fruchtlager ist namentlich von R. HARTIG an baumbewohnenden Formen in nähere Untersuchung gezogen<sup>1)</sup>. Im Wesentlichen ist der Bau der Hymenien derselbe, wie bei den Agaricineen. Von der Trama entspringen die Basidien-tragenden, die Hymenialschicht bildenden Zweige, von denen meistens einzelne Aeste zu Paraphysen ausgebildet erscheinen. Auf den Basidien entstehen 4 Sterigmen.

Die zweite von BREFELD (l. c.) gefundene Fructification, in gewöhnlichen Conidienbildungen, trägt entweder Oidiumartigen Charakter (Fig. 81, III IV)<sup>2)</sup>, oder sie tritt in einer höchst eigenthümlichen, an die Conidienträger von *Aspergillus* erinnernden Form auf (Heterobasidiom, Fig. 81, Ia II).

Die dritte Fructification besteht aus Hyphen, welche sich durch relativ grosse, meist durch inhaltslos werdende sterile Glieder unterbrochene, relativ grosse Gemmen-artige Zellen theilen. Sie kommen bei *Ptychogaster* (*Oligoporus*) (Fig. 81, V) und *Fistulina* (Fig. 81, VI) vor und bilden kleinere oder grössere Lager, an denen erst später die Röhren entstehen, oder Nester in den basidientragenden Fruchtlagern.

Vielen Polyporeen kommt reichliche Harzproduction zu (vergl. den physiologischen Theil, Harze, pag. 409) sowie Erzeugung eigenthümlicher Farbstoffe (vergl. Farbstoffe, pag. 413) und oxalsauren Kalkes.

Eine grosse Anzahl von Vertretern bewohnt tote Baumstümpfe, alte Balken, Bretter, Pfähle, oder von faulenden pflanzlichen Theilen durchsetzten Waldboden, während andererseits zahlreiche Repräsentanten, wie namentlich HARTIG l. c. gezeigt hat, in Waldbäumen und Obstbäumen schmarotzen, meist jahrelang in diesen Substraten perenniren und sie schliesslich abtöden. Die eigenthümlichen Zersetzungserscheinungen gewisser saprophytischer und parasitischer Polyporeen im Holze sind von R. HARTIG (l. c.) näher studirt worden (vergl. pag. 507). In SACCARDO's Sylloge sind bereits 1971 Species, auf 23 Gattungen vertheilt, aufgeführt.

#### Gattung 1. *Merulius* HALLER. Aderschwamm.

Hier sind die häutigen bis fleischigen Fruchtlager dem Substrat aufliegend und mit einem weichen, wachsartigen, aus anastomosirenden Falten gebildeten Hymenium überzogen (Fig. 80, IV). Conidien oder Gemmenbildungen fehlen, soweit die Untersuchungen reichen. Als Substrat wählen die Merulien tote Pflanzentheile (Aeste, Blätter, Baumstümpfe, Bauhölzer). Als gemeinster Repräsentant gilt

<sup>1)</sup> Wichtige Krankheiten der Waldbäume. Berlin 1874. — Die Zersetzungserscheinungen des Holzes. Berlin 1878. — Lehrbuch der Baumkrankheiten, 2. Aufl. Berlin 1889.

<sup>2)</sup> *Daedalea unicolor*, *Lensites variegatus*, *Polyporus terrestris*, *zonatus*, *versicolor*, *quercinus* (SCHRAD.), *serialis*, *Ochroporus odoratus*, *Gleophyllum abietinum*.

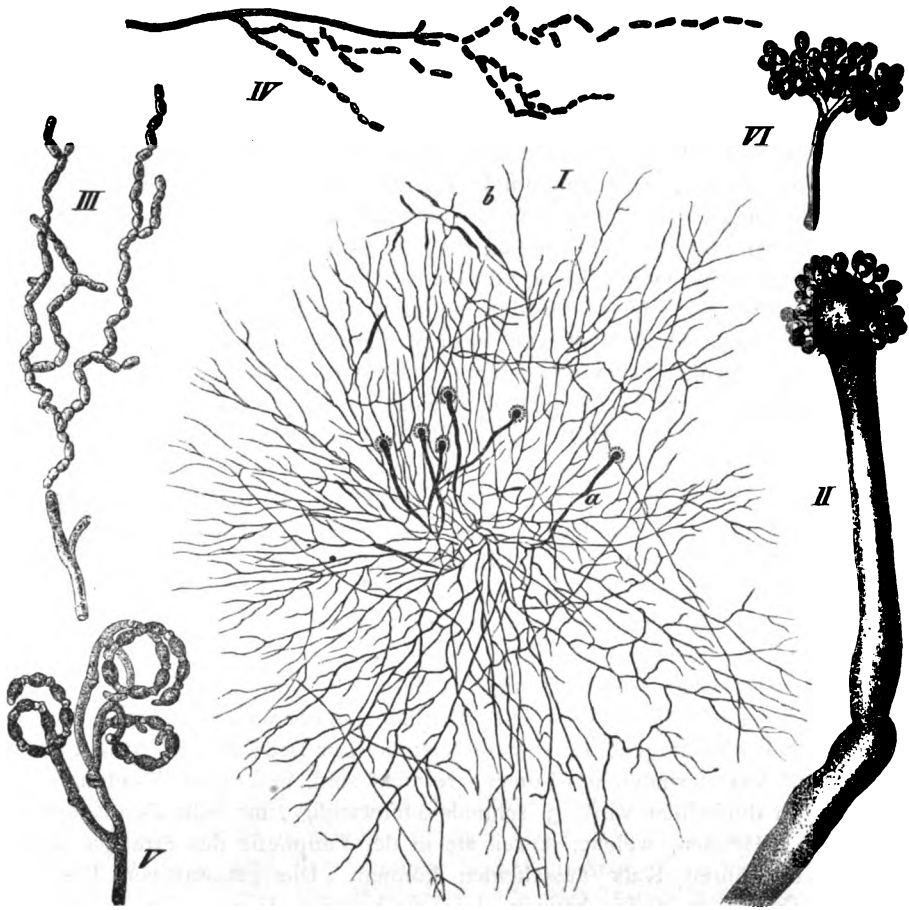


Fig. 81.

(B. 690.)

Conidien- und Gemmenbildungen verschiedener Polyporeen nach BREFELD. I Kleines aus einer Basidiospore künstlich erzeugtes Mycel von *Heterobasidium annosum* (FRIES) (*Polyporus annosus* Fr.) mit mehreren reifen, bei *a* und einigen bei *b* in der Anlage begriffenen *Aspergillus*-artigen Conidienträgern; 50fach. II Stück eines solchen Trägers mit zahlreichen, z. Th. abgefallenen Conidien an dem kopfförmig aufgeschwollenen Ende; 400fach. III Stück eines Mycelastes von *Daedalea unicolor*, dessen Zweige in Oidium-Ketten zerfallen sind, 350fach. IV Ein eben solches Mycelfragment von *Polyporus versicolor*; 300fach. V Stück einer Hyphe aus dem Fruchtlager von *Ptychogaster ustilaginosus* BREF., welche an ihren Aesten reihenförmig angeordnete, durch sterile Zellen getrennte Gemmen zeigt; 350fach. VI Am Ende verästelte Hyphe aus dem Fruchtlager von *Fistulina hepatica*, deren Endglieder in Gemmen umgewandelt sind; 350fach.

*M. lacrymans* Fr., Hausschwamm, Thränenschwamm. Sehr gefürchtet wegen der weitgehenden Zerstörungen, welche er im Holz- und Mauerwerk der Häuser hervorzurufen vermag. Während er hier sehr häufig auftritt, wahrscheinlich weil seine Sporen leicht von einer Lokalität nach der andern durch den Verkehr oder durch altes Bauholz verschleppt werden, scheint er in der freien Natur nur selten aufzutreten und ist erst neuerdings von HENNINGS daselbst sicher constatirt worden. Offenbar bevorzugt er Coniferen-Holz, kann aber auch unter Umständen auf andere Hölzer übergehen, wie z. B. Eichenholz.

Was zunächst die Morphologie des Pilzes anbetrifft, so ist diese von

R. HARTIG <sup>1)</sup> genau studirt worden, auf dessen Ergebnissen das Folgende vorzugsweise fusst. Um von der Basidiospore auszugehen, so ist diese von ellipsoidischer, schwach gekrümmter Form, etwa 10 Mikr. lang und 5 Mikr. breit, mit gelbbrauner, an der Basis einen Keimporus zeigenden Membran und im Innern mit Fetttropfchen versehen. Sie keimen in Fruchtsaftgelatine, die mit Urin oder mit kohlensauen oder phosphorsauen Alkalien (kohlensaurem Kali, phosphorsaurem oder kohlensaurem Ammoniak) versetzt ist, sowie auf feuchtem Fichtenholz. Sie dringen unter natürlichen Verhältnissen in das Holz ein und entwickeln sich hier zu reich verästelten, die Holzzellen durchbohrenden Mycelien, an denen man häufig Abscheidung von Körnchen oder Krystallen von oxalsaurem Kalk constatirt. Sie zeigen ausserdem häufig in der Nähe von Querwänden die bekannten Schnallenbildungen, von welchen eigenthümlicher Weise öfters Seitenäste ausgehen. Anfänglich farblos, nimmt das Mycel später oft eine gelbbraune Färbung an, indem in manchen Hyphen eine gelbbraune Substanz auftritt. Sowohl die in oder auf dem Holze selbst als im Boden oder zwischen den Steinen und Fugen des Mauerwerks sich entwickelnden Mycelien nehmen häufig den Character von Strängen oder auch von Häuten an. In den Strängen kommen dreierlei wesentlich verschiedene Hyphen vor: 1. auffällig weitlumige, reich mit Plasma und Krystallen von oxalsaurem Kalk versehene, deren Zellen merkwürdigerweise fusioniren, indem die sie trennenden Querwände, ähnlich wie bei den Milchgefässen der Milchschwämme oder den Gefässen höherer Pflanzen, bis auf gewisse wandständig oder perlschnurartig erscheinende Reste aufgelöst (resorbiert), bisweilen nach HARTIG auch siebartig (ähnlich wie bei den Siebröhren) durchbohrt werden; bisweilen sieht man auch Zellstoffbalken von der Wandung solcher Hyphen in das Lumen hineinragen; 2. schmale sclerenchymatische Fasern, welche stark, fast bis zum Verschwinden des Lumens verdickt sind, und deren Wandung durch Chlorzinkjod dunkelblau wird; 3. schmale dünnwandige, mit Schnallen versehene, plasmareiche Hyphen, welche, soweit sie in der Peripherie des Stranges liegen, reichlich oxalsauen Kalk ausscheiden können. Die gefässartigen Elemente führen nach HARTIG's Anschauung dem wachsenden Mycel oder den Fruchträgern schnell reiche Nahrung zu, während die sclerenchymatischen Hyphen den Strängen eine gewisse Festigkeit verleihen dürften.

Auf dem Mycel entwickeln sich schliesslich Fruchtlager (Fig. 80, IV), an Stellen, wo jenes dem Licht zugänglich wird. Sie treten zunächst als kreideweisse Hyphengeflechte auf, die später röthliche, violetteröthliche, rothbräunliche oder violettbräunliche Farbe annehmen und sich flächenförmig ausdehnen, oft fussgross werden und selbst bis 1 Meter Durchmesser erlangen können. Macht man einen Vertikalschnitt durch diese Bildungen, so gewahrt man, wie von dem weissen, an Lufträumen reichen Mycelpolster sich faltige Bildungen erheben, welche von einer durchscheinenden, gallertigen Schicht bedeckt erscheinen, auf welcher sich die Hymenialschicht befindet. Dieselbe besteht aus keuligen Basidien, welche auf 4 Sterigmen die bereits erwähnten Sporen abschnürt. Wenn das fleischig-aderige Hymenium im Alter eintrocknet, so erscheint es aus niedrigen, unregelmässigen, dünnwandigen, oft gezacktwandigen Waben gebildet, also von ganz anderem Ansehen, als das im vollen Flor stehende Fruchtlager, ganz abgesehen von der sich ändernden Färbung, die sich gewöhnlich ins düster Rothbraune oder Violettbraune oder Rostbraune umändert.

<sup>1)</sup> Die Zerstörungen des Bauholzes durch Pilze. I. Der ächte Hausschwamm (*Merulius lacrymans* FR.). Berlin 1885.

Was die von POLECK<sup>1)</sup> näher untersuchten chemischen Bestandtheile des Pilzes anlangt, so gab z.B. ein grosses Fruchtlager 9,66% Reinasche mit 88,6% in Wasser löslichen Bestandtheilen, unter denen neben 5,7% Kaliumsulfat und 3,3% Chlorkalium, nicht weniger als 74,7% Kaliumphosphat vorhanden war; der im Wasser unlösliche Rückstand enthielt nur Kieselsäure und Eisenoxyd, keine Phosphate und nur Spuren von Calciumcarbonat. Ferner ergab ein faseriges Pilzmycel an demselben Holzstück 6,33% Asche, von welcher sich nur 17,4% im Wasser lösten und neben 10,5% Kaliumsulfat nur 4,5% Kaliumphosphat enthielten, während im unlöslichen Rückstand sich neben 24,2% Calciumphosphat 50,3% Eisenphosphat neben sehr geringen Mengen von Calciumcarbonat und 3,5% Kieselsäure befanden. Es ist jedenfalls sehr bemerkenswerth, dass in dem unfruchtbaren Mycel fast ausschliesslich unlösliche Phosphate aufgespeichert sind, während diese in den Fruchträgern fehlen, dafür aber die enormen Quantitäten von Kaliumphosphaten auftreten. Im Kaliumgehalt übertrifft der fructificirende Pilz fast alle anderen Pilze.

Nach POLECK enthält der Pilz viel Wasser (48%, 60%, 68,4% in verschiedenen Versuchen); ferner bei 100° getrocknet 4,9% Stickstoff, 15,2% Fett, meist in Form von Glyceriden, mehrere Säuren, einen Bitterstoff und die Andeutung eines Alkaloids, das mit Phosphormolybdänsäure und Jodlösung Niederschläge giebt.

Dass der Hausschwamm oxalsäuren Kalk abscheidet, sowohl im Innern gewisser Mycelemente, als an der Oberfläche von Mycelhyphen, wurde bereits erwähnt. Er bildet ferner nach meinen Untersuchungen mehrere färbende Substanzen: einen wasserlöslichen gelbbraunen Inhaltsfarbstoff, den man auch in den auf den Mycelien zur Abscheidung kommenden Flüssigkeitstropfen findet und ein rothbraunes Harz. Wärme befördert offenbar sein Wachsthum, noch mehr feuchte Luft, während trockene Zugluft ihn an den oberflächlichen Substrattheilen abtödtet. Die Fruchtbildung tritt nach HARTIG nur bei Lichteinwirkung auf.

Derselbe Autor fand, dass Sommer- und Winterholz gleich leicht vom Hausschwamm zerstört wird. Die Wirkungen, die sich schon äusserlich in einer Verfärbung des Holzes ins Graubraune oder Gelbbraune, sowie in einer Volumverminderung und Rissebildung kenntlich machen, bestehen nach H. darin, dass in der Wandung der Holzzellen die Cellulose und das Coniferin mit Hilfe von Ferment-artigen Stoffen gelöst und dem Pilzmycel dadurch als Nahrung zugänglich gemacht werden, während gleichzeitig auch die Aschenbestandtheile von den Pilzhyphen aufgenommen werden, wie man aus dem Verschwinden der Kalkkörnchen aus der Membran der Holzelemente schliessen darf. Das Holz wird in Folge dessen mürbe und lässt sich schliesslich, trocken geworden, zwischen den Fingern zu Mehl zerreiben.

Von Vorbeugemassregeln gegen Hausschwammentwicklung sind u. A. zu erwähnen: Verwendung möglichst trockenen Bauholzes, das womöglich mit carbolsäurehaltigem Theeröl (pag. 437) imprägnirt ist; gehörige Austrocknung der Rohbaue; Verwendung von Füllungen, die nicht wie Coakes, Asche, Steinkohlenlösch, kohlen-saures Kali enthalten und leicht Wasser aufsaugen. Häufige Lüftung von Räumen, die in Gefahr sind, feucht zu werden; Vermeidung von öfterer Durchnässung der Dielen und anderer Holztheile. Zur Beseitigung des Pilzes empfiehlt es sich, die befallenen Holz- und Mauertheile möglichst vollständig zu entfernen und Erstere sofort zu verbrennen und nur oberflächlich angegriffene Holztheile mit Kreosotöl oder mit Carbolineum zu imprägniren. Der als Abtödtungsmittel empfohlene Schwammtod „Myc-

<sup>1)</sup> Ueber gelungene Culturversuche des Hausschwamms aus Sporen. Bot. Centralbl. 1885. No. 17 u. 19. — Der Hausschwamm, seine Entwicklung und Bekämpfung. Breslau 1885.

thanaton«, sowie das Antimerulion scheinen nach HARTIG's Versuchen ganz unwirksam zu sein. Weiteres über Präventiv- und Abtötungsmaassregeln in den citirten Schriften von HARTIG und POLECK.

### Gattung 2. *Polyporus* Löcherschwamm, Porenschwamm.

Die basidientragenden Fruchtlager werden hier, im Gegensatz zu *Merulius*, in Gestalt von central oder seitlich gestielten, von stiellosen, seitlich angehefteten (Fig. 80, VII) oder endlich dem Substrat krustenförmig aufgelagerten Körpern entwickelt. Dabei setzt sich die Hymenialregion aus seitlich verbundenen kürzeren oder längeren Röhren zusammen, die bei Arten mit perennirenden Hüten alljährlich weiter wachsen, wie das auch am Hutrande geschieht und dann auf dem Vertikalschnitt Zonenbildung zeigen (Fig. 80, VIII). Mit dem Gewebe des Hutes sind die Röhren fest verbunden, daher nicht so leicht von diesem ablösbar wie bei *Boletus*. Die von BREEELD l. c. bei verschiedenen Vertretern nachgewiesene Conidienbildung tritt in Form von Oidien (Fig. 81, III IV) auf. Gemmenproduction ist nicht bekannt. Die baumbewohnenden Arten sind wahrscheinlich sämmtlich Parasiten; für einzelne Arten wie *P. borealis*, *futvus*, *vaporarius*, *mollis*, *Pini*, *hirsutus*, *sulfureus*, *igniarius*, *dryadeus* liegen von R. HARTIG (l. c.) gelieferte Beweise in diesem Sinne vor. Doch können diese Formen, wie es scheint, nicht in die intakte Rinde eindringen, sondern nur von Wunden aus in den Holzkörper gelangen.

Eine der gemeinsten Species ist *P. igniarius* (L.) (Fig. 80, VII VIII), der falsche Feuerschwamm der an Stämmen der verschiedensten Laubhölzer, namentlich Weiden- und Pflaumenbäumen vorkommt und relativ grosse, hufförmige, perennirende, harte Fruchtkörper mit Zonenbildung auf der grauen, schwärzlichen Rinde und geschichtetem, feinporigem, braunen Hymenium erzeugt. Er eignet sich nicht zur Zunderbereitung, daher talscher Feuerschwamm genannt.

*P. officinalis* FR. Lärchenschwamm (als *fungus Laricis* officinell). Er lebt als Parasit in *Larix europaea* und *L. sibirica* und wird besonders im nördlichen Russland, am weissen Meere, gesammelt. Der hufförmige oder kegelförmige, mit concentrischen Zonen versehene Hut, der bis 20 Centim. und darüber hoch und 15 Centim. dick wird, ist aussen gelblich weiss mit dunkleren Zonen, im Innern gelblich oder weisslich. Er ist ausgezeichnet durch einen hohen Harzgehalt, der die Hälfte und mehr des Gewichts des lufttrocknen Hutes beträgt. Ausser den bereits auf pag. 410 aufgeführten und charakterisirten Harzen enthält die Fructification noch Kalkoxalat, das sich in der Rinde in Drusen oder Einzelkrystallen findet, Fumarsäure, Citronensäure und Mannit. Der Stickstoffgehalt beträgt nur etwa 0,5%, der Aschengehalt noch weniger. Das Pulver wird als Volksmittel und als Bestandtheil heilsamer Liqueure verwandt.

*P. fomentarius* FR. Zunderschwamm, Feuerschwamm. An Laubholzstämmen, besonders Buchen im mittleren und nördlichen Europa; in Ungarn, Siebenbürgen, Galizien, Croatien, Böhmen, Thüringer Wald, Schweden gesammelt. Der hufartige, 10—30 Centim. und mehr breite, etwa 10 Centim. hohe Hut zeigt unter der Rinde eine weiche Marksicht, die man herausschneidet, weich klopft, mit Salpeterlösung imprägnirt, trocknet, walzt und in dieser Form als Zunder oder (nach Auslaugen des Salpeters) als blutstillendes Mittel verwendet. In Deutschland werden jährlich etwa an 1000 Centner fabricirt, besonders im Thüringer Walde.

### Gattung 3. *Heterobasidium* BREFELD.

Während ihre basidientragenden Fruchtlager denen von *Polyporus* gleichen, zeigt die Conidienfructification eine grosse Besonderheit, insofern die Conidien-

träger in ihrer einfachsten Form *Aspergillus*-artigen Habitus tragen (Fig. 81, Ia II). Auch hier fehlen Gemmenbildungen.

#### *H. annosum* FR. Wurzelschwamm.

Der Pilz tritt nach R. HARTIG sowohl an Nadelhölzern (Kiefer, Wachholder), als an Laubbäumen (Rothbuche, Weissdorn etc.) und zwar an deren Wurzeln als tödtender Parasit auf. Sein Mycelium durchwuchert Bast- und Holzkörper, um schliesslich an jenen Theilen Fruchtkörper zu bilden, oft in einer Tiefe von 1—2 Decim., welche meist unregelmässig contourirte, braune, gezonte Consolenformen darstellen. Ihre Basidiosporen keimen nach BREFELD leicht in feuchter Luft, Wasser und Nährlösungen, in Letzteren ein Mycel (Fig. 81, I) entwickelnd, auf welchem schliesslich dicke und lange, an der Spitze keulig aufschwellende Conidienträger (Fig. 81, Ia II) entstehen. Sobald die Anschwellung ihre volle Grösse erreicht hat, treten auf der ganzen Oberfläche derselben gleichzeitig und dicht neben einander äusserst zarte Sterigmen auf, die an ihrer Spitze kurz-eiförmige Conidien abschnüren (Fig. 81, II). Während auf schwächlichen Mycelien nur einfache Conidienträger entstehen, treten an üppig entwickelten verzweigte Formen und bündelartige Complexe auf von auffälliger Form. Die Conidien keimen in Nährlösungen leicht, wiederum conidientragende Mycelien entwickelnd. Doch ist es bisher nicht gelungen, aus Conidien Mycelien zu erziehen, welche es bis zur Bildung von Basidiosporen tragenden Hüten bringen. Ein für die Verbreitung des Pilzes wichtiger Umstand ist der, dass auch die Hyphen der Hütte und Hymenien leicht zu conidientragenden Mycelien auswachsen können, was auch in der Natur geschieht. Es wird daher schwer sein, durch Isolirgräben im Walde den verderblichen Pilz in seiner Ausbreitung zu hemmen, denn die massenhaft erzeugten Conidien fliegen leicht überall hin.

#### Gattung 4. *Ptychogaster* CORDA (= *Oligoporus* BREFELD).

Hier ist die Basidienfructification in krustenförmigen, im Uebrigen *Polyporus*-artigen Lagern entwickelt, welche auf Gemmen-producingen Lagern (Fig. 80, V) auftreten. Die Basidienfructification folgt hier auf die Gemmenfructification in ähnlicher Weise, wie sich die Ascusfrucht von *Nectria* auf den Conidienlagern dieses Ascomyceten entwickelt. Schon LUDWIG<sup>1)</sup> und BOUDIER<sup>2)</sup> fanden die Gemmenfructification gewisser Arten im nachweislichen Zusammenhang mit einer Basidienfructification, und BREFELD<sup>3)</sup> bestätigte dies durch genauere Untersuchung. Die Gemmen entstehen nach ihm an geraden oder gekrümmten Seitenästen als Aufschwellungen einzelner Glieder, welche durch sterile, meist schnallenbildende Glieder getrennt sind (Fig. 81, V).

*Pt. citrinus* BOUDIER. An Kiefern- und Fichtenstämmen oder Stümpfen wachsend. Es bilden sich zunächst kleinere oder grössere Lager gemmentragender Fäden von gelber Farbe und polsterförmiger Gestalt (Fig. 80, V). An den grösseren entstehen schliesslich basidientragende Röhren-Hymenien. Aus Theilen derselben hat BREFELD dann wieder Gemmenbildungen erzogen.

<sup>1)</sup> Zeitschr. f. die gesammten Naturwissenschaften. 1880. Bd. 53, pag. 430.

<sup>2)</sup> Deux nouvelles espèces de *Ptychogaster*. Journ. de bot. 1, No. 1, pag. 7. Société mycologique de France 1888, pag. 55.

<sup>3)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgebiete der Mycologie VIII, pag. 114. Vergl. auch TULASNE, Ann. sc. nat. ser. V, t. IV, pag. 290 und t. XV, pag. 228.



Gattung 5. *Fistulina* BULLIARD.

Ihre Hauptcharaktere liegen einerseits darin, dass die Hymenialröhrchen an der Unterseite des Hutes als freie, d. h. völlig getrennte, anfangs geschlossene und daher zitzen- oder zapfenartige Hervorragungen entstehen, welche im Innern mit der Basidienschicht ausgekleidet erscheinen und sich bei der Reife an der Spitze öffnen; andererseits in dem Umstande, dass in der fleischigen Substanz des basidientragenden Hutes gemmenartige Bildungen erzeugt werden, welche schon DE SEYNES beobachtete und BREFELD näher untersuchte.<sup>1)</sup>

*F. hepatica* (SCHÄFFER), der einzige, an Eichenstümpfen häufige, im Spätsommer und Herbst fructificirende Vertreter, bildet anfangs weichfleischige, saftige, später zähfaserige, seitlich angeheftete, mitunter langgestielte, breit zungenförmige, leberförmige oder auch polsterartige Fruchtkörper von blutrother bis braunrother Färbung. Dieselben sind im reifen Zustande oben mit 1—2 Millim. dicker, rothbrauner Haut überzogen, unter der eine etwa 1 Millim. dicke, gallertige, bei Regenwetter stark aufschwellende Schicht liegt, an welche sich dann die Hauptmasse des Hutes, das Fleisch, anschliesst. Auf der Unterseite stehen die freien Hymenialröhren zu einer einzigen etwa bis 10 Millim. hohen, blassrothen, dann dunkleren Schicht geordnet (Fig. 80, II 1a).

Hut und Stiel bauen sich aus ziemlich weitleumigen, kurzgliedrigen, gekrümmten und verschlungenen Fäden mit Schnallenbildungen auf. Zwischen diesen Fäden liegen eigenthümliche, an die Milchgefässe der Lactarien erinnernde weitleumigere, mit wässrigem, blassrothen Saft gefüllte Röhren. Sie werden nach der Oberfläche des Hutes und nach den Röhren des Hymeniums zu zahlreicher und schmaler und gehen auch in die Wände der Röhren hinein. Unter der erwähnten gelatinösen Schicht entstehen nun gemmentragende Seitenzweige an den Hyphen des Hutfleisches, welche sich am Ende reich und dicht verzweigen, an jedem Aste mit einer Gemme oder Gemmenreihe abschliessend. Diese Bildungen treten nach BREFELD schon in jungen Fruchtkörpern auf (Fig. 80, III b), bald massenhaft, bald minder reichlich. Später bildet sich dann der Hut gewöhnlich zum basidientragenden Organ aus, und die Gemmenlager werden hierbei mehr nach oben gedrängt und zu einer oberflächlichen Schicht auseinandergezogen. Bisher konnten weder die Gemmen noch die Basidiosporen zur Keimung gebracht werden.

Die Hüte des Pilzes werden vielfach gegessen und haben einen angenehmen Geschmack.

Gattung 6. *Boletus* DILL. Röhrenschwamm.

Basidienfructification in Form von central gestielten, fleischigen Hüten. Hymenialröhren unter sich verwachsen, vom Hutfleisch leicht trennbar. Bei manchen Vertretern findet sich Schleierbildung. Conidien- und Gemmenfructification unbekannt.

*B. edulis* Steinpilz. Einer der geschätztesten, in Wäldern häufigen Speiseschwämme. Stiel anfangs dickknollig, später mehr keulig, hellbräunlich, im oberen helleren Theile mit erhabener, weisslicher Netzzeichnung. Hymenial-

<sup>1)</sup> Literatur: DE SEYNES, Organisation des champignons superieures. Ann. sc. nat. ser. V, t. I, pag. 231. — Recherches pour servir à l'histoire naturelle des végétaux inférieures I. Des Fistulines. Paris 1874. BREFELD, Untersuchungen aus dem Gesamtgebiete der Mycologie. Heft VIII, pag. 143. ISTVÁNNFI und O. J. OLSEN, Ueber die Milchschaffbehälter und verwandte Bildungen bei den höheren Pilzen. Botan. Centralbl. Bd. 29 (1887).

röhren weisslich, später grünlichgelb, vom Stiel scharf getrennt. Sporen spindelig, am freien Ende stumpf, 15—17 Mikr. lang, 5—6 Mikr. breit, hellbraun, glatt. Hut mit festem, weissem, auf dem Bruche nicht anlaufendem Fleische, anfangs fast kugelig, später halbkugelig oder wenig gewölbt, 10—20 Centim. breit, mit bräunlicher, hellerer oder dunklerer, schliesslich etwas klebriger Huthaut. Ueber die chemische Zusammensetzung vergl. pag. 390 und 391.

#### Gattung 7. *Daedalea* PERS. Wirrschwamm.

Basidienfructification in Form von sitzenden, korkähnliche Consistenz zeigenden Hüten. Das Hymenium ist, abweichend von den übrigen Polyporeen, in Form von meist gebogenen und seitlich anastomosirenden, ebenfalls korkartigen Lamellen entwickelt, ein Merkmal, durch welches sich die Gattung den Agaricineen nähert. Conidienfructification (Fig. 81, III) in Oidien; bisher nur von BREFELD bei *D. unicolor* beobachtet. Gemmenbildung unbekannt.

*D. quercina* PERS. an alten Eichenstümpfen blass holzfarbige, korkige, consolenförmige Hüte mit grossen Lamellen bildend (Fig. 80, IX).

#### Familie 6. Agaricineen. Lamellenschwämme, Blätterschwämme.

Als höchst entwickelte Hymenomyceten sind sie in erster Linie dadurch ausgezeichnet, dass sie hutförmige Fruchtlager bilden, deren basidientragendes Hymenium auf messerschneidenförmigen Lamellen entwickelt ist. Für Letztere ist radiäre Anordnung bemerkenswerth. Dabei erscheinen die Lamellen entweder einfach oder verzweigt, bisweilen (*Cantharellus*, *Paxillus*) auch durch Querleisten unter einander verbunden. Der Regel nach stehen die Hüte auf einem centralen oder seitlichen Stiel, vielfach fehlt derselbe gänzlich, sodass die Hüte sitzend erscheinen.

Bei gewissen Vertretern mit central gestieltem Hute ist der Rand des letzteren in der Jugend mit dem Stiel durch ein hautartiges oder einem dünnen Gespinnst ähnliches Gewebe verbunden, welches die Lamellen von unten her bedeckt und daher auch als Schleier (*Velum partiale*) bezeichnet wird. Wenn sich dann später der Hut ausspannt (aufschirmt), wird diese Bildung zerrissen und bleibt, wenn sie weniger vergänglich ist, in Form eines Ringes oder eines »Manschetten«-artigen Lappens am Stiel, mitunter auch in Fetzen an dem Huterande hängen, während sie bei zarterer, spinnwebig-flockiger Beschaffenheit sehr bald nach dem Zerreißen mehr oder minder vollständig verschwindet, indem ihre zarten Elemente vertrocknen. Gewisse Agaricineen (*Amanita*-Arten) zeigen anfänglich den ganzen gestielten Hut umhüllt von einem besonderen Hüllgewebe, was als *Volva* oder auch als *Velum universale* bezeichnet wird. Infolge der Streckung des Stieles zerreisst dann diese oft sehr entwickelte Hülle. Ihre Reste bleiben theils an der Basis des Stieles sitzen, etwa einem becherförmigen Gebilde ähnlich, theils auf der Huthaut, hier meist unregelmässig oder auch regelmässig in Schollen zerreisend, wie es z. B. beim Fliegenschwamm der Fall ist. Neben dem *Velum universale* wird bei solchen Formen gewöhnlich auch noch ein Schleier ausgebildet. Die mit *Volva* versehenen Agaricineenhüte stellen in der Jugend also gewissermassen Basidienfrüchte in dem Sinne dar, wie er für die Bauchpilze (Gastromyceten) zu nehmen ist. Sie sind demnach in der Jugend angiocarp, später gymnocarp und nähern sich dadurch den Phallusartigen (Phalloideen). Man bezeichnet daher solche Agaricineen-Fructificationen auch hin und wieder als halbfrüchtige (*hemi-angiocarpe*).

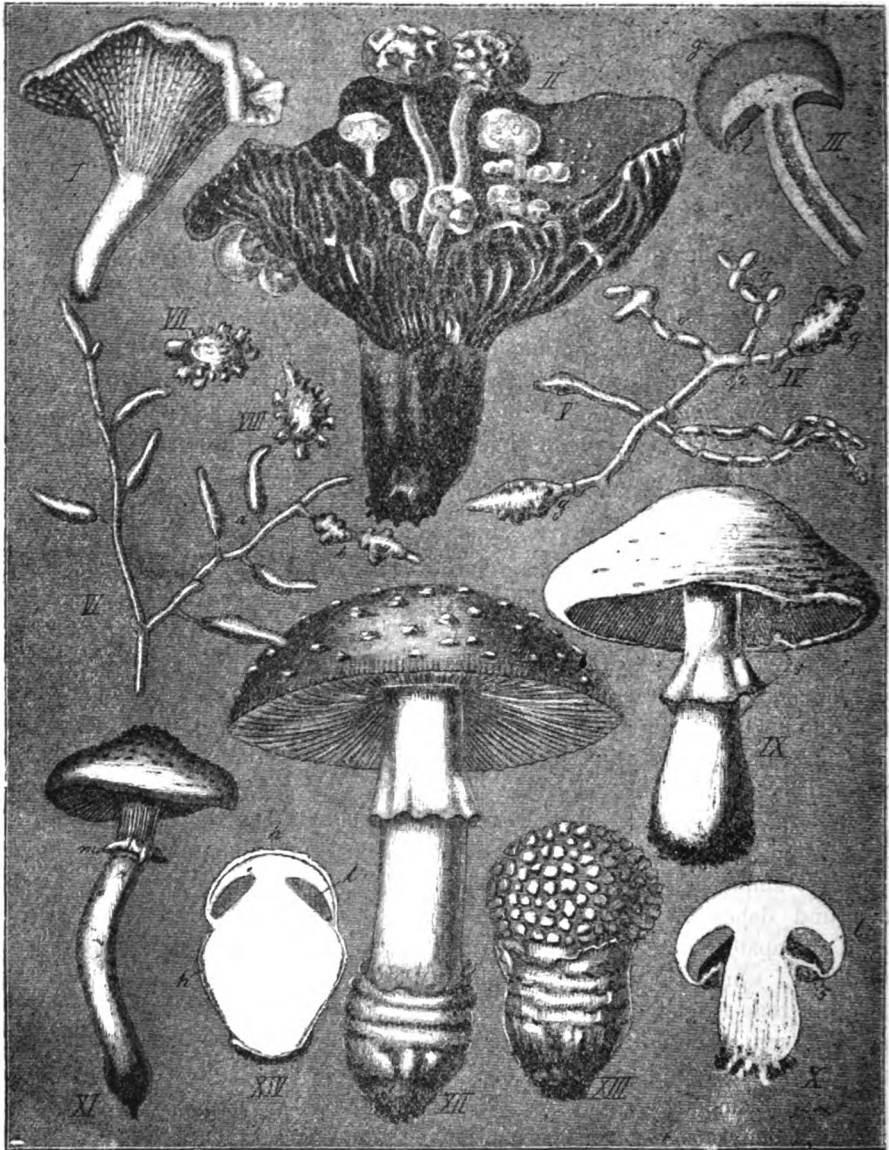


Fig. 82.

(B. 691.)

Einige Blätterschwämme (Agaricineen). I Hut vom Pfifferling (*Cantharellus cibarius*) in halber nat. Gr. mit seinen durch Queradern verbundenen Lamellen. II Fruchträger von *Nyctalis asterophora*, in verschiedenen Entwicklungsstadien einem Hute von *Russula nigricans* aufsitzend; halbe nat. Gr. III Ein älterer Zustand des *Nyctalis*-Hutes im axilen Längsschnitt; / Lamellen, g Gemmenlager, nat. Gr. IV Eine Basidiospore *sp* hat ein kleines Mycel getrieben, an welchem man 2 Gemmen *g*, sowie Oidienartige Abgliederungen *a*, sieht; stark vergr. V Ein Oidiumglied zu einem kleinen Mycel ausgekeimt, dessen 2 Aeste in Oidien gegliedert sind; stark vergr. VI Stück eines aus einer Basidiospore hervorgegangenen Mycels mit jungen *a* und bereits fast reifen *b* Gemmen, stark vergr. VII u. VIII Reife Gemmen mit ihrer eigentümlichen Sculptur, stark vergr. IX Reifer Hut vom Champignon (*Agaricus campestris*) in halber nat. Gr. s. Schleier (*velum*) z. Th. in Fetzen noch am Hutrande sitzend, z. Th. als Manschette am Stiel herabhängend. X Jüngerer Stadium in halber nat. Gr. im Längsschnitt / Lamellen s Schleier. XI Hut vom Hallimasch (*Agaricus* [*Armillaria*] *melleus*) in halber nat. Gr. m Manschette. XII Reifer Hut des Fliegenpilzes (*Amanita muscaria*) in halb. nat. Gr. Der Rest der

Hülle (*Vohu*) ist an der Stielbasis in Form einer Art Scheide, auf der Huthaut in Form von weissen Fetzen zu sehen. Vom oberen Theile des Stieles hängt der jetzt vom Hute abgetrennte Schleier in Form einer Manschette (*armilla*) herab. XIII Junger Zustand des Hutes in halber nat. Gr. mit der nur erst theilweis zerrissenen und zerklüfteten Hülle. XIV Aehnlicher Zustand im axilen Längsschnitt;  $\frac{1}{2}$  Hülle,  $\frac{1}{2}$  Lamellen. XII—XIV nach BARLA, II—VIII nach BREFELD, IX nach GILLET, XI nach HARTIG.

Aber auch nach anderen Richtungen hin finden die Blätterschwämme Anschlüsse. So vermittelt *Lenzites* den Uebergang zu den Löcherschwämmen (Polyporeen), speciell zur Gattung *Daedalea*; *Cantharellus* bildet ein vermittelndes Glied zu *Craterellus* unter den Telephoreen, *Irpex* verbindet die Agaricineen mit den Hydnaceen.

Was die Anatomie der hutförmigen Basidienfructification der Agaricineen anbetrifft, so baut sich dieselbe im Allgemeinen aus dünnwandigen, weitleumigen, wasserreichen Zellen auf, ein Moment, auf welchem die zumeist ausgesprochen-fleischige Konsistenz und der Wasserreichthum dieser Fructification und ihre auffallende Vergänglichkeit beruht. In dem Gewebe der Hute der Milchschwämme (*Lactarius*) finden sich besondere, relativ weitleumige Hyphen, welche den ganzen Fruchtkörper durchziehen und einen milchartigen Saft produciren von weisser, gelblicher oder rother Farbe. Sie sind besonders von HOFFMANN, DE BARY und WEISS studirt worden und nach letzterem anfangs gegliedert, während später die Querwände zur Auflösung kommen. Diese Behälter würden hiernach den Milchsaftgefässen der höheren Pflanzen in histologischer Beziehung analog sein. Vielfach sieht man sie durch H-förmige Anastomosen verbunden. Bei manchen Repräsentanten sind nach meinen Beobachtungen im Gewebe ähnliche Hyphen vorhanden, welche aber statt Milchsaft reichlich Harz führen, so bei *Pholiota spectabilis* und Verwandten. Das Gewebe der Lamellen besteht aus einer mittleren Lage (Trama) und aus den von dieser sich abzweigenden Basidien- und Paraphysenträgenden Aesten. Die Paraphysen sind gewissermassen metamorphosirte, sterile Basidien und entweder in nur einerlei Form vorhanden oder in kleinere und grössere differenzirt, von denen die letzteren meistens auffällig gross und blasenförmig erscheinen und daher Cystiden genannt wurden.

Bei manchen Arten dienen die Cystiden als Excretionsorgane, indem sie Harze, oxalsauren Kalk etc. abscheiden. Für die Trama der *Russula*-Arten sind blasige Zellen charakteristisch. (In Bezug auf die Paraphysen vergl. man pag. 322).

Was ferner die Entwicklungsgeschichte der Basidienfructification anbetrifft, so ist diese besonders von R. HARTIG (für *Agaricus* [*Armillaria*] *melleus* VAHL) und von BREFELD (für *Coprinus stercorarius*) am ausführlichsten studirt worden (bezüglich der Details sei auf die betreffenden Species verwiesen). Dass innerhalb dieses Entwicklungs-Cyclus ein sexueller Act, wie man ihn früher vermutete, nicht vorhanden ist, haben namentlich BREFELD's Untersuchungen von *Coprinus* (Schimmelpilze III) dargethan.

Die Basidiosporen keimen zu Mycelien aus, welche gewöhnlich Schnallenbildungen (vergl. pag. 386) aufweisen, meistens auch Stränge (vergl. pag. 292) und Sclerotien (pag. 288) ausbilden, seltener Secretionsorgane tragen, wie BREFELD solche bei *Schizophyllum* beobachtete. Wie für die Hymenomyceten überhaupt, so auch für viele Agaricineen hat BREFELD (l. c.) nachgewiesen, dass sie ausser der oben besprochenen Basidienfructification noch gewöhnliche Conidienfructification und Gemmenbildungen hervorbringen. Erstere sind namentlich in der Oidienform (Fig. 81, III IV) vorhanden, wie es bei folgenden 38 Arten aus den verschiedensten Gattungen der Fall ist: *Coprinus stercorarius*,

*plicatilis* (CURTIS), *nycthemerus* (VAILL.), *niveus* (PERS.), *lagopus*, *ephemerus*, *ephemeroides*, *Panaecolus campanulatus* (L.), *fimicolus* (FR.), *Psathyrella gracilis* (FR.), *Stropharia semiglobata* (BATSCH), *stercorea* FR., *melanosperma* (BULL.), *Hypophoma fasciculare* (BOLTON), *sublateritium* (FR.), *Psilocybe spadicea* (SCHÄFF.), *semilanceata* (FR.), *callosa* FR., *Psathyra spadiceo-grisea* (SCHAEFF.), *conopileia* FR., *nolitangere* FR., *Pholiota marginata* (BATSCH), *mutabilis* (SCHÄFF.), *squarrosa* (MÜLL.), *Naucoria semiorbicularis* (BULL.), *Galera tenera* (SCHÄFF.), *conferta* (BOLTON), *Clitocybe metachroa* (FR.), *Pleurotus ostreatus* (JACQ.), *Collybia velutipes* (CURT.), *maculata* (ALB. u. SCHW.), *conigena* (PERS.), *racemosa* (PERS.), *tuberosa* (BULL.), *Lenzites variegata* (FR.), *abietina* (BULL.), *Nyctalis asterophora*, *parasitica*. Die kleinen cylindrischen Conidien der Oidienformen besitzen meist Keimfähigkeit, für *Coprinus*-Arten, *Panaecolus campanulatus* etc. hat man dieselbe nicht constataren können. Letzterer Umstand gab Veranlassung, in diesen kleinen Gebilden männliche Organe, Spermarien, zu wittern, eine Anschauung, die von BREFELD<sup>1)</sup> endgültig widerlegt wurde.

Es ist sehr wahrscheinlich, dass manche Species der bisherigen Gattung *Oidium* weiter nichts als Conidienbildungen von Basidiomyceten darstellen. Hierher gehört auch das allbekannte auf saurer Milch so häufige *Oidium lactis*, der Milchsimmel. Der Einwand, dass diese Species bei der Cultur immer nur wieder die *Oidium*form ergebe, ist kein Beweis gegen die Richtigkeit jener Vermuthung, denn, wie BREFELD zeigte, geben die Oidien der Basidiomyceten unter den gewöhnlichen Verhältnissen auch immer nur wieder Oidien. Uebrigens hat E. CHR. HANSEN<sup>2)</sup> bereits beobachtet, dass unter gewissen Culturverhältnissen stattliche bündelartige Bildungen des genannten *Oidium* entstehen, und ich habe bei monatelangen Culturen des Pilzes auf saurer Milch ganz ähnliche Producte erhalten, nur in noch stattlicherer Form, als die von HANSEN abgebildeten.

Bemerkenswerth ist, dass die Oidien bei manchen Agaricineen in grossen Massen auf den Mycelien gebildet werden, es liegt daher in dieser Fructification ein sehr wesentliches Vermehrungsmittel der in Rede stehenden Pilze vor. Neben Conidien weisen einige Arten auch noch Gemmen auf, wie es bei den genannten *Nyctalis*-Arten der Fall ist. Natürlich müssen, bevor man die Conidien- und Gemmenbildung zu etwaiger systematischer Gruppierung verwenden kann, erst noch Hunderte von Repräsentanten der verschiedensten Gattungen untersucht werden, da man im ganzen bereits über 4500 Agaricineen kennt. Eine besondere Wichtigkeit darf die Thatsache beanspruchen, dass bei *Nyctalis* die Gemmenbildung meist eine so massenhafte ist, dass die Basidienfructification gänzlich unterdrückt wird. Wäre dieselbe bereits vom Schauplatze der Entwicklung abgetreten, wie es in fernerer Zukunft sicher der Fall sein wird, so würden wir wohl kaum mit Sicherheit sagen können, dass die nur Gemmen tragenden Hüte einem Basidiomyceten gehörten. Wahrscheinlich giebt es so manchen conidientragenden oder gemmenerzeugenden Pilz, der ehemals den Agaricineen oder anderen Basidiomyceten zugehörte.

Die Systematik der Blätterschwämme war früher, wo man noch nicht viele Vertreter kannte, eine höchst primitive, insofern man alle Species in der einzigen Gattung *Agaricus* vereinigte. Später, als die Artenzahl bedeutend gewachsen war,

<sup>1)</sup> Schimmelpilze III.

<sup>2)</sup> Contribution à la connaissance des organismes qui peuvent se trouver dans la bière etc. Meddel. fra Carlsb. Labor. Kopenhagen. Bd. I. Heft 2.

schuf man verschiedene neue Gattungen, wobei man namentlich die Lamellen nach ihrer Form und sonstigen Beschaffenheit, ob einfach oder spaltbar, ob frei oder unter sich verbunden, ob holzig oder fleischig etc., als Unterscheidungsmerkmale benutzte. Aber auch jetzt umfasste das Genus *Agaricus* noch Hunderte von Arten, welche FRIES<sup>1)</sup> nach der Farbe der Sporen in 5 Gruppen: 1. *Coprini*, Schwarzsporige, 2. *Pratelli*, mit schwarz- oder purpurbraunen Sporen, 3. *Dermini*, Gelb- oder Braunsporige, 4. *Hyphodii*, Rosasporige, 5. *Leucospori*, Weisssporige brachte. Obwohl diese Eintheilung auf ein rein äusserliches, also künstliches Moment basirt ist, konnte sie doch bisher noch nicht durch ein natürlicheres System ersetzt werden. Die einzelnen Abtheilungen gliederte FRIES dann wieder in Unterabtheilungen, deren Zahl er bis auf 35 brachte. Bezüglich der Charakteristik derselben sowie der Agaricineen-Gattungen überhaupt muss auf die systematischen Werke, insbesondere die von FRIES hingewiesen werden. Welchen gewaltigen Umfang die Agaricineen im Laufe der Zeit gewonnen haben, beweist der Umstand, dass in SACCARDO's Sylloge fungorum, Bd. V über 4600 Species aufgeführt wurden.

#### Gattung 1. *Nyctalis* FRIES.

Die Repräsentanten dieser vielstudirten Gattung sind sowohl durch ihren Parasitismus auf den grossen Hüten von *Russula*- und *Lactarius*-Arten auffällig, als auch dadurch besonders merkwürdig, dass sie direct an ihren Hüten und zwar entweder auf der Oberseite oder in den Lamellen Gemmenlager erzeugen. Während CORDA<sup>2)</sup>, BONORDEN<sup>3)</sup> und TULASNE<sup>4)</sup> diese Bildungen als fremde, d. h. einem Parasiten von *Nyctalis* zugehörige erklärten, KROMBOLD<sup>5)</sup> und DE BARY<sup>6)</sup> aber ihre richtige Deutung durch nicht ganz sichere Gründe stützten, wies BREFFELD<sup>7)</sup> den genetischen Zusammenhang zwischen Basidien- und Gemmenfructification dadurch nach, dass er die Basidiosporen (im Decoct von *Russula*-Hüten) zur Keimung brachte und grosse Mycelien erzog, an denen jene Gemmen sowohl an einzelnen Mycelhyphen als auch in Lagern an der Oberfläche der gezüchteten Hüte entstanden. Ausserdem wurde von Br. noch eine dritte Fructification, in Oidien-artigen Ketten, an den Gemmentragenden Mycelien beobachtet. Die Bildung von Gemmenlagern an den Hüten hat oft die Verkümmern resp. Unterdrückung des basidienbildenden Hymeniums zur Folge. Da jedes Glied der Oidiumartigen Ketten auszukeimen und Mycelien mit wiederum Oidiumartiger Fructification zu erzeugen vermag, so sind die *Nyctalis*-Arten mit reichlichen Vermehrungsmitteln ausgestattet.

*N. asterophora* Fr. (Fig. 82, II—VIII). Ist im Spätsommer und Herbst auf alten Hüten grosser Hutschwämme, z. B. *Russula adusta* und *nigricans*, *Lactarius vellereus* und anderen Agaricineen in Buchen- und Eichenwäldern zu finden, sowohl in der alten, als in der neuen Welt. Die halbkugeligen oder kugeligen, auf 1—8 Centim. langem, innen hohlem Stiele stehenden,  $\frac{1}{2}$ —5 Centim. im Durchmesser haltenden

<sup>1)</sup> Systema mycologicum I u. Hymenomycetes europaei.

<sup>2)</sup> Icones fungorum IV, pag. 8.

<sup>3)</sup> Allgemeine Mycologie pag. 82.

<sup>4)</sup> Ann. sc. nat. 4 ser. tom. XIII, pag. 5. Selecta fungorum Carpologia III, pag. 54. 59.

<sup>5)</sup> Essbare Schwämme, Heft I, pag. 5.

<sup>6)</sup> Zur Kenntniss einiger Agaricineen. Bot. Zeit. 1859.

<sup>7)</sup> Unters. aus dem Gebiet der Mycologie VIII, pag. 70 ff.

Hüte brechen entweder aus der Oberseite oder den Lamellen des Wirthes hervor und sind meist ganz in Gemmenbildung übergegangen, sodass man gewöhnlich nur an den grössten Exemplaren ausgebildete Lamellen antrifft. Anfangs weiss und glatt, wird die Huthaut allmählich filzig, verfärbt, in Rissen aufbrechend, aus welchen die dichte Masse der Gemmen zum Vorschein kommt. Später sieht der Pilz aus wie ein kleiner Bovist mit zerfallenem Kopf. Die Lamellen der Unterseite sind in der Jugend weisslich, später grau, dick, steif. An den Gemmen bemerkt man warzige oder stachelige Erhabenheiten, welche ihnen etwa morgensternförmiges Aussehen verleihen. Sie sind etwa 18—20 Mikrom. dick und von bräunlicher Farbe, in Masse ein braunes Pulver bildend.

#### Gattung 2. *Coprinus* PERSOON.

Die weichfleischigen, oft höchst zarten und vergänglichen Hüte sind aus einem gleichmässigen Hyphengewebe gebildet. Bei manchen Repräsentanten findet eine Verbindung des Hutrandes mit dem Stiel durch einen »Schleier« statt. Dagegen fehlt eine Volva-Bildung, höchstens sind Andeutungen einer solchen vorhanden. Längere und kürzere Lamellen wechseln mit einander ab. An ihrer Oberfläche stehen einzeln die Basidien, zwischen denen Paraphysen und zwar sowohl zahlreichere kleinere, kürzer als die Basidien erscheinende, in regelmässiger Anordnung auftretende (Fig. 37 III u. IV bei *p* und Fig. 84), als auch grössere, blasenartige, auf der Fläche und Schneide der Lamellen mehr zerstreute (Fig. 37, III bei *p'*) vorkommen. Sobald die Sporen zur Reife gelangt sind, lösen sich die Lamellen und meist auch der Hut auf zu einer jauchigen, durch die dunklen Sporen geschwärzten abtropfenden Masse. Die Sporen keimen in Mistdecoct auf dem terminalen Keimporus aus und bilden Mycelien, an denen bei gewissen Species Conidienabschnürung in Form von Oidiumartigen Gliedern auftritt (etwa dem Bilde in Fig. 79, II entsprechend); unter üppigen Ernährungsbedingungen entstehen bei gewissen Arten strangartige Mycelien mit oder ohne Sclerotien. Den Bau der Letzteren haben E. CHR. HANSEN<sup>1)</sup> sowie BREFELD untersucht. Der Gesamt-Entwicklungsgang ist durch BREFELD<sup>2)</sup> genau dargelegt worden, speciell für: *Coprinus stercorearius* (BULLIARD). Die Mycelien dieses Pferdemit bewohnenden Pilzes entwickeln bei reichlicher Ernährung in Mistdecoct wie auch auf natürlichem Substrat, gewöhnlich kleine, schwarze, knöllchenförmige Sclerotien<sup>3)</sup> von 1—5 Millim. Durchmesser und darüber, aus denen später die gestielten Hüte hervorsprossen. Conidienbildung, wie sie *C. lagopus* und anderen Arten eigenthümlich ist, fehlt hier gänzlich. Bezüglich der Entstehungsweise der Sclerotien (vergl. pag. 290) hat BREFELD ermittelt, dass sie an den Mycelfäden als adventive Seitenzweige entstehen, die entweder einzeln oder zu mehreren dicht neben einander auftreten. Durch reichliche Verästelung wird aus solchen Anfängen zunächst ein kleines lockeres weissliches Flöckchen gebildet, später schliessen die Elemente pseudoparenchymatisch dicht zusammen, und es tritt an der Oberfläche eine Abscheidung von Wasser in Tropfen ein. Schnitte durch den reifen Körper lassen eine dunkle Rinde erkennen, welche aus 6—8 Zelllagen besteht, von denen die äusseren aus weit-

<sup>1)</sup> Fungi fimicoli danici. Vedensk. Meddelelser af nat. Forening, Kjöbenhavn 1876.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze III.

<sup>3)</sup> Eine neuerdings von BREFELD aufgefundene Form dieser Species producirt niemals Sclerotien.



lumigen, die inneren aus kleinen, in allen Fällen mit braunen bis schwarzen Membranen versehenen Zellen gebildet werden; im Innern bemerkt man das weisse, aus zartwandigen, plasmareichen, hin und wieder Luftinterstitien zeigende Mark. Nach künstlicher Abschälung kann die Rinde von den oberflächlichen Marktheilen ersetzt werden. Legt man die Sclerotien feucht, so keimen die



Fig 83.

(B. 692.)

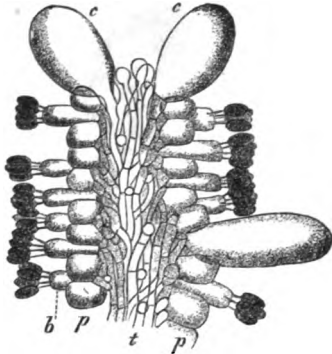
*Coprinus stercorarius*; A keimende Spore. B u. C ebensolche Sporen, etwas weiter entwickelt. D Stück eines Myceliums *m* mit 5 jungen Fruchtanlagen: 1 und 2 die jüngste Stufe, 3, 4 und 5 weiter vorgeschrittene Stadien. E Noch älteres Stadium, im Innern die Anlagen von Stiel und Hut als dichtere, dunklere Geflechte von Hyphen aufweisend. Die haarartigen Hyphen, welche vom Hut entspringen, sind an den Enden blasenartig aufgetrieben. F Noch ältere Fruchtanlage, Stiel und Hut bereits schärfer hervortretend, die Hyphen des Hutes sind bereits fast ganz in blasige Zellen zerfallen. G Längsschnitt durch ein keimendes Sclerotium mit seinem Fruchträger. H Erwachsener Fruchträger, in Streckung des Stiels und Aufspannung des Hutes begriffen. s Sclerotien, r Rhizoïden, o zweite, nicht zur Entwicklung gelangte Fruchtanlage. Nach BREFELD, aus LUERSSSEN's Handbuch.

peripherischen Rindenzellen zu kleinen, weissen Flöckchen aus, und diese entwickeln sich in der Folge zu gestielten Hüten. Doch können letztere, wie BREFELD zeigte, bei minder üppiger Ernährung auch direkt am Mycel entstehen. In beiderlei Fällen aber geht die Fructification niemals von irgend welchen Sexualorganen aus, sondern immer nur von rein vegetativen Sprossungen. Dies wurde von BREFELD auch noch auf experimentellem Wege festgestellt. Wischt man nämlich die Fruchtanlagen von den Sclerotien ab, so entstehen andere, und



dieser Prozess wiederholt sich, sobald man wiederum die neuen Anlagen entfernt. Ferner kann aus jeder Zelle des Stieles, des Hutes, der Lamellen, des Sclerotium-Innern sich ein neuer Fruchträger entwickeln.

Während diese sich ausbilden, vergrößert sich auch der Stiel, und wenn die Reife des Hutes eintritt, streckt sich ersterer bedeutend und der Hut schirmt sich auf.



(B. 698.) Fig. 84.  
Stückchen eines Längsschnittes einer Lamelle von *Coprinus stercorarius*.  
*t* Trama, *p* die kleinen Paraphysen, *c* grosse blasenförmige Paraphysen (Cystiden), *b* Basidien mit ihren 4 Sterigmen und Sporen. Nach BRELFELD aus LUERSSENS Handbuch.

Bezüglich der complicirten Vorgänge der Ausbildung des Hutes, die BRELFELD namentlich auch an *C. lagopus* näher erörtert hat, muss auf dessen Arbeit verwiesen werden, da ohne ausführliche bildliche Darstellung diese Verhältnisse doch nicht verständlich gemacht werden dürften.

### Gattung 3. *Lactarius* Fr. Milchschwamm.

Ausgezeichnet durch gefässartige Zellfusionen (vergl. pag. 385), welche einen weisslichen, gelblichen oder röthlichen Milchsafft produciren, der bei Verletzung der Hute in Tropfen herausquillt und bei manchen Arten eigenthümliche, scharfe brennende Stoffe enthält. Lamellen häutig, wachsartig, dem Stiele angeheftet oder herablaufend. Conidienbildung unbekannt.

*L. deliciosus* Fr. Blutreizker. Hut gross, rosenroth oder ziegelroth, im Alter verblassend, mit gezonter Huthaut, einen gelben bis rothen Milchsafft bildend. Als Speisepilz sehr geschätzt, in Nadelwäldern im Sommer und Herbst häufig.

### Gattung 4. *Russula* PERS.

Namentlich durch die steifen, zerbrechlichen, milchsafflosen, mit scharfer Schneide und blasig-zelliger Trama versehenen Lamellen characterisirt. Conidienbildung unbekannt. Hut ohne Schleier.

*R. rubra* Fr. Mit intensiv rothem, später verblassendem Hute. In Nadelwäldern. Giftig. Der Farbstoff Russularoth ist von BACHMANN (pag. 423) näher untersucht.

### Gattung 5. *Agaricus* L.

Mit dünnen blattartigen, scharfschneidigen, leicht spaltharen Lamellen, die bei Verletzung keinen Milchsafft abgeben und in der Trama keine blasigen Zellformen wie bei *Russula* aufweisen. Unter den 35 von FRIES aufgestellten, in die oben genannten 4 Gruppen gebrachten Genera sind eine ganze Anzahl, welche Conidienbildungen in Form von Oidien (Fig. 81, III IV; 82, IV o, V) erzeugen. Der geringe Umfang des systematischen Theiles dieses Buches verbietet auf die Characteristik dieser zahlreichen Gattungen einzugehen, die man ohnedies in den speciellen systematischen Werken aufsuchen wird.

#### 1. *Agaricus* (*Armillaria*) *melleus*. Honigschwamm, Hallimasch.

Man trifft ihn häufig an toden Baumstümpfen und Baumwurzeln, an altem Holze von Wasserleitungsröhren, am Zimmerholz von Bergwerken, Brücken u. s. w. Nach R. HARTIG's Untersuchungen tritt er aber auch als höchst verderblicher Parasit an sämtlichen Nadelhölzern, wie es scheint auch an einigen Laubbäumen auf. Sein Vorkommen am Weinstock ist wohl noch nicht ganz sichergestellt. Selbst

in früheren Erdperioden scheint er aufgetreten zu sein, wenigstens hat ihn HARTIG in verkieseltem Koniferenholze (*Cupressinoxylon*) erkannt.

Durch HARTIG's eingehende Untersuchungen<sup>1)</sup>, die von BREFELD<sup>2)</sup> Bestätigung und Erweiterung erfuhren, ist über die Lebensgeschichte bereits hinreichendes Licht verbreitet worden. Bei künstlicher Ernährung in Pflaumendecoct entwickelt sich aus der Basidiospore ein Mycel, auf welchem kräftige, mit Spitzenwachsthum versehene Mycelstränge (früher Rhizomorphen genannt) entstehen (Fig. 16, I—IV). Bau und Entwicklung derselben ist bereits auf pag. 292 besprochen worden. Diese Stränge vermögen, wie BREFELD experimentell zeigte, mit ihren Enden in lebende Wurzeln der Coniferen einzudringen und sich hier in der Rinde zu fächerförmig ausgebreiteten Mycelmassen zu entwickeln, welche sehr leicht wieder an einzelnen Punkten in die schmale Strangform übergehen. Letztere kann, die Wurzeln durchbohrend, nach aussen hin wachsen, im andern Falle sich zwischen Holz und Rinde verästeln und den Holzkörper schliesslich, nach dessen Abtödtung, netzartig umspinnen. Die aus den Wurzeln ins Erdreich getretenen Stränge wachsen in diesem hin auf die Wurzeln benachbarter Stämme zu, auch in diese schliesslich sich einbohrend. An den Strängen und Häuten, welche zwischen Rinde und Holz verlaufen, sowie auch an den Enden der das Erdreich durchwachsenden Stränge resp. deren Aeste tritt im Sommer und Herbst die Fructification in Hüten (Fig. 82, XI) auf. Sie entstehen nach R. HARTIG etwa in ähnlicher Weise wie bei *Coprinus*, also auf asexuellem Wege. Der Hut besitzt einen Schleier, welcher so zerreisst, dass er als Manschette (*armilla*) am Stiele sitzen bleibt.

In dem Gewebe des Baumes ruft der Pilz auffällige Veränderungen hervor, die sich nach H. folgendermaassen darstellen: die von den in die Rinde eingedrungenen Strängen ausgehenden Mycelfäden wandern durch die Markstrahlen in den Holzkörper und dringen mit Vorliebe in die hier vorhandenen Harzkanäle, in diesen aufwärts wachsend. »Dieses fädige Mycelium eilt im Innern des Holzstammes den in der Rinde wachsenden Strängen schnell voraus und zerstört das in der Umgebung der Harzkanäle befindliche Parenchym vollständig, wobei allem Anscheine nach eine theilweise Umwandlung des Zellinhalts und der Wandungen in Terpentinöl stattfindet. Letzteres senkt sich durch eigene Schwere abwärts und strömt im Wurzelstocke, woselbst die Rinde durch die Rhizomorpha getödtet und vertrocknet ist, nach aussen hervor, ergiesst sich theils zwischen Holz und Rinde, theils an Stellen, wo letztere beim Vertrocknen geplatzt ist, frei nach aussen in die umgebenden Erdschichten. Die Krankheit wurde deshalb früher als »Harzsticken« bezeichnet. In den oberen Stammtheilen, soweit Cambium und Rinde noch gesund sind, strömt das Terpentinöl aus den zerstörten Kanälen auch seitwärts durch die Vermittelung der Markstrahlkanäle dem Cambium und der Rinde zu. In letzteren veranlasst dieser Zufluss die Entstehung grosser Harzbeulen; im Cambium, wenn dieses im Sommer die neue Jahringbildung vermittelt, bewirkt er die Entstehung zahlreicher, ungemein grosser und abnorm gebildeter Harzkanäle, durch welche der Holzring des Krankheitsjahres sehr auffällig characterisirt wird. Aus den Markstrahlzellen und den Harzkanälen verbreitet sich allmählich das Mycel in die leitenden Organe des Holzkörpers und veranlasst eine Zersetzungsform, die als eine Art Weissfäule zu bezeichnen ist.

2. *Ag. campestris* L. Champignon (Fig. 82, X XI). Auf Triften, Erdhaufen häufig, neuerdings vielfach in Gewächshäusern und Kellern auf mit Pferdemist gedüngter Erde cultivirt. Die Hüte entstehen auf weissen Mycelsträngen, sie zeigen in der Mitte des Stieles einen weissen Ring, den Rest des Schleiers. Anfangs rosenroth, werden die Lamellen allmählich violettbraun bis

<sup>1)</sup> Wichtige Krankheiten der Waldbäume. Berlin 1874, pag. 12—42. Lehrbuch der Baumkrankheiten. 2. Aufl., pag. 179.

<sup>2)</sup> Schimmelpilze III, pag. 136—173.

СЕМЕНН., Handbuch der Botanik. Bd. IV.

schwarzbraun und die mit zwei Sterigmen versehenen Basidien produciren dunkelbraune, ellipsoide, etwa  $8-9\ \mu$  lange,  $6-7\ \mu$  dicke Sporen.

#### Gattung 6. *Amanita* PERSOON.

Sie ist vor allen anderen Agaricineen dadurch ausgezeichnet, dass Hut und Stiel im Jugendzustande eingebettet erscheinen in eine gemeinsame Hülle, Volva (Fig. 82, XIV *h h*) genannt. Wenn später der Stiel sich streckt, so zerreisst dieselbe der Quere nach und ihr basaler Theil bleibt an der Stielbasis als eine Scheide sitzen, während der terminale Theil dem Hute angeheftet bleibt, freilich bei der tangentialen Ausdehnung desselben in Fetzen zerreisst, die unter Umständen schliesslich auch gänzlich abgestossen werden. Ferner ist der Hutrand bei den meisten Arten mit dem Stiel durch einen Schleier (*Velum*) verbunden, welcher schliesslich zerreisst und als häutiger Ring (Manschette, *armilla*) am Stiele haften bleibt (Fig. 82, XII). Conidienbildung ist bisher nicht gefunden worden. Der complicirte Entwicklungsgang der Basidienfructification, die nach dem Gesagten anfänglich eine geschlossene »Frucht« darstellt, wurde von DE BARY und BREFFELD näher studirt.

*A. muscaria* (L.), Fliegenschwamm (Fig. 82, XII—XIV). Der stattliche, durch einen rothen Farbstoff (s. pag. 424) orange- bis scharlachrothe Hut ist mit weissen Schuppen oder Warzen als Resten der Volva besetzt. Durch seinen Gehalt an *Muscarin* (vergl. pag. 433) wird die Giftigkeit dieses in Wäldern auf der Erde gemeinen Pilzes bedingt. — Noch giftiger ist *A. phalloides* Fr., mit gelblichem, grünlichem oder weisslichem seidenglänzenden Hute, häutigem, weisslichem oder gelblichem Ring und knollig angeschwollener Stielbasis.

#### Anhang zu den Hymenomyceten.

##### *Oidium lactis* FRESENIUS, Milchschnitzpilz.

Er kommt sehr häufig auf saurer Milch, im Mist der Hausthiere, in der käuflichen Weizenstärke, den Abwässern der Stärkefabriken etc. vor. Wahrscheinlich stellt er bloss einen Entwicklungszustand irgend eines Basidiomyceten aus der Abtheilung der Hymenomyceten dar. Hierfür spricht nicht bloss die Aehnlichkeit im Mycel und Conidienfructification mit verschiedenen Hymenomyceten, beispielsweise mit den in Fig. 81, III IV; Fig. 82, IV a, V abgebildeten *Oidium*-formen, sondern auch der Umstand, dass, wie E. CHR. HANSEN l. c. zeigte und wie ich bestätigen kann, bei längerer Cultur auf festem oder halbfestem Substrat sich kegelförmig erhebende Hyphenmassen bilden, die an Basidiomyceten erinnern. Doch bleibt seine Stellung vorläufig noch unsicher, solange man nicht durch seine Cultur eine typische Basidiomyceten-Fructification erzielt hat. Auf zuckerhaltigen Flüssigkeiten kann er, wie HANSEN zeigte, eine schwache Alkoholgährung hervorrufen.

#### Ordnung III. Gastromyceten, Bauchpilze.

Als wesentlicher Character der ganzen Gruppe muss der Umstand hervorgehoben werden, dass die auf meist strangförmigen Mycelien entstehende Hauptfructifikation in Form von Conidienfrüchten (vergl. pag. 324) entwickelt wird. Nebenfructificationen hat man bisher nur bei wenigen Vertretern gefunden und zwar in Gestalt von Gemmenbildungen, welche an mangelhaft ernährten Mycelien auftreten.

Die Conidienfrüchte (Fig. 87, I II VI X; Fig. 86, I IV—VI; Fig. 88) fallen im Allgemeinen durch bedeutende Dimensionen auf, nur selten senfkorn- bis erbsengross, erlangen sie meist Haselnuss-, Kartoffel- oder Faustgrösse, beim Riesenvovist sogar einen Durchmesser bis zu einem halben Meter.

Wie die Conidienfrüchte aller Mycomyceten, so lassen auch die der Bauchpilze eine Fruchtwand (Hülle, Peridie), die aus pseudoparenchymatisch zusammen-

gewebten Hyphen besteht<sup>1)</sup>, und ein Hymenium unterscheiden. (Letzteres hat man überflüssigerweise mit dem besonderen, jetzt allgemein angewandten Namen der »Gleba« bezeichnet).

Die Fruchtwand tritt entweder in einfacher, undifferencirter Form auf (Fig. 86, I p), oder sie zeigt eine deutliche Differenzirung in zwei bis mehrere Schichten (Fig. 87, II IV IX). Die innerste derselben, die als derbe Haut das Hymenium unmittelbar umgiebt, heisst innere Peridie, während die übrigen

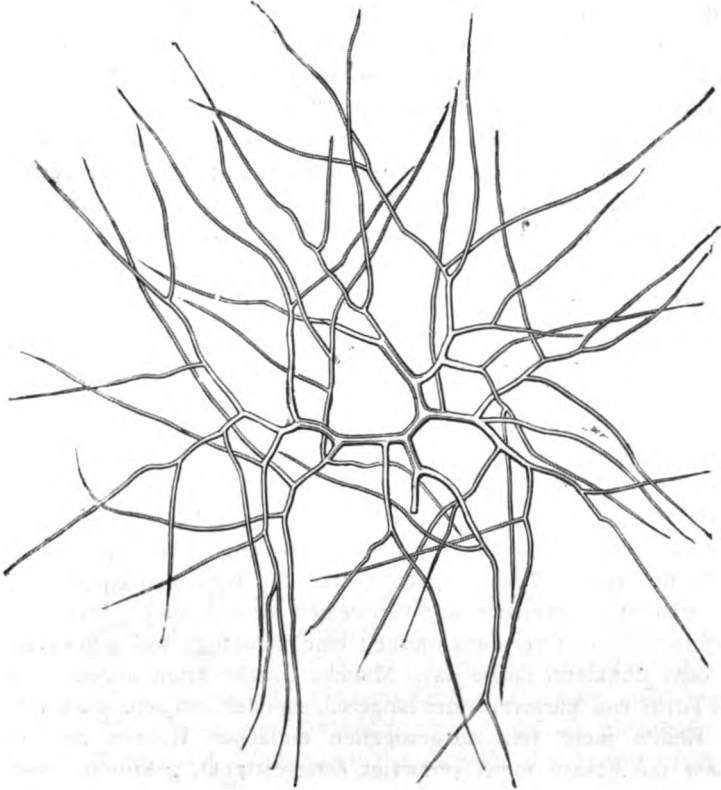


Fig. 85.

(B. 694.)

Capillitiumfaser von *Bovista plumbea*, mycelartig verzweigt, stark vergr. Aus REINKE's Lehrbuch.

Lagen die äussere Peridie darstellen. Sie übernimmt in manchen Fällen eine besondere mechanische Rolle, die entweder darin besteht, dass das von der inneren Peridie umschlossene Hymenium über den Boden gehoben wird zum Zwecke der Sporenausstreung, oder dasselbe (sämmt der inneren Peridie) hinweggeschleudert wird. Die besonderen anatomisch-physiologischen Einrichtungen, welche solche Leistungen ermöglichen, sind noch vielfach genauer zu untersuchen, im Uebrigen soweit sie ermittelt wurden, weiter unten besprochen.

Zur Reifezeit öffnet sich die innere Peridie meistens mit einer einzigen besonderen Mündung (seltener mit mehreren). Bei Früchten mit einschichtiger Wandung tritt im Alter, wo nicht eine unregelmässige scheitelständige Oeffnung entsteht, ein Zerfall der Wandung auf.

Das Hymenium (Gleba) stellt meistens ein System von relativ dünnen

<sup>1)</sup> Sie soll bei *Gautieri* gänzlich fehlen (?).

Gewebeplatten dar, welche sich vielfach spalten und durch zahlreiche Anastomosen in der Weise mit einander verbunden sind, dass in grosser Zahl Hohlräume, entweder gewundene Gänge (Fig. 86, II) oder aber mehr rundlich erscheinende Kammern, Glebakammern genannt, entstehen von meistens winziger Form. Aufgebaut sind diese Gewebeplatten, die man auch hier als Tramaplatten oder kurz als Trama (Fig. 86, III) bezeichnet, aus meist deutlich verfolgbar~~n~~ Hyphen. Dieselben senden verzweigte Aeste in jene Hohlräume hinein, welche an ihren Enden Basidien erzeugen (Fig. 86, III). Die Gesamtheit dieser basidientragenden Hyphen wird Hymenialschicht genannt. Sie kleiden entweder die Hohlräume nur soweit aus, dass im Innern ein Luftraum bleibt, oder aber dieselben werden von den basidientragenden Elementen förmlich ausgefüllt. An den meist keulenförmigen oder birnartigen Basidien werden auf längeren oder kürzeren Sterigmen 2, 4, 6, 8 oder mehr Sporen abgeschnürt, meist am Scheitel oder in der Nähe desselben (Fig. 87, IV VIII XII; Fig. 86, VII), seltener lateral (Fig. 88, XI).

Eigenthümlich ist, dass bei gewissen, und zwar den Lycoperdaceen zugehörigen Gastromyceten, in der Trama ausser den gewöhnlichen dünnwandigen Hyphen derselben schon frühzeitig andere auftreten, welche von jenen dadurch abweichen, dass sie sich meist in ganz anderer Weise ausbilden und die vergänglichen gewöhnlichen Trama~~hyphen~~ überdauern. Man hat sie Capillitiumfasern oder kurz Capillitium genannt. Sie gehen gewöhnlich eine besondere, nach Gattungen und Arten verschiedene Verzweigungsweise ein, bilden z. Th. eigenthümlich verdickte und meist gebräunte Membranen und sind völlig querwandlos oder doch nur spärlich mit Scheidewänden versehen. Bei *Bovista* stellt jede Capillitiumfaser ein kleines Flöckchen dar, entstanden dadurch, dass ein Tramaast sich nach Art eines Mycel~~s~~ verzweigte (Fig. 85). Nach dem Verschwinden der zarten Tramaelemente und der Hymenialschicht, welche Beide aufgelöst werden, vergrössern und verzweigen sie sich noch. Im trocknen Fruchtkörper stellen sie in ihrer Gesamtheit eine mächtige, wollig-flockige Masse von hellerer oder dunklerer Farbe dar. Manche *Geaster*-Arten bilden ihre Capillitiumfasern in Form von kürzeren oder längeren, spindelförmigen, stark verdickten und an den Enden meist fein ausgezogenen einfachen Röhren aus, während bei *Lycoperdon* die Fasern meist verzweigt, langgestreckt, gekrümmt erscheinen und bei *Geaster hygrometricus* und *Tulostoma* ein zusammenhängendes Netz darstellen. Bei gewissen Vertretern, namentlich Bovisten, funktionieren die Capillitiumfasern offenbar ähnlich wie die gleichnamigen Bildungen der Myceto~~zoen~~, d. h. sie bewirken durch die infolge ihrer thatsächlichen Hygroscopicität ermöglichten Bewegungen Lockerung und leichteres Verstäuben der Sporenmasse. Es wäre möglich, dass gewisse Capillitien den Charakter von eigenthümlich geformten Paraphysen besitzen, doch stehen entscheidende Untersuchungen noch aus.

An den Mycelien der Gastromyceten findet nur selten Sclerotienbildung statt.

Bezüglich des Entwicklungsganges der Basidienfrüchte hat man eruiert, dass dieselben im jüngsten Stadium homogene Hyphenknäuel darstellen, welche auf rein vegetativem Wege (also nicht durch einen Sexualact) entstehen. Später tritt dann eine Differenzirung in Peridie und Gleba auf. In der ersteren können sich dann bei den Vertretern der Lycoperdaceen und Nidularieen zwei bis mehrere Gewebslagen ausbilden, die dann meist verschiedene mechanische Aufgaben erfüllen. In der Gleba entstehen durch Auseinanderweichen gewisser Gewebszüge Höhlungen [Gänge, Kammern (Fig. 87, II)] in die hinein die Elemente

der Hymenien gesandt werden, welche diese Hohlräume partiell oder ganz erfüllen. Bei *Scleroderma* soll nach SOROKIN das je eine Kammer ausfüllende Hymenialknäuel aus je einem, in die Kammer von der Wandung aus gesandten Hyphenast hervorgehen.

Bei *Polysaccum* scheint die Trama eine Spaltung zu erleiden in dem Sinne, dass um jede Kammer eine diese umhüllende Schicht entsteht (Fig. 88, VII c), Peridiole genannt. In welcher Weise die Glebakammern der Nidulariaceen entstehen, bleibt noch genauer zu ermitteln.

Man kennt bis jetzt gegen 600 Arten, die sämtlich als Saprophyten auftreten, zum grösseren Theile Erdbewohner sind, im übrigen sich auf toten, Holzigen Pflanzentheilen ansiedeln.<sup>1)</sup>

### Familie 1. Hymenogastreen. Trüffelähnliche Bauchpilze.

Da ihre meist unterirdisch oder dicht an der Erdoberfläche sich entwickelnden fleischigen Fruchtkörper knollenförmige, trüffelartige Gestalt (Fig. 86, I IV V) und auf dem Querschnitt bei Betrachtung mit blossem Auge oder schwacher Vergrösserung trüffelähnliches Gefüge zeigen (Fig. 86, II), so werden sie häufig mit den Früchten echter Trüffeln (*Ascomyceten*) verwechselt, und können mitunter erst nach mikroskopischer Untersuchung sicher als *Gastromyceten*früchte erkannt werden. In ihrer Organisation prägt sich eine gewisse Einfachheit aus, denn die fleischige, dünnhäutige oder derbhäutige Peridie besteht nur aus einer einzigen Gewebslage (und soll bei *Gautiera* sogar fast völlig fehlen). Sehr eigenthümlich ist der Bau der Gleba, insofern die Tramaplatten in der Weise angeordnet sind, dass ein System von labyrinthförmig gewundenen, unter einander anastomosirenden Gängen resultirt (Fig. 86, III a), welche von einem zusammenhängenden Hymenium (Fig. 86, II III) überkleidet sind. Gegen einander abgeschlossene Kammern existiren hier also nicht. Auch Capillitiumbildung vermisst man. Die Trama (Fig. 86, III t) bleibt entweder fleischig oder sie zerfliesst bei der Reife. In Freiheit gelangen die auf 2, 4 oder mehr Sterigmen abgeschnürten, in ihrer Form und Ausbildungsweise für die einzelnen Genera charakteristischen Sporen erst durch einen das Gewebe der Frucht zerstörenden Fäulnissprocess. Ausser den Basidienfrüchten sind andere Fructificationsformen nicht bekannt.

#### Gattung 1. *Rhizopogon* Fr., Wurzeltrüffel.

Die Oberfläche der unregelmässig-knolligen Früchte wird reichlicher oder spärlicher von anastomosirenden Mycelsträngen umspinnen (Fig. 86, IV), ein Merkmal, auf welches der Gattungsname Bezug nimmt. Von der dickeren oder dünneren, lederartigen oder häutigen Peridie umgeben, sieht man eine fleischige Gleba, welche mit ziemlich feinen labyrinthartigen Gängen durchsetzt ist und beim Eintritt der Reife zerfliesst. Auf sehr kurzen Sterigmen schnüren die Basidien 6 bis 8 ellipsoidische, sculpturlose, schwach gelbliche Sporen ab. Die gewöhnlichste Species ist:

*Rhizopogon luteolus* Fr., die gelbliche Wurzeltrüffel. Im Sommer und Herbst in sandigen Wäldern und Heiden nicht selten, oft massenhaft auftretend. Die Formen der knolligen, schliesslich aus dem Boden hervorbrechenden Früchte ist sehr wechselnd, bei dichter Zusammenlagerung

<sup>1)</sup> Das Hauptwerk über den äusseren und inneren Bau der Bauchpilze ist: TULASNE, *Fungi hypogaei*. Paris 1862. Eine allgemeine Charakteristik der Gruppe findet man bei DE BARY, *Morphologie* pag. 332—353, die Systematik bei SACCARDO, SCHRÖTER, WINTER; die übrige Literatur ist bei den einzelnen Familien und Gattungen angegeben.

oft abgeplattet. Ihr Durchmesser beträgt gewöhnlich 2—7 Centim., mitunter noch mehr. Die Peridie erscheint dick, fast lederartig, von gelblicher bis bräunlicher Färbung und mit gelbbraunlichen Mycelsträngen überzogen. Im Jugendzustande ist der Fruchtkörper im Innern weiss, später, bei Beginn der Sporenbildung, nimmt die Gleba gelbe, endlich mehr braune Farbe an, während der anfangs schwache Geruch sich allmählich verstärkt und unangenehm, etwa knoblauchähnlich wird. Der Pilz ist nicht essbar, wie man im Volke noch vielfach zu glauben scheint, obwohl der Geschmack nicht unangenehm ist.

#### Gattung 2. *Hymenogaster* VITTADINI.

Die Peridie ist nur in dünner Schicht entwickelt (Fig. 86, II $\phi$ ), aber bei manchen Arten an der Fruchtbasis verdickt und polsterartig in die bei der Reife erweichende Gleba vorspringend. Letztere zeigt fein gewundene Gänge, die bei gewissen Species mehr oder minder deutlich radiär zur Basis gestellt erscheinen (Fig. 86, II). Gewisse Arten weisen sehr locker gewebte, breite Tramaplatten auf (Fig. 86, III $\phi$ ). Ausgezeichnet ist die Gattung dadurch, dass die Basidien ihre spindel-, citronen- oder eiförmigen, derbwandigen, gelben oder gebräunten Sporen nur in der Zweizahl abschnüren (Fig. 86, III $\phi$ ).

*Hymenogaster Klotzschii* TULASNE. Fruchtkörper kaum haselnussgross, rundlich, mit zarter weisslicher, gelblicher oder bräunlicher Peridie. Gleba erst weisslich, dann ocher- oder rostfarbig, mit ellipsoidischen etwa 13—16 Mikr. langen und ca. 9  $\frac{1}{2}$  Mikr. dicken ellipsoidischen Sporen. Auf der Erde von Blumentöpfen in Gewächshäusern, auf Heiden und in Laubwäldern nicht selten.

#### Familie 2. Sclerodermeen. Hartboviste.<sup>1)</sup>

Wie die Vertreter der vorigen Familie, so zeigen auch manche Repräsentanten der vorliegenden in ihren Fruchtkörpern trüffelartigen Habitus (Fig. 86, IV V), während andere mehr Lycoperdaceen ähneln. Durchgreifende Unterschiede gegenüber den Hymenogastreen liegen darin, dass die übrigens von einfacher, stark entwickelter, fleischiger oder korkiger Peridie umhüllte Gleba nicht gewundene Gänge, sondern geschlossene, rundliche Kammern bildet, ferner die Trama bei der Reife nicht zerfliesst, sondern fest wird und als Gerüst persistirt, höchstens schliesslich in Fragmente zerfällt, endlich jede Kammer von einem Knäuel basidentragender Hyphen vollständig ausgefüllt wird, also keinen centralen Hohlraum zeigt. Ein Capillitium wird ebenso wenig wie bei den Hymenogastreen entwickelt<sup>2)</sup>. Seitens der Basidien werden 4 Sterigmen getrieben. Bei *Polysaccum* tritt übrigens eine Differenzirung in der Trama ein, so dass um jede Kammer eine besondere dünne Hülle (*Peridiole*) entsteht, welche zur Reifezeit abgerundete Form annimmt (Fig. 88, VII c). Nach Untersuchungen SOROKIN's<sup>3)</sup> soll jeder die Kammer ausfüllende Hyphenknäuel von einem Hyphenaste ausgehen, der von der Wandung aus in die Kammer hineinwächst, ein Ergebniss, was noch der Bestätigung bedarf.

#### Genus 1. *Scleroderma* PERS. Hartbovist.

Die Fruchtkörper sind mit dicker, korkartiger oder lederartiger Peridie (Fig. 86, VI $\phi$ ) umhüllt. Ihre Gleba weist ziemlich kleine Kammern auf, die durch eine bei der Reife vertrocknende und in Fetzen zerreisende dünne Trama ge-

<sup>1)</sup> TULASNE, *Fungi hypogaei*.

<sup>2)</sup> Doch soll nach SOROKIN ein solches bei *Scleroderma verrucosum* vorkommen, was DE BARY nicht finden konnte.

<sup>3)</sup> Developpement du *Scleroderma verrucosum*. Ann. sc. nat. Sér. 6. tom. III.

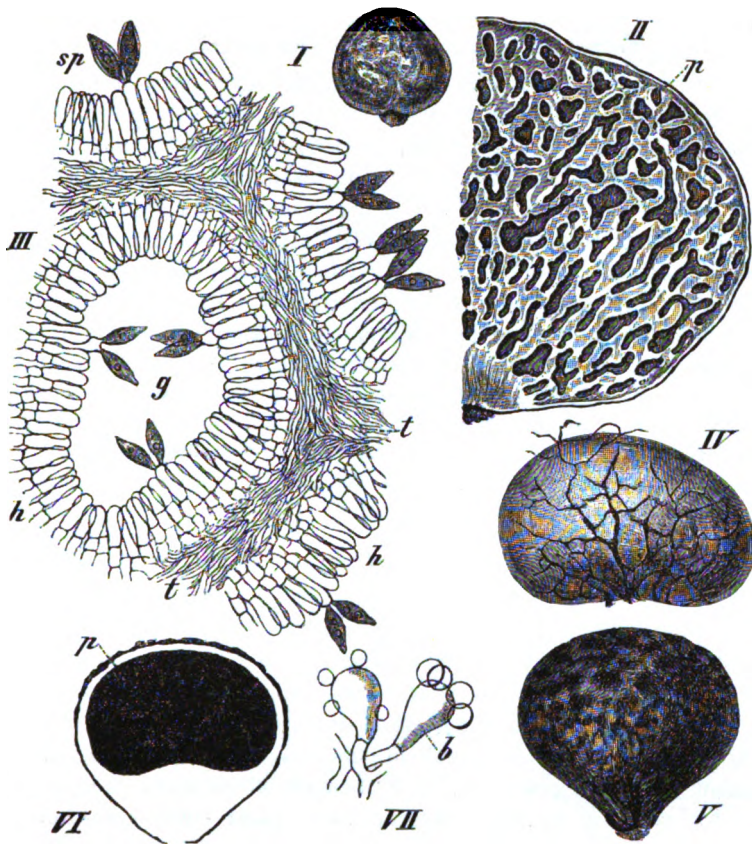


Fig. 86.

(B. 695.)

I *Hymenogaster citrinus*, Fruchtkörper in nat. Grösse. II Stück eines axilen Längsschnittes durch einen solchen von *H. tener*. Man sieht die zahlreichen Gänge durchschnitten, welche mehr oder minder radiär zur Basis gestellt sind; *p* die dünne Peridie. Vergr. ungefähr 5 fach. Fig. III Fragmentchen eines ähnlichen Schnittes von *H. calosporus* ca. 178 fach; *g* bezeichnet einen querdurchschnittenen Gang, *h* das aus den Basidien bestehende Hymenium; *sp* die Sporen, welche in der Zweizahl von den Basidien abgeschnürt werden; *t* die Hyphen des Tramagewebes. IV Fruchtkörper von *Rhizogogon luteolus* Fr. in natürlicher Grösse, von Mycelsträngen umspannen. V Fruchtkörper von *Scleroderma vulgare* in natürlicher Grösse. VI Ein eben solcher im Längsschnitt *p* die dicke Peridie. VII Hymenialhyphen mit Basidien *b* des Pilzes, stark vergr. I—III u. VII nach TULASNE, das Uebrige nach der Natur.

schieden werden. Die 4 kugeligen Sporen stehen auf sehr kurzen, von birnförmigen Basidien entspringenden Sterigmen.

*Scleroderma vulgare* (Fig. 86, VVI). Gemeiner Hartbovist, Schweinetrüffel. Dieser gemeine Pilz lebt auf Grasplätzen, Weiden, an Wegen und in Wäldern und entwickelt seine gerundet-knolligen, 2—7 Centim. dicken, trüffelhähnlichen Fruchtkörper im Sommer und Herbst. Sie entspringen von kräftigen Mycelsträngen und besitzen eine derbe, lederartige, im oberen Theile oft rissig gefelderte Peridie von bräunlicher Färbung. Die Gleba bildet zur Reifezeit eine violettbraune bis violett-schwarze, von feinen, weissen Adern, der persistenten Trama, durchsetzte Masse.

Von unangenehmem Geruche und Geschmacke ist der Fruchtkörper ungeniessbar. Nichtsdestoweniger wird er hin und wieder auf den Märkten bei uns als ächte Trüffel angeboten und auch öfters zur Fabrikation von Trüffelleberwurst, deren Genuss dann meist Uebelkeit hervor-



ruft, verwerthet. Offenbar besitzt er irgend welche giftige Substanzen, doch sind dieselben noch nicht isolirt.

## Genus 2. *Polysaccum* DC. Säckchenbovist.

Die mit mehr oder minder langem Stiele versehenen birn- oder keulenförmigen Lycoperdon-ähnlichen Fruchtkörper (Fig. 88, VI) besitzen zwar nur eine dünne, hautartige eigentliche Peridie, doch wird dieselbe durch einige concentrische Lagen steriler, in radialer Richtung zusammengedrückter Glebakammern wesentlich verstärkt (Fig. 86, VII b). Die eigentliche Gleba zeigt zahlreiche, rundliche, relativ grosse Kammern (Fig. 86, VII c). Das Tramagewebe erfährt eine Differenzirung in dem Sinne, dass um jede Kammer eine feste, geschlossene Hülle (Peridiole) entsteht, sodass zur Reifezeit das Fruchttinnere als ein Conglomerat von lauter rundlichen bis erbsengrossen Säckchen erscheint, die in der Richtung vom Scheitel der Frucht nach der Basis zu ausgebildet werden.

*P. pisocarpium* Fr. Im sandigen Boden von Aeckern, Heiden, Wäldern, an Wegerändern häufig, mit rundlichen, kurz und kräftig gestielten, 4 bis 8 Centim. hohen Fruchtkörpern, zerbrechlicher, brauner, im oberen Theile zerfallender Peridie. Die Gleba besteht aus verschieden grossen rundlichen, durch gegenseitigen Druck eckigen, gelblichen oder bräunlichen bei der Reife mit braunem Sporenpulver gefüllten Peridiolen.

## Genus 1. *Bovista* PERS. Bovist.

Die Fruchtkörper sind rundlich (Fig. 87, I), stiellos, die Peridie aus 2 Schichten bestehend, einer äusseren dickeren (Fig. 87, II A) und einer inneren dünneren (Fig. 87, II J). Die äussere vergängliche baut sich auf aus einem mit weitleumigen, meist bauchigen, im Allgemeinen radial angeordneten Elementen versehenen Pseudoparenchym (Fig. 87, III a) das kleine, lufterfüllte Lücken zeigt; die innere sehr persistente dagegen besteht aus langen, englumigen, tangential angeordneten und dicht gewebten, aber ebenfalls kleine Luftlücken zwischen sich lassenden Fasern (Fig. 87, III i), welche sich später etwas verdicken und gelb braun färben. Zwischen beiderlei Schichten allmählicher Uebergang. Der äusseren Peridie mangelt stets eine besondere (warzige, stachelige etc.) Sculptur. Da das ganze Innere der Frucht von der basidienproducirenden Gleba (Fig. 87, II G) ausgefüllt wird, so fehlt eine Differenzirung in ein basales steriles Gewebe und in ein terminales Glebagewebe, wie sie bei Lycoperdon vorhanden sind. Capillitiummasse bei der Reife aus einzelnen Capillitiumsystemen bestehend, welche makroskopisch als winzige Flöckchen erscheinen und in ihrem Aufbau den Character von mehr oder minder reichverzweigten monopodialen Mycelsystemen nachahmen (Fig. 85). Die Systeme sind vollkommen einzellig und mit verdickten und gebräunten Wandungen versehen. Die Dicke der Aeste nimmt mit dem Verzweigungsgrade allmählich ab, sodass die zimlich langen Endzweige fein ausgezogen erscheinen. Die Sporen werden auf sehr langen Sterigmen abgeschnürt. Bildung einfacher Conidienträger unbekannt.

In der Jugend erscheinen die Fruchtkörper von weich-fleischiger Consistenz und rein weisser Farbe, später nimmt die Gleba intensiv gelbe bis gelbgrüne Pigmentirung an, die sodann allmählich ins Gelbbraune bis Dunkelbraune übergeht, während sich gleichzeitig auch die Peridie dunkel färbt. Zur Zeit wo die Gelbfärbung der Gleba beginnt, lösen sich die Züge der Trama sowie die Basidien unter Verflüssigung auf, sodass das ganze Innere breiartig weich erscheint und nur die Capillitien und Sporen erhalten bleiben. Später verdunstet das Wasser des Innern namentlich nach dem Oeffnen der Peridie und Capillitien und Sporen stellen jetzt eine trockne Masse dar.

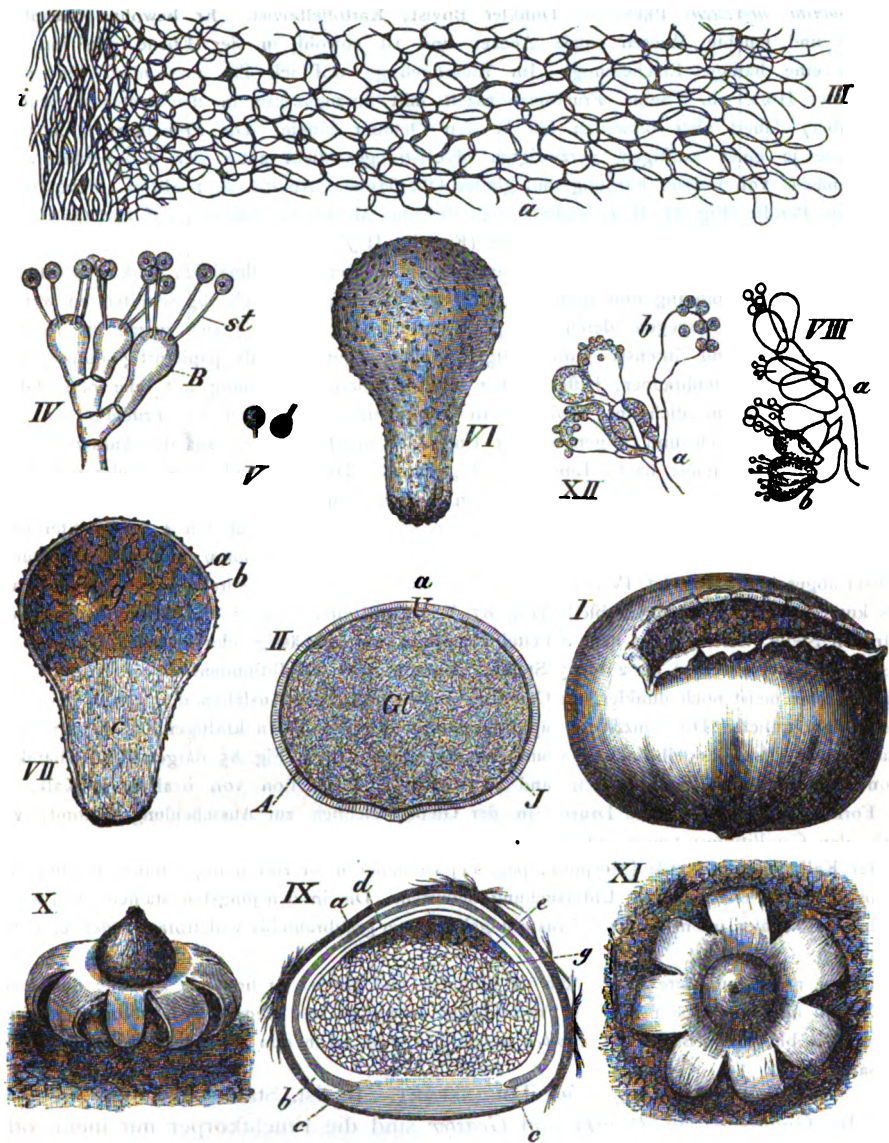


Fig. 87.

(B. 696.)

I—V *Bovista nigrescens*. I Reifer, mittelgrosser Fruchtkörper in natürlicher Grösse, durch einen Querriss in der Nähe des Scheitels geöffnet. II Vertikalschnitt durch einen noch unreifen Fruchtkörper. A Aeussere dicke,  $\gamma$  innere dünne Schicht der Peridie, Gl Gleba. III Stück eines Querschnitts durch die Peridie, etwa dem Fragmentchen *a* in Fig. II entsprechend. *a* das Gewebe der äusseren Peridie darstellend, welches aus einem schwammigen, aus bauchigen Zellen gewebten Pseudoparenchym besteht. *i* Das Gewebe der inneren Peridie, aus verfilzten, englumigen, in tangentialer Richtung gelagerten Fäden zusammengewebt. An der Grenze von A u. *i* Uebergänge zwischen beiden Gewebsformen. Vergr. 180fach. IV Ein Tramazweig mit Basidien *B*, an denen die Sporen auf 4 langen Sterigmen *st* abgeschnürt werden. Vergr. 540fach. V Reife Sporen mit den anhängenden Sterigmenenden. 540fach vergr. VI—VIII *Lycoperdon pyriforme*. VI Reifer Fruchtkörper in natürlicher Grösse (Kleines Exemplar). VII Ein ähnlicher im medianen Längsschnitt *a* äussere, *b* innere Peridie, *g* fertiles, *c* steriles Glebagewebe. VIII Basidien *b* auf dem Tragfaden *a* entspringend, jede mit 4 Sterigmen, die Basidiosporen in verschiedenen Entwicklungsstadien zeigen. IX *Geaster hygrometricus*, erwachsenes fast reifes Exemplar in medianem Vertikalschnitt, kaum vergrössert. *a* äussere Gewebslage der Peridie, *c* Palissadenschicht, *g* Gleba, deren Scheitel von reifenden Sporen dunkle Farbe anzunehmen be-

*Bovista nigrescens* PERS. — Dunkler Bovist, Kartoffelbovist. Er bewohnt Grasplätze, trockne und feuchte Wiesen sowie Aecker und ist sowohl in der Ebene wie im Vorgebirge eine häufige Erscheinung. Im Riesengebirge traf ich ihn massenhaft bis gegen 800 Meter Höhe an. Seine Fructificationszeit fällt vorzugsweise in die Erntezeit (August, September) dauert aber bisweilen bis in den October hinein. Die Fruchtkörper entstehen am Ende je eines kräftigen, verzweigten Mycelstranges dicht unter der Erdoberfläche und sind zunächst von weisser Färbung und glatter Oberfläche. An die ca. 1 Millim. dicke äussere fleischige Peridie (Fig. 87, II A) schliesst sich die ums Mehrfache dünnere, auf dem Querschnitt als blosser Linie erscheinende innere Peridie (Fig. 87, II J) an. Sobald die Frucht aus dem Boden hervorgebrochen, trocknet die äussere Peridie an der Luft allmählich stark ein, oft unter schwacher Areolenbildung und Bräunung, um schliesslich gewöhnlich abgeschülft zu werden. Die innere Peridie dagegen, deren faserige Elemente (Fig. 87, III i) sich gegen die Reifezeit etwas verdicken und intensiv gummiguttgelb färben, persistirt als papierartig dünne, zähe Haut von chokoladenbrauner, kaffeebrauner oder graubrauner Färbung mit oder ohne Glanz, bisweilen mit einem Stich ins Violette. In Grösse und Form sind die Fruchtkörper einer Kartoffel sehr ähnlich und zeigen an der Unterseite meist mehrere, auf die Ansatzstelle des Mycelstranges zulaufende flache Eindrücke (Fig. 87, I). Der im Vergleich zu anderen Bovisten beträchtliche Durchmesser schwankt zwischen  $1\frac{1}{2}$  und 9 Centim. und beträgt gewöhnlich 3—6 Centim. Von den kurzen, bauchig-keuligen Basidien werden auf den 4 langen Sterigmen 4 kugelige bis eiförmige dickwandig und gelbbraun werdende Sporen von 5 Mikr. Durchmesser abgeschnürt (Fig. 87, IV), denen bei der Reife der obere persistierende Theil der Sterigmen als kurzes Stielchen anhängen bleibt (Fig. 87, V). Zur Reifezeit reisst die Peridie an einer verdünnten Stelle, welche meist dem Scheitel entspricht, unregelmässig oder in einem Querriss auf, bisweilen geschieht dies an 2 bis 3 Stellen. Sporen- und Capillitiummasse von der Farbe der Peridie, aber meist noch dunkler, die Capillitiummasse nach dem Ausfallen der Sporen gelbbraun bis graubräunlich. Die einzelnen Capillitiumfasern besitzen einen kräftigen, stark verdickten Stamm und glänzend gelbbraune Färbung, im Uebrigen den in Fig. 85 dargestellten Charakter. Von physiologischen Eigenschaften sind zu erwähnen: Production von oxalsaurem Kalk, der in Form von Krystallen und Drusen in der Gleba reichlich zur Ausscheidung kommt, vielfach den Capillitiumsystemen aufgelagert (die Angabe DE BARY's, dass bei *Bovista* kein oxalsaurer Kalk gebildet werde [Morphol., pag. 11] ist daher nicht zutreffend); ferner Bildung von Farbstoffen, die noch näherer Untersuchung bedürfen. Die in den jüngsten Stadien noch weisse Gleba wird später intensiv-schwefel bis goldgelb, später graubraun bis violettbraun oder schmutzig rothbraun.

Eine noch gemeinere auf Triften im Sommer und Herbst zu findende Art, die nur 1 bis 2 Centim. im Durchmesser haltende Fruchtkörper entwickelt und wegen der Färbung der innern Peridie als bleigrauer Bovist *B. plumbea* bezeichnet wird, ist in den noch weissen Jugendstadien essbar.

Genus 2. *Lycoperdon* TOURNEFORT. Bovist. Staubschwamm.

Im Gegensatz zu *Bovista* und *Geaster* sind die Fruchtkörper mit mehr oder minder deutlichem, oft sehr entwickeltem Stiel versehen und dementsprechend von rundlicher, kreisel-, birn- oder keulenartiger Gestalt (Fig. 87, VI). An der Peridie lassen sich wie bei *Bovista* 2 Schichten unterscheiden (Fig. 87, VII a b): 1. eine äussere dickere Lage von fleischiger Consistenz, welche Wärrchen, Stacheln, Platten bildet, einen ähnlichen Bau wie bei *Bovista* zeigt und im Alter zusammentrocknet und sich leicht abschülft; 2. einer papierartig dünnen, zähen Schicht, welche entsprechendes Gefüge wie die von *Bovista* zeigt, im Alter am Scheitel dünner wird und hier schliesslich aufreisst. Die Früchte besitzen eine kleinkammerige Gleba, welche in einen fertilen terminalen

ginnt. X u. XI kleines Exemplar eines bereits aufgesprungenen Fruchtkörpers von *Geaster* in der Ansicht von der Seite und von oben. XII 390 fach. Basidien  $\delta$  (jede mit 8 ungestielten Sporen) von dem Tragfaden a entspringend (VIII IX u. XII nach DE BARY, alles Uebrige nach der Natur).

und einen sterilen basalen Theil differencirt ist (Fig. 87, VII), worin zugleich das Hauptcharacteristicum gegenüber *Bovista* und *Geaster* liegt. Der sterile Theil zeigt im Wesentlichen denselben Bau wie der fertile, nur dass die Trama nicht mit hymenialen Elementen bekleidet ist und dementsprechend auch kein Capillitium bildet. Die Capillitiumfasern sind langgestreckt, gekrümmt, unregelmässig verästelt, an den Enden fein ausgezogen, sonst überall von ungefähr gleichem Durchmesser, mit Tüpfeln versehen, scheidewandlos oder doch nur hier und da ein Septum zeigend. Am Scheitel der birnförmigen Basidien entstehen stets 4 lange, feine Sterigmen (Fig. 87, VIII), deren oberer Theil bei der Reife den kugeligen Sporen in ähnlicher Weise anhängen bleibt wie bei *Bovista* (Fig. 87, V).

Der gemeinste Repräsentant ist der in Wäldern, Gebüsch, auf Erde und Baumwurzeln im Sommer und Herbst häufige *Lycoperdon pyriforme* SCHAEFF. Seine meist büschelig auftretenden, gestreckt birnförmigen Fruchtkörper (Fig. 87, VI) zeigen die äussere Peridie, die im Alter bräunlich wird und sich an der Spitze mit einem kleinen Loche öffnet, von vergänglichen Schüppchen besetzt, während der sterile Theil der Gleba sich gegen den fertilen etwas kegelig vorwölbt (Fig. 87, VII).

Riesige, bis  $\frac{1}{2}$  Meter und darüber im Durchmesser haltende rundliche Fruchtkörper entwickelt der Riesenbovist *L. Bovista* L., der im Jugendzustande essbar und wohlschmeckend ist.

### Gattung 3. *Geaster* MICH. Erdstern.

Ihre Repräsentanten differiren wesentlich von den Bovisten und Lycoperden: erstens durch einen complicirteren Bau der Peridie, zweitens durch den Umstand, dass die äussere, dicke Peridie vom Scheitel her sternförmig aufreisst (Fig. 87, IX—XI), was im Wesentlichen auf der mechanischen Function derjenigen Schicht beruht, die man als Palissadenschicht bezeichnet; drittens auf der glatten Ablösung der äusseren von der inneren Peridie, welche Letztere nur am Grunde mit der Ersteren in Verbindung bleibt und dabei entweder gestielt oder sitzend ist; viertens durch die Ausbildung ein oder mehrerer Mündungen, die meist besonders organisirt sind, zahnartige Bewimperung oder einen gefalteten Saum zeigen, bei einigen Arten durch unregelmässiges Aufspringen am Scheitel entstehen. Das Capillitium ist entweder in Form von isolirten, schlank spindelförmigen, stark verdickten, meist einfachen Fasern vorhanden, oder seine Hyphen stellen ein reich verzweigtes Netzsystem von querwandlosen, verdickten Röhren dar, welche der inneren Peridie angewachsen sind.

Die *Geaster*-Arten leben namentlich in Nadelwäldern, sandigen Boden liebend. Einige von NOAK untersuchte Arten (*G. fimbriatus* und *fornicatus*) umhüllen mit ihrem Mycel die Wurzeln von Coniferen und bewirken an diesen Mycorrhizen-Bildungen (vergl. pag. 536), auch produciren sie oxalsauren Kalk, der sowohl am Mycel als an den Fruchtkörpern zur Ausscheidung kommt.

*G. hygrometricus* PERS. Hygroskopischer Erdstern. In Nadelwäldern und auf sandigem Boden unter Gebüsch häufig. Die äussere Peridie ist kräftig entwickelt, steif, beim Öffnen spaltet sie sich in etwa 7—20 Lappen, breitet sich beim Befeuchten aus, um sich beim Eintrocknen wieder um die innere Peridie zusammenzuschliessen. Letztere sitzt der äusseren auf und ist mit einer sternförmig oder auch unregelmässig sich öffnenden Mündung versehen. Das Capillitium bildet ein zusammenhängendes Netz dickwandiger Fasern. Bezüglich der Entwicklung und Differenzirung der Fruchtkörper hat DE BARY<sup>1)</sup> folgendes ermittelt: Junge nur erst erbsengrosse Exemplare bestehen auf dem Querschnitt aus gleichförmigem, weichem, lufthaltigen Gewebe zarter septirter Hyphen. Sie wachsen dann unter der Erdoberfläche zu nussgrossen

<sup>1)</sup> Morphol. pag. 340.

rundlichen Körpern heran, welche nun bereits in die Peridie und Gleba differenziert erscheinen. Erstere lässt kurz vor der Reife 6 Schichten erkennen (Fig. 87, IX). Zu äusserst einen flockig-faserigen, bräunlichen Ueberzug, der sich einerseits in die den Boden durchwuchernden Mycelstränge fortsetzt, andererseits in die äussere Faserschicht übergeht: eine dicke, derbe, den ganzen Körper überziehende braune Haut (Fig. 87, IXa). Auf diese folgt nach innen eine weisse Schicht (Fig. 87 IXb), welche an der Basis des Fruchtkörpers besonders mächtig ist und sich hier in die innere Peridie unmittelbar fortsetzt (innere Faserschicht). Auf letztere folgt die Palissadenschicht (Fig. 87, IXc), die, von knorpelig-gallertartiger Consistenz, aus gleichhohen, rückenlos mit einander verbundenen Hyphenzweigen besteht, welche senkrecht zur Faserschicht liegen und in bogigem Verlauf von dieser entspringen. Die Zellwände der Palissadenschicht sind stark verdickt, geschichtet und sehr quellbar. Von dieser Schicht nach innen folgt eine weisse Gewebslage, deren innerste Region die innere Peridie darstellt (Fig. 87 IXe), während die äussere, die Spaltschichte, aus weichen, locker verwebten, in die innere Peridie vielfach übergehenden Hyphen besteht. Ist der Pilz ganz reif, so reissst bei Einwirkung von Wasser, infolge der Quellung der Palissadenschicht, die äussere Peridie vom Scheitel aus sternförmig in mehrere Lappen auf (Fig. 87, XI), welche sich zurückschlagen, sodass ihre von der Palissadenschicht bedeckte Oberfläche convex wird. Die Spaltschicht wird hierbei zerrissen und ihre Elemente bleiben als vergängliche Flocken theils der Palissadenschicht, theils der inneren Peridie anhängen.

### Familie 3. Lycoperdaceen; Bovistartige Bauchpilze.

Während die Fruchtkörper der Hymenogastreen und Sclerodermeen, wie wir sahen, trüffelähnliche Früchte besitzen, ist dies bei der vorstehenden Familie nicht der Fall. Die Fruchtkörper zeigen im fertigen Zustande eine höhere Ausbildung, als bei jenen Familien, zunächst in Bezug auf die Peridie, denn diese ist deutlich differenziert in eine äussere und eine innere Peridie. Erstere zeigt bei *Bovista* und *Lycoperdon* einfachen, bei *Geaster* und *Sphaerobolus* aber complicirteren Bau, indem sie hier aus mehreren, anatomisch und functionell verschiedenen Schichten zusammengesetzt ist. Die innere Peridie wird immer in Form einer derben, schwer zerreisbaren Haut entwickelt, die einen wirksamen Schutz für die hymenialen Elemente abgibt. Sie öffnet sich gewöhnlich an der Spitze, durch unregelmässiges Zerreißen oder in einer besonders ausgebildeten Mündung. Die äussere Peridie, sofern sie einfach ist, löst sich gewöhnlich in Fragmenten (*Bovista*, *Lycoperdon*, *Tylostoma*), bei complicirterem Baue (*Geaster*, *Sphaerobolus*) aber als einheitliches Gebilde von der inneren Peridie ab, wobei sie vom Scheitel her sternförmig aufreissst.

Was ferner das von den Peridien umschlossene Fruchttinnere anlangt, so stellt es entweder ein in allen Theilen fertiles Gewebe (Gleba) dar (*Bovista*, *Geaster*), oder es ist in die Gleba und ein steriles Gewebe differenziert (*Lycoperdon*, *Tylostoma*), aus welchem sich bei *Tylostoma* ausserdem noch eine später sich stark streckende Gewebspartie, die als Stiel fungirt, herausmodellirt. Die Gleba erscheint gekammert. Ihr Tramagewebe löst sich später auf, nachdem gewisse fädige Theile derselben sich zu Capillitiumfasern entwickelt haben, die nur bei *Sphaerobolus* fehlen. Sie sind bei der Fruchtreife entweder frei und unverzweigt (*Geaster fornicatus*) oder stellen mycelähnliche Systeme dar (*Bovista* Fig. 85), oder sie erscheinen unregelmässig verästelt und bilden ein zusammenhängendes Netz, was dann mit der Peridie in Verbindung steht. (*Lycoperdon*, *Geaster hygrometricus*). Die Glebakammern werden entweder vom Hymenium überkleidet, sodass in jeder Kammer ein Hohlraum bleibt, oder die Kammern werden von Basidientragenden Hymenialknäueln ausgefüllt (*Tylostoma*). Den Basidien ist birnförmige oder dick keulige, seltener cylindrische Form eigen.

Es werden 2, 4 oder mehr Sterigmen von grösserer oder geringerer Länge gebildet, entweder nur in der Nähe des Scheitels der Basidie, oder auch an den Flanken derselben. Zur Reifezeit stellt das Fruchttinnere eine staubige Masse dar. Entwicklungsgeschichtlich sowie in Bezug auf die feinere Anatomie fehlen fast durchweg genauere Untersuchungen. Ausser den Basidien producirenden Früchten können noch Gemmen gebildet werden (bisher nur bei *Sphaerobolus* gefunden), einfache Conidienbildungen kennt man nicht.<sup>1)</sup>

#### Gattung 4. *Tylostoma* PERS. Stielbovist.<sup>2)</sup>

An unterirdischen Mycelsträngen entstehend und wahrscheinlich aus den von SCHRÖTER beobachteten Sclerotien hervorsprossend, ähneln die fertigen Fruchtkörper gestielten Lycoperdonfrüchten (Fig. 88, X). Abweichend von *Geaster* und übereinstimmend mit *Bovista* und *Lycoperdon* ist die Peridie nur in zwei Schichten (äussere und innere Peridie) von im Wesentlichen demselben Baue wie bei letztgenannten Gattungen differenzirt. Auch in dem Baue des Fruchttinnern zeigt sich eine gewisse Uebereinstimmung mit *Lycoperdon*, insofern ein oberer fertiler Theil (Gleba) sich von einem unteren sterilen sondert (Fig. 88, IX). In dem Letzteren nun aber wird ein rundlicher Gewebecomplex herausmodellirt, welcher aus sehr streckungsfähigem Gewebe besteht (Fig. 88, IXc) und sich in Folge dessen später zu dem relativ langen Stiel entwickelt, der die Peridie über das Bodenniveau hervorhebt (Fig. 88, IXc). Das Resultat dieses Vorgangs ist, dass die Peridie im untersten Theile ringförmig einreiss und ihr basales Stück am Grunde des Stieles sitzen bleibt. Characteristischer Weise zeigt die Gleba keine ausgesprochene Kammerung, sondern Zusammensetzung aus Hyphenknäueln, deren Enden keulige, resp. cylindrische, also anders wie bei *Lycoperdon*, *Bovista* und *Geaster* geformte Basidien bilden, jede mit 4 kurzen Sterigmen ausgestattet, die nur zum Theil in der Nähe des Scheitels, z. Thl. aber an den Flanken entspringen, hierdurch an *Scleroderma* erinnernd (Fig. 88, XI). An den Sterigmen werden kugelige, mit Wärrchensculptur versehene Sporen abgeschnürt. Die *Tylostoma*-Frucht zeigt ferner ein reiches, mit der Peridie verwachsenes Capillitiumnetz, das in seiner Ausbildung sehr an *Geaster hygrometricus* erinnert. Die Ausbildung der Gleba schreitet von dem Scheitel nach der Basis vor.

*Tylostoma mammosum* (MICHEL) (Fig. 88, VIII—IX) bewohnt lehmigen und sandigen Boden und ist namentlich auf Lehmmauern nicht selten, in der kälteren Jahreszeit fructificirend. Die lehmfarbige Peridie scheint etwa kugelig, mit papillenartiger oder röhrenförmiger Mündung versehen, die eine scharf umschriebene Oeffnung erhält, 6—12 Millim. breit, auf mehrere Centimeter langem, schmalem, röhrenförmigem Stiele stehend. Zur Reifezeit verwandelt sich die Gleba in eine lehmfarbene, aus 4—5 Mikr. dicken Sporen bestehenden Staubmasse, die durchsetzt ist mit dem Netzgerüst der eben so gefärbten, aus anastomosirenden und an den zahlreichen Querwänden aufgetriebenen Capillitiumfasern.

<sup>1)</sup> Literatur: VITTADINI, C. Monographia Lycoperdineorum Taurinorum Mem. delle Acad. Torino tom V. 1842. — TULASNE, L. R. u. Ch. De la fructification des Scleroderma comparée à celle des Lycoperdon et des Bovista. Ann. sc. nat. sér. 2 t. XVII. u. Sur les genres Polysaccum et Geaster. Daselbst t. XVIII. — BONORDEN, die Gattungen Lycoperdon u. Bovista. Bot. Zeit. 1857. pag. 593. — R. HESSE, Mikroskopische Unterscheidungsmerkmale der Lycoperdaceengenera. PRINGSH. Jahrb. Bd. X. pag. 384. — DE BARY, Vergl. Morphologie pag. 335. ff.

<sup>2)</sup> Literatur: VITTADINI, Monographia Lycoperdineorum Taurinorum. Mem. delle Acad. Torino. tom. V. 1842. — SCHRÖTER, J. Ueber die Entwicklungsgeschichte und die systematische Stellung von *Tylostoma* PERS. (Beitr. z. Biol. d. Pflanzen herausgegeben von COME Bd. II. Heft 1, 1876). Vergl. auch DE BARY, Morphol. pag. 351.

Gattung 5. *Sphaerobolus* TODE.

Sie weist zwar einen ähnlichen complicirten Bau der Peridie, auch ein ähnliches sternförmiges Aufreissen derselben wie bei *Geaster* auf, allein bezüglich des sporenbildenden Apparates treten erhebliche Unterschiede hervor: erstens insofern, als sich derselbe schliesslich von der Peridie ganz ablöst, eine freie Kugel bildend, die durch einen besonderen Schnellmechanismus hinweggeschleudert wird; zweitens darin, dass der genannte Apparat nicht aufspringt und seine Gleba weder Capillitien bildet, noch staubig wird; endlich durch die Gemmenbildung und Schleimzellbildung in der Gleba. Fructification in einfachen Conidienträgern unbekannt. Der einzige Repräsentant ist:

*Sphaerobolus stellatus* TODE. Sternförmiger Kugelschleuderer (Fig. 55). Lebt auf toten, feucht liegenden Aestchen, sowie auf Hasen- und Kaninchenkoth und lässt sich auf zusammengehäuften Holzfragmentchen, namentlich auch feuchten Sägespänen künstlich leicht züchten. Auf und in diesen Substraten entwickelt er strangförmige, oft selbst hautartige Mycelien (Fig. 55, *Ima*), die im Freien zur Herbstzeit zahlreiche kleine, etwa senfkorngrosse, 2—3 Millim. im Durchmesser haltende Früchte produciren (Fig. 55, I). Die Hülle der letzteren reisst bei der Reife vom Scheitel her kelch- oder sternförmig ein (Fig. 55, II III) und zeigt von oben betrachtet in der Mitte eine relativ stattliche Kugel, den sporentragenden Apparat, der von der gelbrothen Innenseite der Hülle sich als dunkler Körper abhebt. Einige Zeit nach dem Sichöffnen der Peridie stülpt sich die innere Schicht derselben nach aussen (Fig. 55, IV *p*) und der kugelige Körper wird in Folge hiervon weit weggeschnellt.

Wie die Untersuchungen PIETRA's<sup>1)</sup> und die noch eingehenderen E. FISCHER's<sup>2)</sup> gelehrt haben, macht sich in dem Baue des kurz vor der Reife und Oeffnung stehenden Fruchtkörpers, speciell der Peridie, eine weitgehende Differenzirung geltend und zwar lassen sich an derselben auf dem axilen Längsschnitt 4 Schichten unterscheiden: 1. die Mycelialschicht, 2. die pseudoparenchymatische Schicht, 3. die Faserschicht und 4. die Palissadenschicht.

Die Mycelialschicht (Fig. 55, III V VI VII bei *m*) umgiebt die übrigen Lagen als eine Hülle von relativ beträchtlicher, am Scheitel aber meist etwas geringerer Mächtigkeit. Sie baut sich auf aus Hyphen, deren Membranen, namentlich in der mehr nach innen gelegenen Region, stark vergallerten. Die darauf folgende Parenchymatische Schicht (Fig. 55, III V VI VII bei *p*) besteht aus weitlumigeren Hyphen in so dichter Anordnung, dass auf Schnitten ein mehr pseudoparenchymatisches Gefüge resultirt, das ausgesprochener hervortritt im scheitelständigen Theile, als in dem nach der Basis zu liegenden, indem hier die Elemente mehr peripherisch gestreckt resp. radial abgeplattet erscheinen. Zwischen Parenchym- und Mycelialschicht vermittelt übrigens eine Zone von Fäden, die zur Oberfläche parallele Lagerung zeigen und daher eine leichte Trennung beider Schichten ermöglichen. Nach innen zu ist die pseudoparenchymatische Schicht scharf abgegrenzt durch die Faserschicht (Fig. 55, III V VI VII bei *f*). Sie besteht aus englumigen, engverflochtenen, der Kugeloberfläche parallel verlaufenden Fäden; in der Scheitelregion zeigt sie nur ganz schwache Entwicklung. In ihrer Structur sehr ausgeprägt ist die Palissadenschicht (Fig. VI VII *c*), die kurz vor dem Oeffnen des Fruchtkörpers aus weiten, lückenlos an einander schliessenden Zellen

<sup>1)</sup> Botanische Zeitung 1870, No. 43 ff.

<sup>2)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Gastromyceten. Bot. Zeit. 1884. No. 28—31.



besteht, welche dadurch characterisirt sind, dass sie in Richtung des Radius gestreckt erscheinen. Nach dem Centrum der Frucht hin schliessen sich kürzere, den Uebergang zur Wandung des sporenbildenden Apparates darstellende Zellen an. An dem der Basis der Frucht entsprechenden Theile bemerkt man übrigens eine Durchbrechung der Palissadenschicht, gebildet durch eine Fortsetzung der Faserschicht (Fig. 55, V VI). Im scheitelständigen Theile der Frucht geht die Palissadenschicht in ein aus isodiametrischen, dabei orangerothen Zellen gebildetes Gewebe über.

An die eben characterisirte Fruchthülle schliesst sich nun der Sporen erzeugende Apparat an (unpassenderweise auch als Sporangium bezeichnet). Er stellt, wie bereits erwähnt, ein kugeliges Gebilde dar, welches aus einer an die Peridie grenzenden dünnen Hyphenlage und aus der Gleba besteht. Letztere wird in der Jugend durch schmale, luftführende Tramaplatten in Kammern getheilt und diese ausgefüllt von basidientragenden Seitenzweigen der Trama. An den bauchig-keuligen Basidien entstehen 5—7 fast sitzende Sporen. Von einem gewissen Zeitpunkte an zeigen sich viele Zellen der Trama und der basidientragenden Zweige (Hymenium) theils zu Gemmen theils zu blasigen Schleimzellen umgewandelt, während die sonstigen Elemente der Gleba durch Vergallertung zu einem zähen, klebrigen Schleime umgewandelt werden, was bis zu einem gewissen Grade auch von der die Gleba überziehenden Hyphenschicht gilt. Die Gemmen, bald einzeln, bald als Reihengemmen auftretend, sind dünnwandig und mit reichem, stark lichtbrechenden Inhalt versehen. Sie lassen sich durch Zerdrücken des sporenbildenden Apparats isoliren und keimen leicht zu Mycelien aus.

Zur Reifezeit öffnet sich nun die bis dahin geschlossene Peridie, indem sie, wie bereits angegeben, vom Scheitel her sternförmig aufreisst und nun den sporentragenden Apparat sehen lässt (Fig 55, II III). Das Ganze gleicht jetzt einem winzigen Erdstern (Geaster) Jener Vorgang des Aufreissens beruht nun nach FISCHER darauf, dass die Palissadenschicht, die nur am Scheitel mit der übrigen Peridie fest verwachsen ist, fortgesetztes Flächenwachsthum erhält, während die übrigen Lagen der Hülle ein solches nicht aufweisen. Die auf jenem Wege hervorgerufene, relativ bedeutende Spannung der Palissadenschicht muss nothwendigerweise den Scheitel, der nach dem angegebenen Bau einen *locus minoris resistentiae* darstellt, zum Bersten bringen. Die ziemlich regelmässig sternförmig erfolgende Form des Aufreissens hat wohl darin ihren Grund, dass der Druck ein allseitiger ist. In der Regel reisst die Peridie nicht tief ein, wohl weil die zähe Faserschicht dies hindert; allein in einzelnen Fällen berstet die Peridie auch in ihrer ganzen Länge. Die Folge jener Vorgänge ist zunächst, dass der Sporen tragende Apparat freigelegt wird, wahrscheinlich hat sich schon vorher das Gewebe seiner umhüllenden Schicht gegen die Palissadenschicht gelockert.

Die Spannung der Palissadenschicht wirkt nun aber durch fortgesetztes tangentiales Wachsthum bald noch stärker, sodass sich dieses Gewebe sammt der ihr dicht anhaften bleibenden Faserschicht gegen das Parenchymgewebe hin lockert, und sich schliesslich Palissaden- und Faserschicht, gleichsam wie ein einheitliches Gewebe von der Parenchymschicht ablösen und dann im Nu convex vorstülpen (Fig. 55, VII). Die hierbei entwickelte Kraft ist so stark, dass ein kleiner, deutlicher Knall erfolgt, und der kugelige Sporenapparat wie ein Geschoss auf eine weite Strecke — bisweilen über 1 Meter weit — fortgeschleudert wird.





(B. 697.)

Fig. 88.

I Ein Aststückchen mit einem jungen *a*, einem älteren noch geschlossenen *b* und zwei bereits geöffneten Fruchtkörpern von *Crucibulum vulgare* in natürl. Gr. II Ein Fruchtkörper im medianen Längsschnitt; *K* Glebakammern im Durchschnitt, *g* Gallertgewebe, *st* Stiel der Glebakammern; *a* *b* Lagen der Peridie; etwa 5 fach vergr. III *Cyathus vernicosus* schwach vergr. IV ebenso, im Längsschnitt. V Glebakammer im Durchschnitt, *st* Stielartiger Hyphenstrang. *i* innerer Hohlraum, *d* Basidienschicht. *b* innere Hüllschicht, *a* äussere Hüllschicht, *c* Grenzschicht zwischen beiden; ca. 40 fach. VI *Polysaccus*-Fruchtkörper etwa einhalb fach. VII Stück eines Querschnitts durch einen solchen, *a* äussere Peridie, *b* innere Peridie, gebildet aus zusammengedrückten Glebakammern, *c* ausgebildete Glebakammern; stärker vergr. VIII—XI *Tylostomma mammosum*; VIII Fruchtkörper von aussen, IX im Durchschnitt, *a* äussere, *b* innere Peridie, *d* Gleba, *c* Stiel. X Fruchtkörper mit gestrecktem Stiel im Längsschnitt, Bezeichnung wie bei IX. XI Basidie mit 4 kurzen Sterigmen und 4 Sporen; stark vergr.

Sobald sich dieser Prozess abgespielt hat, biegen sich die Zähne der Peridie, die bis dahin durch den Druck der Palissadenschicht nach auswärts gebogen waren, zurück, sodass sie jetzt senkrecht stehen (Fig. 55, IV) resp. nach einwärts gekrümmt sind.

Da der sporenbildende Apparat gallertiges Aussengewebe zeigt, so heftet er sich an benachbarte Gegenstände, an die er gerade anfliegt (Pflanzentheile,

Steine, Thierkörper) fest an und trocknet schliesslich ein, hornartig fest werdend. Er scheint sich nicht zu öffnen und nur durch den Einfluss der Atmosphärien allmählich aufzulösen, wobei die Sporen und Gemmen frei werden mögen. Auf feuchten Nährsubstraten treibt er leicht Mycelfäden und Stränge, an denen sich dann wieder Fruchtkörper entwickeln.

Bezüglich des Entwicklungsganges des Fruchtkörpers, der noch genauer zu studiren ist, sind die Einzelheiten bei FISCHER zu finden. In physiologischer Beziehung sei zunächst hervorgehoben, dass, wie E. FISCHER (l. c. pag. 449) fand, »durch Lichtabschluss das Wachsthum der Fruchtkörper gehemmt wird, aber für das Oeffnen derselben das Licht keineswegs nothwendig ist;« ferner, dass nach BREFELD's<sup>1)</sup> Versuchen die Anlage der Fruchtkörper nur bei Lichtzutritt erfolgt und zwar sind die stärker brechenden Strahlen die wirksamen. Einmal im Licht angelegt und in der Entwicklung bis zu einem gewissen Grade gefördert, kommen die Fruchtkörper auch im Dunkeln zur Reife, indessen langsamer als im Licht. Die Anlage und Ausbildung der Mycelstränge dagegen steht nach BREFELD nicht in Abhängigkeit zum Licht.

Sonst ist von physiologischen Eigenschaften erwähnenswerth die Production eines gelben, fettartigen Körpers in den Zellen der Peridie<sup>2)</sup>. Ob derselbe etwa zu den Lipochromen gehört, bleibt noch zu ermitteln. Ausserdem producirt der Pilz nach E. FISCHER oxalsauren Kalk, der theils auf den Hyphen der Mycelstränge, theils auf denen der äusseren Peridie, theils endlich in der Gleba auskrystallisirt. Endlich wird in den Zellen der Palissadenschicht nach F. reichlich Glycogen producirt.

#### Familie 4. Nidularieen Fr. Nestfrüchtige Bauchpilze<sup>3)</sup>.

Diese kleine Familie besitzt Basidienfrüchte, welche schon in ihrem makroskopischen Bau von denen anderer Gastromyceten sehr wesentlich abweichen. Im reifen Zustande weisen sie eine zwei bis mehrschichtige Peridie auf, welche die Form eines Töpfchens, Becherchens, Kelches nachahmt und eine nicht grosse Anzahl linsenförmiger Körper von wenigen Millimetern Durchmesser umschliesst (Fig. 88, V—IV). Sonach sieht das Ganze einem Vogelnest (*nidus*) einigermaassen ähnlich. Jene linsenförmigen Körperchen stellen relativ grosse Glebakammern dar (Fig. 88, II $\delta$ ), welche denen von *Polysaccum* (Fig. 88, VII $\epsilon$ ) am meisten entsprechen, nur dass sie minder zahlreich auftreten. Sie bestehen aus einer zweischichtigen resp. dreischichtigen Hülle (*Peridiole*) und einem die Innenfläche derselben auskleidenden Hymenium, das seinerseits eine Lage von viersporigen Basidien repräsentirt, die untermischt sind mit Paraphysenartigen Elementen. Capillitiumbildung fehlt. Bei gewissen Vertretern sieht man am Grunde der reifen Glebakammern je einen rundlichen Gewebeknäuel (Fig. 88, II $\nu$ st), der mit der Peridie in Verbindung steht und bei Zutritt von Wasser sich bedeutend

<sup>1)</sup> Untersuchungen aus dem Gesamtgebiete der Mycologie. Heft VIII pag. 288—290.

<sup>2)</sup> DE BARY, Vergl. Morphologie pag. 8.

<sup>3)</sup> Literatur: J. SCHMITZ, Ueber Cyathus. Linnaea Bd. 16 (1842). — TULASNE, Recherches sur l'organisation des Nidulariées. Ann. sc. nat. 3. Sér. I (1844). — J. SACHS, Morphologie des Crucibulum vulgare Tul. Bot. Zeit. 1855. — R. HESSE, Keimung der Sporen von *Cyathus striatum*. Pringsh. Jahrb. Bd. X, p. 199. — E. EIDAM, Keimung und Entwicklung der Nidulariaceen. COHN's Beitr. z. Biol. II. — BREFELD, Botan. Untersuchungen über Schimmelpilze III, p. 174. — DE BARY, Morphol. p. 343.

SCHIMM, Handbuch der Botanik. Bd. IV

zu verlängern vermag. Er dient offenbar dazu, die Glebakammern aus dem Innern der geöffneten Früchte herauszubefördern.

Die in der Jugend selbstverständlich geschlossenen und hier rundlich, keulenförmig oder cylindrisch gestalteten Früchte öffnen sich bei der Reife entweder in der Weise, dass sie vom Scheitel her aufreissen, oder indem ein oberer deckelartiger Theil zerfällt oder abspringt.

Das Fruchttinnere, soweit es die Glebakammern umschliesst, besteht in der Jugend aus einem gallertigen Hyphengewebe, das aber im Alter eintrocknet und verschwindet, sodass die Glebakammern schliesslich freidaliegen. Aus letzteren werden die Sporen, wie es scheint, durch Verwitterung der Peridiole frei. Im Gegensatz zu anderen Gastromyceten keimen sie leicht (in alkalischen Nährflüssigkeiten, wie Mistdecoct), kräftige, strangartige Mycelien entwickelnd. Bei schlechter Ernährung bilden die Mycelhyphen Gemmen. Andere Fructificationformen sind unbekannt. Die Nidulariaceen bewohnen faulende Pflanzentheile, besonders Aestchen, alte Baumstümpfe und Hölzer, an welchen sie im Herbst fructificiren.

#### Gattung 1. *Crucibulum* TUL.

Die Früchte sind anfangs eiförmig, später cylindrisch, schliesslich oben etwas erweitert. Die Peridie ist am Scheitel von einem kreisförmigen Deckel geschlossen, der schliesslich obliterirt. Die linsenförmigen Sporangien zeigen den erwähnten Gewebestrang.

*Crucibulum vulgare* TUL. (Fig. 88, I—V). stellt die bei uns gemeinste Nidulariee dar. Entwicklungsgeschichtlich ist sie namentlich von SACHS studirt worden, später hat BREFELD Ergänzungen resp. Berichtigungen geliefert.

Macht man einen axilen Längsschnitt durch eine fast reife Frucht und bringt diese in Wasser, so erkennt man, dass dieselbe, wie bei jedem anderen Gastromyceten, aus einer Peridie (Fig. 88, IIabc) und aus der Gleba (Fig. 88, IIg) besteht. Letztere ist wiederum differenzirt in ein gallertiges Gewebe und in mehrere bohnen- oder nierenförmige Glebakammern (Fig. 88, IIk), welche in jenes eingebettet liegen und in der Einbuchtung einen weissen Ballen (Fig. 88, Vst) zeigen. Unter Anwendung einer stärkeren Vergrösserung zeigt sich eine solche Glebakammer aus 3 Schichten zusammengesetzt: einer inneren, der Hymenialschicht (Fig. 88, Vd), welche aus Basidien (4sporigen) und Paraphysen besteht und einen lufthaltigen Raum (Fig. 88, Vi) umschliesst; ferner ein die Hymenialschicht umschliessendes Hüllgewebe von ziemlicher Dicke (Fig. 88, Vc) aus dicht verflochtenen und nach aussen hin (bei b) gebräunten Hyphen gebildet, und endlich einer äussersten, dünnen lockerfädigen Hyphenlage (Fig. 88, Va). Beide Schichten bilden die Peridiole und gehen in der Einbuchtung des nierenförmigen Ganzen in einander über. Das Hyphengewebe, in welchem die Glebakammern liegen, ist zur Zeit der Reife stark gallertig und luftleer. An jener Einbuchtung sieht man einen runden Ballen, der aus nicht vergallerteten dünnen, in den Zwischenräumen Luft führenden, verdickten Hyphen besteht, die zusammengefaltet liegen und sich strangartig nach der Peridie hinziehen (Fig. 88, Vst). Die letztere besteht im unteren Theile aus 2 bis 3 Schichten (Fig. 88, IIabc), welche aber am Scheitel in eine einzige Schicht übergehen. Sie sendet ferner zahlreiche Hyphen nach aussen, in ihrer Gesammtheit einen dichten, braunfilzigen Ueberzug bildend.

Die Entstehung der Fruchtkörper erfolgt in der Weise, dass auf dem Mycel zunächst ein kleines Flöckchen weisser, verzweigter Fäden entsteht, die sich von der Mitte aus allmählich zu einem dichten, rundlichen Knäuel verflechten. Durch

Einfügung neuer Elemente wächst dasselbe zu einem eiförmigen bis cylindrischen Körper heran. Schon in dem Stadium, wo der Fruchtkörper noch rundlich erscheint, werden nach auswärts gerichtete Hyphenzweige gebildet, welche eine bräunliche, dichte Behaarung darstellen. Während sich die peripherischen Theile der Fruchtanlage dicht verflechten und bräunen und auf diese Weise die Peridie formirt wird, bleibt das Gewebe des Fruchttinnern (Gleba) zunächst lufthaltig. Bald beginnt nun hier eine Differenzirung aufzutreten in dem Sinne, dass gewisse Parteen verschleimen und luftfrei werden; gleichzeitig beginnen sich dichtere Stellen nesterartig aus der Gallertmasse abzuheben: es sind die jungen Glebakammern. In ihrer Mitte sieht man zunächst einen lichthellen Streif auftreten, der später zu der Höhlung wird, wahrscheinlich durch Auflösung der central gelagerten Hyphen. Später bilden sich die Hymenialschicht und die beiden Hüllschichten. Die äussere obliterirt im Alter meistens in Folge ihrer Zerbrechlichkeit, sodass nur die innere zurückbleibt. Gegen die Reifezeit hin wächst der scheitelständige Theil der Peridie sehr stark in tangentialer Richtung, sodass er aus der früher gerundeten Form in die flache übergeht und die ursprünglich vorhandenen Haare abgestossen werden. Jetzt erscheint er nur noch als eine bleiche dünne Haut, welche später zerreist und schwindet. In dem nunmehr offenen Becher trocknet das die Glebakammern umgebende Gallertgewebe ein und zieht die letzteren in den Grund des Bechers hinein. Bei Wasserezutritt dehnt sich nun der Nabelknäuel sammt dem Strang beträchtlich in die Länge, die Gestalt eines Stranges annehmend, und hierdurch werden die Glebakammern aus dem Bechergrunde dem Rande zugeschoben, von wo sie vielleicht durch Thiere weiter befördert werden. Die Glebakammern springen nicht auf und es scheint, als ob nur durch Verwesung der Hülle die Sporen in Freiheit gesetzt werden könnten, wenn die Behälterchen nicht etwa von Thieren gefressen werden, was bis jetzt nicht beobachtet wurde.

#### Ordnung IV. Phalloïdeen oder Hutpilz-ähnliche Bauchpilze<sup>1)</sup>.

Sie bilden eine ganz eigenartige, hochorganisirte, zwischen Gastromyceten und Hymenomyceten vermittelnde Gruppe, welche einerseits durch eine weitgehende Gewebe-Differenzirung des Fruchtkörpers, andererseits dadurch charakterisirt ist, dass der Basidiosporen bildende Apparat (Gleba) zur Reifezeit durch die Peridie hindurchbricht, getragen und hinausgeschoben durch einen gerüstartigen, stark streckungsfähigen Körper (Träger oder *Receptaculum*), der entweder als centraler Stiel oder als ein Theil der inneren Peridie entsteht. Im ersteren Falle sitzt die Gleba dem Träger von aussen, im letzteren von innen auf. Zur

<sup>1)</sup> Literatur. Ausser den unten citirten Schriften VON CORDA, DE BARY und VAN BAMBEKE sind anzuführen: ED. FISCHER, zur Entwicklungsgeschichte des Fruchtkörpers einiger Phalloïdeen. Ann. du jardin botanique de Buitenzorg. Vol. VI (1886) pag. 1—51 tab. I—V. Derselbe Versuch einer systematischen Uebersicht über die bisher bekannten Phalloïdeen. Berlin 1886. Derselbe, Bearbeitung der Phalloïdeen in SACCARDO's Sylloge Bd. VII. — VON SCHLECHTENDAL. Eine neue Phalloïdee nebst Bemerkungen über die ganze Familie derselben. Linnaea, Bd. 31, pag. 115 (1861) — ROSSMANN, Beitrag zur Entwicklungsgeschichte des Phallus impudicus. Bot. Zeit. 1853, pag. 185—193. — RABENHORST's Kryptogamenflora Bd. I, Pilze bearbeitet von WINTER. — SCHRÖTER, die Pilze, in: Kryptogamenflora von Schlesien Bd. III. — ED. FISCHER, Untersuchungen zur vergleichenden Entwicklungsgeschichte und Systematik der Phalloïdeen. Denkschr. d. schweizer. naturf. Gesellschaft Bd. 32. I. 1890.

Reifezeit löst sich die Gleba zu einer schleimigen, abtropfenden Masse ab. Sterigmenbildung fehlt: die Sporen werden von der Basidie direct abgeschnürt.

Das Gros der Phalloideen ist an heisses Klima gebunden und daher in Südamerika, Australien, Südafrika heimisch. Auch Nordamerika hat viele Vertreter aufzuweisen, während bei uns nur wenige Arten vorkommen. Man kennt im Ganzen 79 Species, die sich auf 11 Gattungen vertheilen.

*Phallus impudicus* L., Stinkschwamm. Diese in Laubwäldern, Nadelwäldern, Hecken, Gärten häufige, in Fig. 89 dargestellte Species gehört zwar zu den schönsten und stattlichsten Erscheinungen unserer Pilzflora, ist aber durch den Umstand, dass sie zur Reifezeit flüchtige Substanzen von äusserst widerlichem, aasartigen Geruche producirt und sich dadurch schon auf weite Strecken hin unangenehm bemerkbar macht, beim Laien wenig beliebt.

Die Keimung der Sporen ward noch nicht beobachtet. Das im Boden hinkriechende, aus faulenden Pflanzentheilen seine Nahrung entnehmende Mycel entwickelt sich in Form von kräftigen, vielverzweigten, weit hin kriechenden und wahrscheinlich perennirenden Strängen (Fig. 89 I, II $m$ ), die eine Länge von mehreren Fuss und eine Dicke bis zu 2—3 Millim. erreichen. Ueber ihren Bau ward bereits auf pag. 294 berichtet. Sobald dieses System genügend erstarkt ist, was in früheren oder späteren Theilen des Sommers, bisweilen auch erst im Herbst der Fall ist, schreitet der Pilz zur Production von Fruchtkörpern, die zunächst als kleine, etwa 1 Millim. im Durchmesser haltende Knötchen an den Mycelsträngen entstehen, dann zu erst erbsen-, später haselnuss-, endlich hühner- bis gänseeei-grossen Gebilden werden (Fig. 89, I, II) und in diesem Zustande im Volksmunde »Hexenei« oder »Teufelsei« heissen.

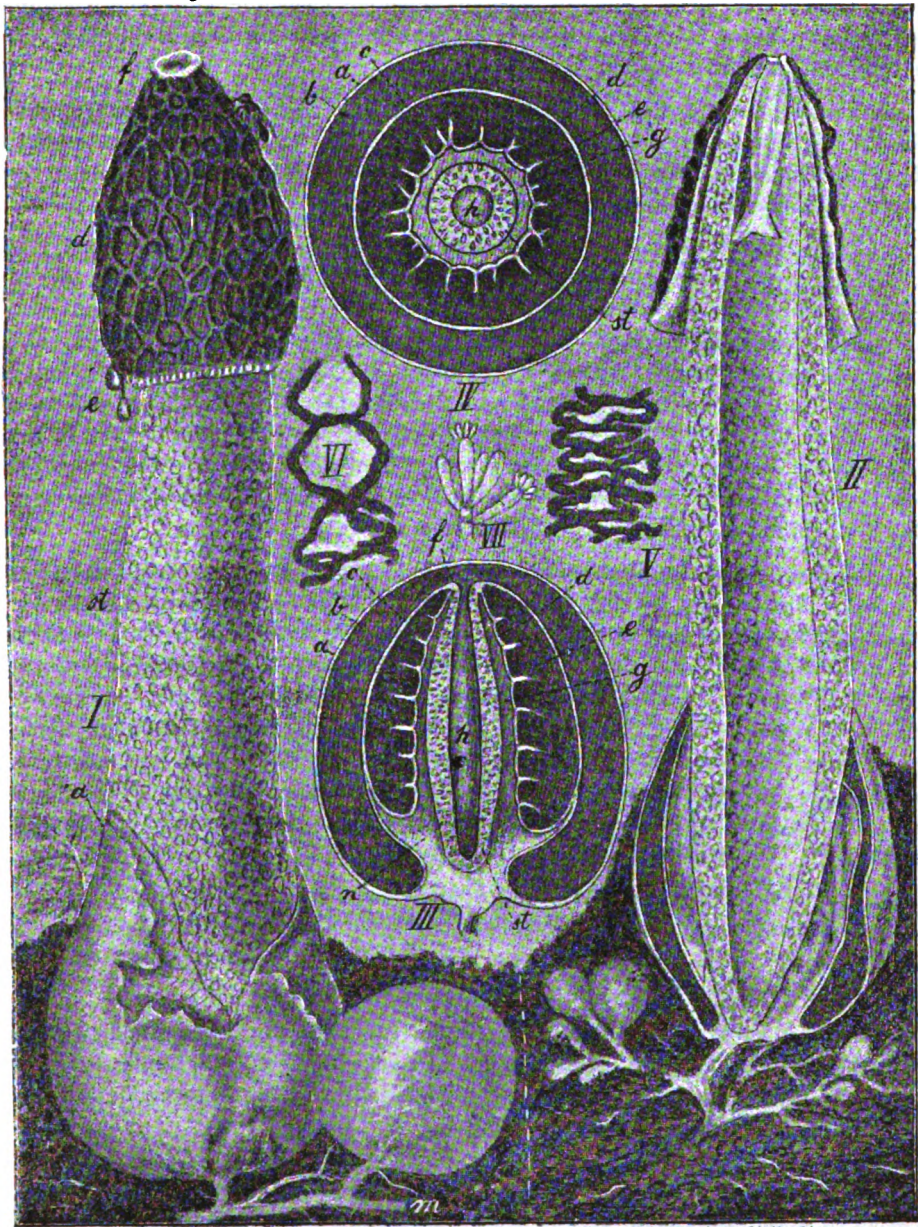
Während die jüngsten Zustände noch ganz homogen erscheinen, lassen die zuletzt bezeichneten eine ziemlich weitgehende Differenzirung ihres Gewebes erkennen, wie man namentlich an dem medianen Längsschnitt (Fig. 89, III) ersieht. Es lassen sich deutlich 4 Gewebspartien unterscheiden.

1) Die Fruchthülle (Peridie), an welcher drei verschiedene Gewebslagen hervortreten, von denen die äussere (Fig. 89, III $a$ ) eine dicke, weisse, ziemlich feste Haut bildet, die mittlere (Fig. 89, III $b$ ) eine mächtige, aus vergallerteten Fäden bestehende, weiche, schleimige Masse darstellt, die innere (Fig. 89, III $c$ ) eine ebenfalls feste, dünne Haut repräsentirt.

2) ein centraler, spindelförmiger Theil (Fig. 89, III $st$ , IV $st$ ), welcher den Stiel (auch *Receptaculum* genannt) darstellt. Er besteht seinerseits aus zwei Gewebslagen, einer axilen (Fig. 89, III $h$ , IV $h$ ) und einer peripherischen (Fig. 89, III $st$ ), der Stielwand. Letztere baut sich auf aus Platten eines rundlichen Pseudoparenchyms, welche so angeordnet sind, dass ringsum geschlossene Kammern entstehen und zwar in mehreren Schichten; die Kammern sind zunächst noch zusammengedrückt resp. quergezogen (etwa wie in Fig. 89, V) und angefüllt von einem aus gallertigen Hyphen gebildeten Gewebe. Den axilen Theil des Stieles nimmt eine ebenfalls gallertige (aus verschleimten Hyphen bestehende) Gewebsmasse ein.

3) Der sporenerzeugende Apparat (Gleba) Fig. 89, III $e$ ). Er hat etwa die Form einer Glocke und liegt zwischen der inneren Peridie und der kräftig entwickelten Haut  $d$ , der sogenannten Huthaut. Dieser sind in etwa senkrechter Richtung niedrige Lamellen senkrecht aufgesetzt, welche in wabenartiger Verbindung stehend in die Gleba hineinragen und diese in zahlreiche grössere Abtheilungen theilen. Von der inneren Peridie wie von den Waben des Hutes aus





**Fig. 89.**

(B. 698.)

Der Stinkschwamm. (*Phallus impudicus*). I Ein Fruchtkörper im Stadium der Reife; *st* der durch die Fruchthülle (Peridie) *a* hindurchgebrochene, mit zahlreichen Luftkammern versehene dicke Stiel; *d* der Hut, der oben bei *f* den abgerissenen oberen Theil der inneren Peridie trägt und auf seiner Oberfläche mit wabig verbundenen Leisten besetzt ist, von welchen die verflüssigten, mit Sporen vermischten Theile der Gleba in Form von stinkenden Tropfen *e* abrinnen. Oben rechts eine durch den asartigen Geruch der Gleba angelockte Fliege. Der Fruchtkörper entspringt von dem Mycelstrange *m*, an welchem auch noch ein halbreifer, noch geschlossener Fruchtkörper (in diesem Zustande Hexenei oder Teufelsei genannt) entspringt. Nach KROMBOLZ und der Natur, in  $\frac{3}{4}$  natürl. Grösse. II Ein reifer Fruchtkörper im axilen Längsschnitt von einem Strangmycel entspringend, an dem man Fruchtkörper-Anlagen in verschiedenen

gehen feine Tramaplatten, durch die die Gleba in eine Unzahl engster Kammern getheilt wird. In diese ragen die Basidientragenden Zweige hinein. Die Basidien schnüren an ihrem Scheitel 4 bis mehrere Basidiosporen ab, ohne dass diese auf besonderen Sterigmen stehen (Fig. 89, VII).

4) Zwischen Stiel und Gleba befindet sich eine später erweichende Gewebsschicht (Fig. 89 III *g*), die sich nach unten in etwas festeres Gewebe fortsetzt, das etwa Napfform zeigt (Fig. 89 III *n*). In seinem untersten Theile geht Letzteres continuirlich in die äussere Peridie über.

Gegen die Reifezeit des Fruchtkörpers treten nun in den verschiedenen Gewebslagen besondere histologische (und chemische) Veränderungen ein, deren Resultat einestheils darin besteht, dass der Stiel sich bedeutend streckt und verdickt, infolgedessen die Peridie am Scheitel sprengt und die Gleba, die sich unterdess von der inneren Peridie *c* und durch Vergallertung der Schicht *g* auch vom Stiel selbst abgelöst hat, weit hinausschiebt. Die Gleba erscheint also nunmehr frei, nackt (Fig. 88, I *d*), und man sagt daher, der Fruchtkörper, der früher angiocarp war, ist gymnocarp geworden. Stiel und Gleba des *Phallus* bieten jetzt entfernte äussere Aehnlichkeit mit Stiel und Hut einer Morchel (daher auch die Bezeichnungen Stinkmorchel, Gichtmorchel).

Die Streckung des Stieles erfolgt dadurch, dass die Parenchymplatten, aus denen er besteht, und die bis dahin niedergedrückt und gefaltet waren (etwa wie in Fig. 89 V), sich glätten und aufrichten (ähnlich den Falten einer bunten Papierlaterne, vergl. Fig. 89 VI), ein Vorgang, der sich z. Th. dadurch erklärt, dass die Kammern durch Gasentwicklung aufgebläht werden, wobei der sie anfänglich erfüllende Gallertfilz zerrissen wird. Im völlig gestreckten Stiel zeigen die Kammern des durchschnittenen Stieles die beträchtliche Grösse von mehreren Millimetern im Durchmesser (Fig. 89 II). Bei der Streckung des Stieles wird auch der axile Gallertfilz zerrissen. Reste bleiben oft noch im Scheitel hängen (Fig. 89, II). Die Höhlung wird mit Luft erfüllt.

Bevor die Stielstreckung eintritt, spaltet sich die Gleba von der inneren Peridie ab, und auch der Zusammenhang mit dem Gewebe *g* und dem Napf *n* wird gelockert. Da das Gewebe *g* bei der Stielstreckung zerreisst, so wird die Verbindung zwischen Huthaut und Stiel natürlich aufgehoben.

Während dieser Vorgänge beginnen die Elemente der braungrünen Gleba (Trama und Basidien) zu verschleimen und zu zerfliessen, um schliesslich mit den Sporenmassen vermischt als aasartig stinkende, Aasfliegen anlockende Massen von dem wabigen Hute abzutropfen (Fig. 89, I *c*).

---

Grössen bemerkt. Im oberen Theile der Stielhöhlung ist der Rest des zerrissenen axilen Gallertgewebes zu sehen. Der Hut ist vom Stiel getrennt, infolge natürlicher Zerreiessung des zwischen Beiden befindlichen Gewebes (nach KROMBOLZ und der Natur,  $\frac{1}{2}$  natürl. Grösse). III Axiler Längsschnitt durch einen halbreifen, noch geschlossenen Fruchtkörper; *a* äussere derbe, *b* mittlere gallertige, *c* innere Schicht der Hülle (Peridie); *e* Gleba; *d* Haut des sogenannten Hutes; *st* Stiel; *g* Gewebe zwischen Stiel und Gleba resp. Hut, das sich nach unten in die breitere Gewebemasse *n*, den sogenannten Napf, fortsetzt; *k* das centrale Gallertgewebe des Stieles (nach SACHS, etwa  $\frac{1}{3}$  der natürlichen Grösse). IV Schematischer Querschnitt durch einen eben solchen Fruchtkörper. Bezeichnung wie bei III. V 7fach; Stück eines Längsschnittes des Stieles von *Phallus amicus*, vor der Streckung; die Kammerwände noch gefaltet und niedergedrückt. VI 7fach. Eben solches Stück, vom bereits gestreckten Stiele entnommen; die Kammerwände z. Th. aufgerichtet, infolge von Gasentwicklung. VII 260fach; Basidien von *Phallus amicus* mit ihren sterigmenlosen Sporen. Fig. V—VII nach DE BARY.

Die eben angeführten wesentlichsten Elemente des äusseren Baues und der Entwicklung eruirten namentlich CORDA<sup>1)</sup> und DE BARY<sup>2)</sup>. Neuerdings hat VAN BAMBEKE<sup>3)</sup> auch die bisher vernachlässigte anatomische Kenntniss des Pilzes gefördert, indem er namentlich die feinere Structur der Peridie studirte. Hierbei stellte sich heraus, dass das Gewebe derselben in gewissem Alter aus 6 verschiedenen Schichten besteht, von denen einzelne wiederum in 2 bis 3 Lagen gegliedert sein können. Die oben erwähnte äussere Peridie, innere Peridie und Gallertschicht erhalten hiernach den Werth von Gewebecomplexen. In Bezug auf Anordnung, Richtung, Verzweigung der die einzelne Gewebesysteme zusammensetzenden Hyphen, die Form, Grösse, Inhalt, Vergallertungsfähigkeit etc. ihrer Elemente (Zellen) ergaben sich bei den einzelnen Gewebeschichten wichtige Unterschiede. In dem Niveau der inneren Peridie sowie in dem die Stielhöhle anfanglich füllenden Gewebe fand VAN BAMBEKE häufig eigenthümliche »keulenförmige Hyphen« mit rothgelb gefärbtem Inhalt ausgestattet, übrigens scheidewandarm und spärlich verzweigt.

In physiologischer Hinsicht bleibt zu bemerken, dass *Ph. impudicus* oxalsauren Kalk producirt, und zwar tritt er, wie DE BARY zeigte, auf der Rinde der Mycelstränge in reichen Ablagerungen auf, nach VAN BAMBEKE auch in den »keuligen Hyphen«. Ausserdem enthält der Pilz, wie bereits BRACONNOT constatirte, Mannit (vergl. pag. 395). In der Gleba und der Peridie, besonders aber in ersterer, werden ferner Pigmente erzeugt, und zwar konnte ich im alkoholischen Extract der Glebamassen noch geschlossener Fruchtkörper einen gelben, wasserlöslichen, amorphen Farbstoff von Säurecharacter, sowie ein gelbes Fett nachweisen. VAN BAMBEKE fand in den »keuligen Hyphen« einen rothgelben Körper. Schon BRACONNOT giebt an, dass der Fruchtkörper ein fettes Oel und ein wallrathartiges Fett enthalte.

Die Seitens älterer Botaniker und Mediciner gemachte Annahme, der Fruchtkörper enthalte giftige Substanzen, konnte KROMBHOLZ wenigstens für den noch geschlossenen Zustand nicht bestätigen; er ass ein ganzes »Hexenei« ohne jede üble Folge. Der Fruchtkörper ist nach ihm weder von Geschmack noch von Geruch unangenehm, nur schmeckt er infolge der schleimigen Beschaffenheit der Gallertschicht der Peridie sehr fade. Möglich ist aber, dass die so übelriechende reife Gleba giftige Bestandtheile enthält.

Den Ruf eines Aphrodisiacums verdankt der *Phallus* wohl seiner *Penis*-Form. Noch heute sollen die Hirten den Pilz bisweilen an Thiere, deren Brunst sie befördern wollen, verfüttern. Allein in den Versuchen von KROMBHOLZ reagirten weder verschiedene grosse Thiere (Affen, Stiere, Hengste, Böcke, Hunde), noch auch Menschen in gedachtem Sinne.

Der in Süddeutschland vorkommende *Phallus carinatus* wurde von DE BARY (l. c.) entwicklungsgeschichtlich sehr eingehend untersucht.

## Gruppe II. Uredineen oder Rostpilze.

Sämmtliche Vertreter dieser natürlichen Gruppe sind Entophyten, welche zumeist in Phanerogamen, selten in Gefässkryptogamen schmarotzen. Sie entwickeln ein zwischen den Wirthszellen verlaufendes (intercelluläres) Mycel, von welchem seitliche Aestchen in die Wirthszellen hineingetrieben werden. Dieselben functioniren als Saugorgane und werden oft in eben so typischer Haustorienform gebildet, wie z. B. bei den Peronosporaceen. Dies gilt beispielsweise für *Uromyces Poeae* RABENH. (Fig. 4, II s. Erklärung) u. *Calyptospora Göppertiana* KÜHN nach HARTIG (Fig. 97).

Wie bei den Basidiomyceten und Brandpilzen, so tritt auch in der vorliegenden Gruppe die Fructification immer nur in Form von Conidien-

<sup>1)</sup> Icones fungorum V. pag. 70. Taf. 7 (1842.)

<sup>2)</sup> Zur Morphologie der Phalloideen. Beitr. zur Morphologie der Pilze Bd. I. Reihe I. pag. 55 (1864). Vergl. auch: Vergleichende Morphol. und Biologie der Pilze, pag. 346.

<sup>3)</sup> Recherches sur la morphologie du *Phallus (Ithyphallus) impudicus* (L.). BULL. de la Soc. roy. de botanique de Belgique. t. XXVIII. I pag. 7—50. (1889).



bildungen auf, welche aber in einer gewissen Mannigfaltigkeit vorkommen. Kein einziger Repräsentant erzeugt Sporangien, wie sie den Ascomyceten eigen sind.

Im Allgemeinen lassen sich die Conidienfructificationen unter die beiden Kategorieen der Conidienfrüchte (Pycniden) und Conidienlager bringen. Einfach fädige Conidienträger von Schimmelform fehlen.<sup>1)</sup>

1. Conidienlager mit Uredosporen (auch Sommersporen-Lager oder kurz Uredo genannt) Fig. 32, A. C. Nur selten grössere Ausdehnung erreichend stellen sie meist kleine, strich- oder punktgelbe Häufchen von orangegelber bis rothbrauner Farbe dar, welche anfangs von der Epidermis bedeckt sind, später aber dieselbe durchbrechen. Ihre Entstehung erfolgt in der Weise, dass das Mycel unmittelbar unter der Oberhaut der Nährpflanze durch reiche Verzweigung ein mehr oder minder dichtes Geflecht bildet, welches zahlreiche, einzellig bleibende Conidienträger (in dichter, zur Epidermis senkrechter Stellung) treibt, an deren Enden einzellige, relativ grosse und leicht abfallende Conidien gebildet werden, entweder einzeln oder in Ketten (*Coleosporium Rhinanthacearum*). Von meist ellipsoidischer, minder häufig birnförmiger oder kugelig Gestalt, zeigen sie in der farblosen mit Wärrchensculptur versehenen Membran 2–8 äquatorial gestellte, als Keimstellen dienende Tüpfel (Keimporen) und einen an orangefarbenen Öeltropfen reichen Inhalt.

Man hielt die in Rede stehenden Conidienlager zur Zeit, wo man die Rostpilze noch wenig kannte, für selbständige Pilze, für die man die Gattung *Uredo* aufstellte und diesen Namen hat man in *Uredospore*, *Uredolager*, *Uredohäufchen*, *Uredoform* als *terminus technicus* fortbestehen lassen. Da die Conidien vorzugsweise den Sommer hindurch producirt werden und nicht dazu befähigt sind, den Winter zu überdauern, so pflegt man sie auch als Sommersporen zu bezeichnen.

Zwischen die Conidienträger schieben sich bei gewissen Vertretern sterile einzellige Hyphen von keuliger Form (Fig. 37, *Vp*), welche Paraphysen heissen. Sie bilden sich oft auch am Rande der Lager. (Auch in manchen Teleutosporen-Lagern sind sie zu finden).

Bei der Keimung treiben die Uredo-Conidien an den den Keimporen entsprechenden Stellen Keimschläuche, welche keine Secundärconidien (Sporidien) abschnüren, sondern unter passenden Bedingungen sich sofort zum Mycel entwickeln.

2. Conidienlager mit Teleutosporen (Wintersporenlager). Sie stellen gewöhnlich flache Häufchen von rundlicher oder gestreckter Form dar (Fig. 32, B; Fig. 33 A), seltener bilden sie ausgedehnte Polster oder säulchen- resp. hornförmige Gebilde. In der Regel sind sie von viel dunklerer Farbe, als die Uredolager, meist erscheinen sie dunkelbraun bis schwarzbraun, selten roth oder rothbraun. Bezüglich des Entstehungsmodus gilt im Wesentlichen das von den Uredolagern Gesagte; nur die säulenförmigen Teleutosporenlager von *Cronartium*, die eher den Namen eines gewebeartigen Körpers verdienen, entstehen wahrscheinlich in anderer, noch nicht bekannter Weise.

Die Teleutosporen trennen sich nicht von dem Träger. Sie sind zunächst immer einzellig. Je nach den Gattungen bleiben sie es entweder (*Uromyces*, *Melampsora*), oder sie werden zwei- bis mehrzellig, je nachdem sie sich einmal oder öfter durch Querwände resp. Längswände theilen. Durch eine Quer-

<sup>1)</sup> Man müsste denn die sogleich zu besprechenden »Promycelien« als solche ansprechen wollen.

wand zweizellig erscheinen die Teleutosporen von *Puccinia* (Fig. 32, D) und *Gymnosporangium* (Fig. 95, B). Dreizellig sind die Teleutosporen von *Triphragmium*. Es entsteht zunächst eine Querwand, worauf sich die obere Zelle noch durch eine Längswand theilt (Fig. 61, IX X). Durch mehrere Querwände 4 bis mehrzellig werden die Teleutosporen von *Phragmidium* (Fig. 94), *Chrysomyxa* (Fig. 33 B) und *Colosporium*. Die *Calyptospora*-Teleutospore theilt sich durch senkrecht auf einander gesetzte Längswände in 4 Zellen (Fig. 97, 98).

Die in Rede stehenden Conidienformen treten im Allgemeinen am Ende der Entwicklung auf (daher der Name Teleutosporen) im Spätsommer oder Herbst. Sie sind im Gegensatz zu den übrigen Conidienformen vortrefflich ausgerüstet, längere Trockenheit, grosse Feuchtigkeit, Winterkälte etc. ohne Nachtheil zu ertragen (Dauersporen, Wintersporen). Man darf sie daher als die eigentlichen Erhalter der Species ansehen: Jene Ausrüstung besteht in einer dicken, derben, geschichteten und gebräunten Membran (vielleicht ist das Exosporium, das bei manchen Arten stachel-, horn-, leisten- oder warzenförmige Sculptur zeigt (Fig. 61, X), verkorkt oder einer mächtigen Schutzgallert (*Gymnosporangium*, *Colosporium*) sowie in der Aufspeicherung reicher Reservestoffe (Plasma und Fett) im Inhalt. Die Auskeimung, die bei gewissen Vertretern sogleich nach der Reife erfolgen kann, bei dem Gros aber erst im Frühjahr eintritt, findet in der Weise statt, dass an bestimmten, durch Keimporen bezeichneten Stellen relativ kurze, sich durch Querwände gliedernde Mycelfäden oder Träger (Promycelien) entstehen, welche auf kurzen Seitenästchen kleine Conidien (Sporidien genannt) abschnüren (Fig. 90).

3. Spermogonien (Fig. 21, II sp). Dem blossen Auge erscheinen sie als winzige, meist rothe (im Alter gebräunte) Pünktchen, unter dem Mikroskop als birnförmige, mit Mündung versehene Früchtchen (Fig. 21, II sp). Es lassen sich an ihnen unterscheiden: die Wandung, gebildet aus dicht verflochtenen Fäden, und das Hymenium, aus winzigen, pfriemenförmigen Conidienträgern gebildet, an deren Spitzen sehr kleine ellipsoidische oder eiförmige Conidien abgeschnürt werden. Die an der Mündungsregion gelegenen Conidienträger bleiben steril und verlängern sich zu haarartigen, den Mündungsbesatz darstellenden Gebilden. Die in grosser Menge erzeugten Conidien werden in der Weise entleert, dass sich durch theilweise Vergallertung der Haut der Conidienträger, vielleicht auch der Fruchtwand und der Conidienmembran eine Schleimmasse bildet, welche bei Zutritt von Feuchtigkeit die Zellchen aus der Mündung der Früchtchen in Form eines Cirrus herastreibt. Auffälligerweise hat man die kleinen Conidien (wenige Arten ausgenommen) trotz aller Variirung der Nährsubstrate bisher nicht zur Keimung zu bringen vermocht. Hierin sowie in ihrer auffälligen Winzigkeit sah man früher Gründe, sie für Spermatien, also männliche Zellen anzusprechen und die Früchtchen Spermogonien zu nennen; doch ist niemals ein Organ bei den Uredineen aufgefunden worden, welches sie befruchten könnten. Die Vermuthung, dass es etwa die Aecidienfrucht-Anfänge seien, hat sich nicht als richtig erwiesen. Wahrscheinlich hat man es mit Rückbildungen gewöhnlicher Conidien zu sehr kleinen, nicht mehr keimfähigen zu thun, oder aber mit ehemals männlichen Organen, die ihre Function verloren haben. Wollte man gegen diese Auslegungen die Thatsache der massenhaften Production der Spermogonien ins Feld führen, so wäre zu erwidern, dass auch die Antheridien der

Saprolegnien, die ja nachweislich ihre sexuelle Function verloren haben, massenhaft erzeugt werden.

Einige Uredineen (*Melampsora*, *Phragmidium*) entwickeln übrigens ihre Spermogonien in Lagerform.

#### 4. Aecidien genannte Conidienfrüchte. (Fig. 21, I u. II a; Fig. 96.)

Mit blossem Auge oder der Lupe betrachtet erscheinen sie in geschlossenem Zustande als säulchen- oder birnförmige Gebilde, in geöffnetem meist becherförmig (Fig. 21, I). Sie entstehen in der Weise, dass an gewissen Mycelstellen eine reiche Bildung von kurzen Seitenzweigen stattfindet, die sich zu einem rundlichen Knäuel verflechten, das auf dem Querschnitt ziemlich dichtes, parenchymatisches Gefüge zeigt (Fig. 21, II a<sup>1</sup>). In diesem Körper und zwar in der basalen Region entsteht nun das Hymenium (Fig. 21, II b) in Form einer flachen Schicht kleiner, keulenförmiger Träger (Fig. 21, II c), deren jeder eine Kette von Conidien abschnürt (Fig. 21 II a<sup>2</sup>, III IV). Von Letzteren werden bisweilen »Zwischenstücke« (Fig. 21, III IV) nach dem pag. 302 bereits besprochenen Modus abgeschnitten, nach deren Auflösung sich die durch gegenseitigen Druck meistens polyedrischen Sporen von einander trennen. Dieselben führen meist reichlich orangegelbes Fett im Inhalt und sind mit farbloser bis bräunlicher Wandung versehen, deren Exospor bei gewissen Gattungen radiäre Streifung (Fig. 61, XI) erkennen lässt (Stäbchenstructur). Umschlossen werden Hymenium und Sporenmasse von einer Hülle (Peridie Fig. 21, III P) mit sehr einfachem Bau. Besteht sie doch aus nur einer Schicht von meridional verlaufenden Zellreihen, die sich von den Conidienreihen nicht wesentlich unterscheiden und sich auch ganz in der Art der Letzteren verlängern, indem von je einer basalen Zelle immer neue abgegliedert werden. Nur stehen die Zellreihen seitlich mit einander in lückenlosem Verbinde, sodass ein allseitig geschlossenes Hohlgebilde zu Stande kommt, überdies erscheinen die Zellen grösser, stärker verdickt und inhaltsärmer als die Conidien, resp. schliesslich luftleer. In Folge der Streckung durchbricht der ganze Behälter die Epidermis und die Peridie öffnet sich entweder becherförmig, dadurch, dass die Zellen im Scheiteltheile auseinander weichen (Fig. 21, I), oder so, dass sie durch Längsrisse in Streifen zerspalten wird. Die Sporen stäuben nun aus den so gebildeten Oeffnungen aus.

An Stelle der vorbetrachteten typischen, mit Peridie versehenen Aecidien treten bei manchen Uredineen lagerartige Conidienformen, deren Sporen in Bezug auf Entstehungsweise und Bau den gewöhnlichen Aecidiumsporen so sehr gleichen, dass man auch in diesen Fällen von Aecidien redet (z. B. *Phragmidium*).

Bei der Keimung treiben nur die Aecidiumsporen von *Endophyllum* ein Sporidien-bildendes Promycel, sonst wird immer ein Keimschlauch getrieben, der, auf sein Substrat gelangt, sich zum Mycel entwickelt.

Conidienfrüchte, welche eine anders gebaute Hülle besitzen als die Aecidien, auch andere Uredo-ähnliche Sporen bilden, kommen seltener (z. B. bei *Melampsora betulina*) vor. Ihre Entwicklungsgeschichte bleibt noch zu untersuchen.

Nicht alle Rostpilze erzeugen die gleiche Anzahl von Fructificationen. Es giebt solche, welche alle hervorzubringen vermögen, solche, welche nur drei produciren: Spermogonien, Uredo und Teleutosporen, oder Spermogonien, Aecidien und Teleutosporen oder endlich Aecidien, Uredo und Teleutosporen; solche welche nur zwei ausbilden: Aecidien und Teleutosporen, Uredo und Teleutosporen, Aecidien und Spermogonien;

solche welche nur eine einzige Fruchtförm (Teleutosporen) besitzen<sup>1)</sup>. Die Letzteren sind mithin monomorph, die anderen di- resp. pleomorph.

Während alle dimorphen und die meisten pleomorphen ihren Entwicklungsgang auf ein und derselben Wirthsspecies durchmachen, bringen manche ihre Fruchtförm auf zwei verschiedenen Wirthen zur Ausbildung, die dann der Regel nach im System weit von einander stehen. Man nennt solche Uredineen heteröcische, die anderen autöcische.

Die Heteröcie wurde zuerst von DE BARY (für *Puccinia graminis*) nachgewiesen und zwar auf dem Wege des Infections-Experiments.

Um einige Beispiele für Heteröcie anzuführen so bilden

|                                 | Spermogonien und Aecidien auf                      | Uredo und Teleutosporen auf              |
|---------------------------------|--|--|
| <i>Puccinia graminis</i>        | <i>Berberis vulgaris</i>                           | Gräsern                                  |
| „ <i>coronata</i>               | <i>Rhamnus</i>                                     | „  |
| „ <i>Rubigo vera</i>            | Boragineen   | „  |
| „ <i>Poa</i>                    | Compositen ( <i>Tussilago</i> , <i>Petasites</i> ) | „ ( <i>Poa</i> )                         |
| „ <i>Caricis</i>                | Brennnessel  | <i>Carex</i> -Arten                      |
| „ <i>silvatica</i>              | Compositen ( <i>Taraxacum</i> , <i>Senecio</i> )   | „ „                                      |
| „ <i>limosae</i>                | <i>Lysimachia</i> -Arten                           | <i>Carex limosa</i>                      |
| „ <i>Moliniae</i>               | Orchideen  | Gräser ( <i>Molinia</i> )                |
| „ <i>Phragmitis</i>             | Ampfer-Arten                                       | Schilf ( <i>Phragmites</i> )             |
| <i>Uromyces Pisi</i>            | Euphorbien   | <i>Vicia</i> , <i>Lathyrus</i>           |
| „ <i>Dactylidis</i>             | Ranunkeln  | Gräsern                                  |
| <i>Gymnosporangium fuscum</i>   | Birnen   | <i>Juniperus Sabina</i>                  |
| „ <i>juniperinum</i>            | <i>Sorbus</i>                                      | Wachholder ( <i>Juniperus communis</i> ) |
| <i>Calyptospora Göppertiana</i> | Weisstanne   | Preiselbeere                             |
| <i>Coleosporium Senecionis</i>  | Kiefer   | <i>Senecio</i> -Arten                    |
| <i>Chrysomyxa Ledi</i>          | Fichte   | <i>Ledum palustre</i>                    |

Was die Lebensdauer der Uredineen anbetrifft, so sind die meisten einjährig. Dagegen perenniren die Mycelien von *Calyptospora Göppertiana* KÜHN, *Endophyllum Sempervivi* und *E. Euphorbiae*, *Gymnosporangium fuscum* u. A.

In Bezug auf Wahl der Wirthspflanzen verdient hervorgehoben zu werden, dass jede autöcische Species im Allgemeinen nur Pflanzen eines engeren Verwandtschaftskreises befällt, entweder nur verschiedene Arten derselben Gattung oder nur verschiedene Gattungen derselben Familie, oder gar nur eine einzige Species. Folgende Beispiele werden dies erläutern:

|                                 |                          |
|---------------------------------|--------------------------|
| <i>Uromyces Fabae</i> (PERS.)   | Ervoideen und Lathyreen. |
| „ <i>appendiculatus</i> (PERS.) | Phaseoleen.              |
| „ <i>Polygoni</i> (PERS.)       | Polygoneen.              |
| „ <i>Geranii</i> (D. C.)        | <i>Geranium</i> -Arten.  |
| „ <i>Trifolii</i> (HEDWIG)      | <i>Trifolium</i> -Arten. |
| „ <i>Betae</i> (PERS.)          | <i>Beta vulgaris</i> .   |
| „ <i>Rumicis</i> (SCHUM.)       | <i>Rumex</i> -Arten.     |
| „ <i>Genistae</i> (PERS.)       | Genisteen, Galegeen.     |
| <i>Puccinia Porri</i> (LÖW.)    | <i>Allium</i> -Arten.    |
| „ <i>Galii</i> (PERS.)          | Rubiaceen.               |
| „ <i>Epilobii</i> (D. C.)       | <i>Epilobium</i> -Arten. |

<sup>1)</sup> Es wäre nicht unmöglich, dass manche Uredineen nur Aecidien bilden. Doch sehen die meisten Mycologen zur Zeit solche Species, welche ausschliesslich diese Fruchtförm besitzen, als noch unvollständig bekannt an.

|                           |                              |                          |
|---------------------------|------------------------------|--------------------------|
| <i>Puccinia</i>           | <i>Violae</i> (SCHUM.)       | <i>Viola</i> -Arten.     |
| „                         | <i>Pimpinellae</i> (STRAUSS) | Umbelliferen.            |
| „                         | <i>Menthae</i> (PERS.)       | Labiaten.                |
| „                         | <i>Hieracii</i> (SCHUM.)     | Compositen.              |
| „                         | <i>bullata</i> (PERS.)       | Umbelliferen.            |
| „                         | <i>Polygoni</i> (PERS.)      | <i>Polygonum</i> -Arten. |
| „                         | <i>Pruni</i> (PERS.)         | <i>Prunus</i> -Arten.    |
| „                         | <i>Aegopodii</i> (SCHUM.)    | <i>Aegopodium</i>        |
| „                         | <i>Arenariae</i> (SCHUM.)    | Sileneen, Alsineen.      |
| „                         | <i>Valantiae</i> (PERS.)     | <i>Galium</i> -Arten.    |
| „                         | <i>Malvacearum</i> (MONT.)   | Malvaceen.               |
| <i>Phragmidium</i> -Arten |                              | Rosaceen.                |
| „                         | <i>subcorticium</i> (SCHR.)  | <i>Rosa</i> -Arten.      |
| „                         | <i>violaceum</i> (SCHULTZ)   | <i>Rubus</i> -Arten.     |
| <i>Coleosporium</i>       | <i>Euphrasiae</i> (SCHUM.)   | Scrophulariaceen.        |

Aber auch die heteröcischen zeigen ein ähnliches Verhalten, wie die oben (pag. 657) angeführte Uebersicht lehrt, wenn wir das Verhalten der einzelnen Fructification in Betracht ziehen. (Spermogonien und Aecidien einer und Uredo und Teleutosporen andererseits.) Man darf sich durchaus nicht vorstellen, dass das Mycel der Rostpilze immer die ganze Nährpflanze durchzöge; im Gegentheil es giebt nur wenige Arten, welche sich in dieser Weise verhalten z. B. *Endophyllum Euphorbiae*, *Calyptospora Göppertiana*. Die Sporen der meisten Arten produciren vielmehr ein Mycel, dass nur auf gewisse Organe, resp. mehr oder minder kleine Stellen derselben beschränkt bleibt. So localisirt sich das aus einer Teleutospore von *Puccinia Malvacearum* hervorgegangene Mycel auf einen ganz kleinen Theil des Malven-Blattes oder Stengels. Ein Gleiches gilt für *Puccinia Rubigo vera*, *P. graminis*, *Uromyces Phaseolorum* etc. Wenn wir auf einem von diesen Pilzen befallenen Blatt sehr zahlreiche Flecken und Fruchthäufchen vorfinden, so ist dies nicht die Folge eines weitverbreiteten Mycels, sondern der Infection von sehr zahlreichen Sporen, deren Mycel nur einen kleinen Bezirk einnimmt. Uebrigens giebt es Fälle, wo von den Sporen ein und desselben Rostpilzes, die einen stets nur engbegrenzte, die andern die ganze Wirthspflanze durchziehende Mycelien hervorbringen. Solche Beispiele bieten *Uromyces Pisi* und *Puccinia Tragopogonis*, wo nach DE BARY das aus der Teleutospore hervorgegangene Aecidium-tragende Mycel die ganze Nährpflanze durchwuchert, während das aus der Aecidiumspore entstandene Teleutosporen tragende, eng begrenzte Flecken bildet.

Die meisten Rostpilze sind im Stande, in den Mycelien und besonders auch in den Zellen der fructificativen Organe Fettfarbstoffe (Lipochrome) zu erzeugen, welche, soweit bekannt, der gelben Reihe angehören. Sie treten namentlich in den Spermogonien, Aecidien- und Uredosporen so reichlich auf, dass sie das bekannte, meist ausgesprochen orangeröthe oder rothbraune Colorit derselben bedingen. Bei der Keimung wandert dieses Lipochrom gewöhnlich in die Keimschläuche, Promycelien und Sporidien hinein.

Grössere Spermogoniengruppen lassen einen eigenthümlichen, blumen- oder honigartigen Geruch erkennen.

Die durch die Rostpilze hervorgerufenen Krankheiten äussern sich entweder nur in Ausbleichung oder Gelbroth- bis Braunfärbung der betreffenden Pflanzentheile, oder aber in mehr oder minder auffälligen hypertrophischen Wirkungen, durch welche Aufschwellungen und Verkrümmungen hervorgerufen werden, oder

endlich darin, dass an den befallenen Stellen eine aussergewöhnlich reiche Zweigbildung (Hexenbesen) hervorgerufen wird.

### Gattung I. *Puccinia* PERSOON.

Sie ist leicht kenntlich an ihren flache staubige Lager bildenden Teleutosporen. Dieselben bestehen nämlich aus 2 derbwandigen, gebräunten Zellen, von denen die obere einen terminalen, die untere einen lateralen, der Scheidewand benachbarten Keimporus besitzt. Aecidien und Spermogonien werden in typischer Fruchtförmigkeit ausgebildet, die Uredosporen einzeln am Ende der Träger abgeschnürt.

Zur leichteren Uebersicht hat SCHRÖTER die zahlreichen Arten in folgende Gruppen gebracht.

I. *Eupuccinia*: Spermogonien, Aecidien, Uredo u. Teleutosporen, Letztere erst nach längerer Ruheperiode keimend.

a. *Autepuccinia*: umfasst lauter autöcische Arten.

b. *Heteropuccinia*: umfasst lauter heteröcische Arten.

II. *Brachypuccinia*: Nur Spermogonien, Uredo u. Teleutosporen, auf derselben Nährpflanze.

III. *Hemipuccinia*: Nur Uredo u. Teleutosporen.

IV. *Pucciniopsis*: Uredo fehlt, sonst Spermogonien, Aecidien und Teleutosporen auf derselben Nährpflanze.

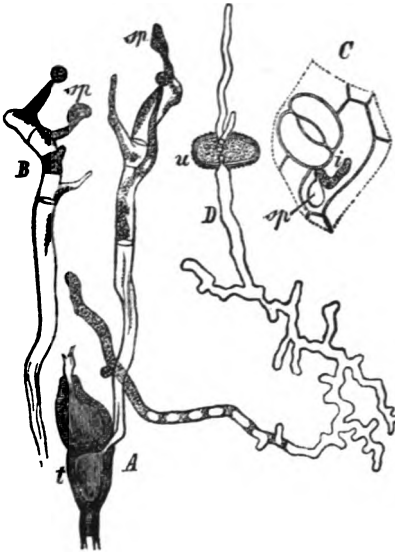
---

Litteratur: UNGER, die Exantheme d. Pflanzen. Wien 1833. LÉVEILLÉ, Sur la dispos. des Uredineen, Ann. sc. nat. 3. Sér. Tom. VIII. u. Artikel Urédinées, in d'Orbigny, Dict. hist. nat. — TULASNE, Mém. sur les Ustilaginées et les Urédinées. Ann. sc. nat. 3. Sér. Tom. VII. u. besonders: Second Mémoire s. l. Urédinées et les Ustilaginées. Ann. sc. nat. 4. Sér. Tom. II. — KÜHN, Krankheiten der Culturgewächse. Berlin 1859. — DE BARY, Rech. sur les Champignons parasites. Ann. sc. nat. 4. Sér. Tom. XX. (pag. 64). — Untersuchungen über die Brandpilze 1853. — Ueber Caeoma pinitorquum. Monatsbr. d. Berl. Acad. Decbr. 1863. — Neue Untersuchungen über Uredineen. Ibid. Januar 1865 u. April 1866. — Ueber den Krebs u. die Hexenbesen der Weisstanne. Bot. Zeitung 1867. — Aecidium abietinum, Ibid. 1879. — SCHRÖTER, die Brand- u. Rostpilze Schlesiens. Abhdl. d. Schls. Ges. f. Vaterl. Cultur 1869. — Entwicklungsgeschichte einiger Rostpilze. COHN, Beitr. Bd. I. Heft 3, pag. 1. — Bd. III. 1, 51. — Ueber einige amerikanische Uredineen. Hedwigia 1875. — Aecid. Euphorbiae u. Uromyces Pisi. Ibid. — M. REES, die Rostpilze d. deutschen Coniferen. Halle 1869. — R. WOLFF, Aecidium Pini u. s. Zusammenhang mit Coleosporium Senecionis Lév. Festschrift. Riga 1876. — A. S. OERSTED, Om Sygdom hos Planterne etc. Kopenhagen 1863. — Ueber Podisoma resp. Roestelia. Bulletin d. l'Acad. Roy. des Sc. de Copenhague 1866 u. 1867 u. K. Danske, Vidensk. Selskab. Skrifter. 5. Ser. Bd. VIII. (1863). — WORONIN, Puccinia Helianthi (Russisch) St. Petersburg 1871. — R. HARTIG, Wichtige Krankheiten d. Waldbäume. Berlin 1874. — Id. Lehrbuch d. Baumkrankheiten. Berl. II. Auflage 1889. — W. G. FARLOW, The Gymnosporangia or Cedarapples of the United States. Memoirs of the Boston Soc. of Nat. History. Boston 1880. — E. RATHAY, Unters. über d. Spermogonien d. Rostpilze. Denkschrift d. Wien. Acad. Bd. 46. Wien 1882. — H. MARSHALL WARD, Researches on the life History of Hemileia vastatrix. Linn. Soc. Journ. Botany, Vol. XIX. — On the morphology of Hemileia vastatrix Berk. Quarterly Journ. of Micr. Science New Serie. Vol. XXI. — G. WINTER, Die Pilze Deutschlands. Vol. I. — KLEBAHN, H., Beobachtungen und Streitfragen über Blasenroste. Abhandl. d. naturw. Vereins Bremen. Bd. X. pag. 145. Derselbe, Weitere Beobachtungen über die Blasenroste der Kiefern. Berichte der deutsch. bot. Ges. 1888. — R. HARTIG, Arbeiten aus dem forstbotanischen Institut München I (Calypso spora Göppertiana). — SCHRÖTER, Die Pilze Schlesiens Heft III. — ROSTRUP, Fortsatte Undersogeler over Snyltesvampes Angreb par Skovtraerne. Kjöbenhavn 1883. — DIETEL, P., Ueber das Vorkommen von zweierlei Dauersporen bei der Gattung Gymnosporangium. Hedwigia 1889, pag. 99. Derselbe, Ueber Rostpilze, deren Teleutosporen kurz nach der Reife keimen. Bot. Centralbl. 1889. Nr. 18, 19, 20.

V. *Micropuccinia*: Nur Teleutosporen, die erst nach längerer Ruhe keimen.

VI. *Leptopuccinia*: Nur Teleutosporen, die sofort oder nach kurzer Ruhe, event. schon auf der Nährpflanze keimen.

*P. (Heteropuccinia) graminis* PERSOON, der gemeine Getreiderost oder Streifenrost (Fig. 21; 32, 90), gehört zu den heteröcischen Uredineen. Seine Uredo- und Teleutosporenform entwickelt er einerseits auf unsern Kulturgräsern (Roggen, Weizen, Gerste, Hafer), dieselben an Halm und Frucht oft erheblich schädigend, anderseits auf zahlreichen wildwachsenden Gramineen, vor Allem der Quecke (*Triticum repens*). Aecidien und Spermogonien dagegen werden auf der Berberitze erzeugt.



(B. 699.)

Fig. 90.

*Puccinia graminis* PERS. A und B Keimung einer Teleutospore *t* mit Bildung eines Promycels *B*, welches bei *sp* Sporidien abschnürt. C Keimung eines Sporidiums *sp* auf dem Blatte von Berberis (Stück der abgezogenen Epidermis mit einer Spaltöffnung), *i* das durch die Epidermiszelle eingedrungene Stück des Keimschlauches. D Keimung einer Uredospore *u* mit 2 verzweigten Keimschläuchen, von denen der eine ziemlich lang erscheint. (Nach DE BARY aus FRANK'S Handbuch).

oben nach unten gehend ringsum ab und die Becher erscheinen jetzt ganz kurz, kaum über das Niveau der Epidermis hervortretend (Fig. 21, II *P*). An den Conidienketten sind »Zwischenzellen« zu sehen (Fig. 21, III *sw*).

Um die Uredoform zu erzeugen, bedarf es der Uebertragung der Aecidiumsporen auf eine der obengenannten Gramineen. Die Aecidiosporen dringen durch die Spalte des Spaltöffnungsapparats ein und bilden im Parenchym Mycelien, welche sehr bald die orangegelben Lager der Uredosporen erzeugen (Fig. 32, *AC*). Letztere sind ellipsoidisch, mit mehreren (meist 4) äquatorial gestellten kreisförmigen Keimsporen und einem warzigen Episor versehen, von ihrem Träger leicht ablösbar und unmittelbar nach der Reife keimfähig. Sie treiben Keimschläuche (Fig. 90, *D*),

Der Entwicklungsgang ist folgender: Im Frühjahr treibt die überwinterte Teleutospore ein Promycelium, an welchem auf kurzen Sterigmen Sporidien entstehen (Fig. 90, *AB*). Gelangen dieselben auf junge Blätter der Berberitze, so treiben sie einen Keimschlauch, welcher sich durch eine Epidermiszelle hindurchbohrt (Fig. 90, *C*) und zwischen den Zellen des chlorophyllhaltigen Parenchyms zum Mycel entwickelt, das an einzelnen Stellen besonders reich auftritt. In Folge des hierdurch ausgeübten Reizes nehmen die Palissadenzellen sowohl als die des Schwammparenchyms an solchen Stellen an Zahl und Umfang zu, sodass polsterartige gelbe Anschwellungen (Fig. 21, I *P*) entstehen, in denen dann im Mai und Juni Spermogonien und Aecidien auftreten, Letztere auf der Unterseite der Polster (Fig. 21, I), Erstere auf der Oberseite, wie man auch auf dem Querschnitt durch das Polster (Fig. 21, II) erkennt. Die Aecidien verlängern sich nach Durchbrechung der Epidermis zu cylindrischen oder gestreckt-eiförmigen Körpern und öffnen sich, indem ihre Hüllen am Scheitel sternförmig aufreissen, nunmehr wie kleine verlängerte Becher aussehend (Fig. 21, I). Später bröckelt die Hülle von

die wenn die Spore auf ein Grasblatt gelangt ist, durch eine Spaltöffnung hindurch wachsen und nun wiederum ein Mycel mit Uredo entwickeln. So kann die Erzeugung von Uredo-Generationen sich noch mehrfach wiederholen, bis endlich in den Uredo-Räschen die Bildung von Teleutosporen beginnt. Sie werden schliesslich immer zahlreicher und verdrängen gegen das Ende des Sommers hin die Uredo schliesslich vollständig. Die Streifen, welche diese

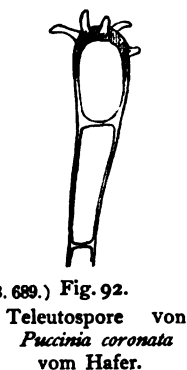


Fig. 91. (B. 700.)

Teleutosporen von *Puccinia straminis* FKL. von zweizeiliger Gerste; einige einzellig, 200-fach. (Aus FRANK's Handbuch.)

Fructification bildet, werden damit immer dunkler braun, zuletzt fast schwarz (Fig. 32, B). Die Teleutosporen (Fig. 32, D) sind sculpturlos und bleiben auf ihren Trägern den Herbst und Winter über sitzen, erst im Frühjahr wie oben angegeben auskeimend. — Da die Kultur-Gräser, wie gezeigt, von den Aecidiosporen der Berberitze inficirt werden, so empfiehlt es sich, die Sträucher der letzteren Pflanze aus der Umgebung der Getreidefelder möglichst zu entfernen.

*Pr. (Heteropuccinia) straminis* FÜCKEL. Punktrost des Getreides. Bildet seine Spermogonien und Aecidien auf Asperifolien (z. B. *Lycopsis arvensis*), Uredo und Teleutosporen, die im Vergleich zu *P. graminis* meist mehr in punktförmigen Häufchen auftreten, auf Getreidearten (Roggen, Weizen) und wildwachsenden Gräsern (namentlich Bromus).

3. *P. coronata* CORDA. Kronenrost. Durch scheitelständige hornartige Auswüchse der Teleutosporenhau ausgezeichnet, die eine Art Krönchen bilden. Uredo und Teleutosporen werden auf *Avena sativa* und manchen wildwachsenden Gramineen, Spermogonien und Aecidien auf *Rhamnus*-Arten erzeugt.

## Gattung 2. *Uromyces* LINK.

Von *Puccinia* im Grunde nur dadurch abweichend, dass die Teleutosporen aus einer einzigen Zelle bestehen (Fig. 93), welche nur einen einzigen, scheitelständigen Keimporus besitzt.

Die SCHRÖTER'sche Eintheilung der Arten entspricht der von *Puccinia*, also:

I. *Euroomyces*. Mit Spermogonien, Aecidien, Uredo, Teleutosporen.

a) *Auteuroomyces*. Alle Fruchtformen auf derselben Wirthspecies.

b) *Heteroemyces*. Spermogonien u. Aecidien auf einer, Uredo und Teleutosporen auf einer andern Nährspecies.

II. *Brachyuroomyces*. Nur Spermogonien, Uredo und Teleutosporen.

III. *Hemiuromyces*. Uredo und Teleutosporen.

IV. *Uromycopsis*. Spermogonien, Aecidien, Teleutosporen auf derselben Pflanze.

V. *Microomyces*. Nur Teleutosporen, nach einer grösseren Ruhepause keimend.

IV. *Lepturoomyces*. Nur Teleutosporen, sofort nach der Reife keimfähig.

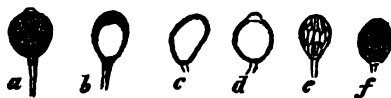
1. *Uromyces (Heteroemyces) Pisi* (PERSEON). Erbsenrost. Er entwickelt in *Euphorbia Cyparissias* ein die ganze Pflanze durchwucherndes, übrigens in dem Rhizom ausdauerndes Mycel, welches im Frühjahr Spermogonien und Aecidien bildet. Die Aecidium-Sporen dringen dann in Erbsen (*Pisum sativum*) sowie auch in *Lathyrus*- und *Vicia*-Arten ein, und ihr Mycel producirt hier Uredo und Teleutosporen.

2. *U. (Heteroemyces) Dactylidis* OTTH. bildet Aecidien und Sporen auf *Ranunculus*-Arten, Uredo und Teleutosporen auf *Poa*-Arten und *Dactylis glomerata*. *U. (Heteroemyces) striatus* SCHRÖTER erzeugt seine Aecidien und Spermogonien ebenfalls auf *Euphorbia Cyparissias*, seine Teleutosporen auf *Lotus*-, *Medicago*- und *Trifolium*-Arten. *U. (Auteuroomyces) appendiculatus* (PERSEON) entwickelt alle seine Fruchtformen auf den cultivirten Bohnen (*Phaseolus vulgaris* und *multiflorus*).



Gattung 3. *Phragmidium* LINK.

Teleutosporen aus mehreren (3—20) reihenförmig angeordneten Gliedern bestehend (Fig. 94), die mit Ausnahme des einsporigen Endgliedes 4 Keimporen besitzen und in den Scheidewänden je einen kleinen centralen Tüpfel zeigen. Aecidien nicht in Frucht- sondern Lagerform, mit Zwischenzellbildung der Conidienreihen. Spermogonien ebenfalls in Lagerform entwickelt. Sämmtliche Repräsentanten bewohnen Rosaceen (*Rosa*, *Rubus*, *Potentilla*, *Sanguisorba*).



(B. 701.)

Fig. 93.

a Teleutospore von *Uromyces Pisi* (PERS.), b von *Uromyces Fabae* (PERS.), c von *U. Trifolii* (HEDWIG), d von *U. appendiculatus* (PERS.), e von *U. striatus* SCHRÖT., f von *U. Astragali* (OPITZ).

(Fig. 94), ca. 75—100  $\mu$  lang, 25—30  $\mu$  dick, mit dunkelbrauner, schwach warziger Membran.



(B. 702.) Fig. 94.

Teleutospore von *Phragmidium subcorticium* (SCHRANK).  
Nach FRANK.

*Phr. subcorticium* (SCHRANK). Rosen-Rost cultivirten und wildwachsenden Rosen häufig. Aecidien an den Aesten, Blattstielen und Früchten in ausgedehnten, leuchtend orange farbigen, auf den Blättern in kleineren, rundlichen oder länglichen, hier und da mit Paraphysen versehenen Lagern. Uredohäufchen rundlich, gelbroth. Teleutosporen kleine, schwarze, rundliche Räschen bildend, von Walzenform, aus etwa 6—9 Zellen bestehend, am Ende mit farblosem Spitzchen

Gattung 4. *Triphragmium* LINK.

Teleutosporen aus 3 in der Mitte zusammenstossenden Zellen gebildet (Fig. 61, IX X), deren jede einen Keimporus zeigt. Zunächst sind diese Sporen einzellig, dann theilen sie sich durch eine Querwand in eine kleinere untere und eine grössere obere Zelle, worauf letztere nochmals eine Theilung und zwar durch Bildung einer Längswand eingeht (Fig. 61, IX).

*Tr. Ulmariae* (SCHUMACHER). Auf *Ulmaria*-Arten lebend und dasselbe Aecidien, Uredo- und Teleutosporen bildend, die ersteren in lange schwielartigen, leuchtend orangegelben Polstern.

Das in Fig. 61, IX X abgebildete *Tr. echinatum* LÉV. erzeugt nur Teleutosporen.

Gattung 5. *Gymnosporangium* HEDWIG.

Die Vertreter dieses Genus sind leicht erkennbar an den an Tremellinen erinnernden, meist relativ mächtigen Gallertmassen (Fig. 95, A) darstellenden Teleutosporenlagern, welche meist sehr langgestielte, zweizellige Sporen (Fig. 95, B) enthalten mit 2—4, sowohl in der oberen als der unteren Zelle an der Querwand liegenden Keimpori. Die Gallert wird geliefert von den verschleimenden Membranschichten des Stieles sowie z. Th. der Teleutosporen, die in einer dickwandigen und in einer dünnwandigen Form vorhanden<sup>1)</sup>. Ausserdem kommen noch Aecidium- und Spermogonien-Fructification vor.

Die Aecidien sind in der typischen Fruchtform ausgebildet (Fig. 96), aber von der entsprechenden bei *Puccinia* und *Uromyces* durch ihre flaschenförmige oder säulchenförmige Gestalt verschieden, sowie auch darin, dass die Peridie in Längsrissen aufspringt und die Sporenketten von sehr entwickelten Zwischenzellen (Fig. 21, IV zw) unterbrochen sind. — Bei allen Species ist Heteröcie zu finden.

*G. fuscum* (D. C.) Nach OERSTED'S und CRAMER'S Beobachtungen und Experi-

<sup>1)</sup> Letztere von KIERNITZ (Bot. Zeit. 1888. p. 389) als Uredo angesprochen.

menten kann es keinem Zweifel unterliegen, dass der Pilz die eine Hälfte seines Entwicklungsganges auf dem Sadebaum (*Juniperus Sabina*), die andere auf Birnbäumen durchmacht. Sein Mycel durchzieht die Zweige des Sadebaums, perennirt in denselben und bewirkt durch seine Wucherung spindelförmige Anschwellungen (Fig. 95), auf welchen im Frühjahr Teleutosporenlager heerdenweise als mächtige Gallertmassen von Säulen-, Spindel- oder Hornform entstehen, aus der Rinde des Wirths hervorbrechend (Fig. 95), 1—4 Centim. Länge,  $\frac{1}{4}$  bis 1 Centim. Dicke erreichend und orangegelbe bis rothe Farbe zeigend. Beim Trocknen schrumpfen sie unter Braunfärbung zusammen und fallen schliesslich ab, grubige Narben an den Zweigen zurücklassend. Die Teleutosporen keimen leicht und bilden in der gewöhnlichen Weise auf Promycelien Sporidien (Fig. 95, c). Dieselben werden von der Luft hinweggeführt, gelangen auf die Blätter in der Nähe befindlicher Birnbäume, dringen in dieselben ein und entwickeln im Juni und Juli orangerothe, meist rothbraun gerandete, polsterartige Flecke verursachende Mycelien. In diesen Polstern entstehen zunächst Spermogonien, dann Aecidien (Fig. 96), jene der Oberseite, diese der Unterseite des Birnblattes entsprechend. Wenn diese, wahrscheinlich aus je einer Sporidie entstandenen Mycelflecke sehr zahlreich erscheinen, so rauben sie selbstverständlich den Blättern einen grossen Theil der Assimilationsfläche und die Folge ist, dass die Bäume geringen oder gar keinen Ertrag liefern, ja bei öfterer Wiederholung der Krankheit zu Grunde gehen. Es ist daher geboten, die Sadebäume möglichst aus der Nachbarschaft der Birnbäume zu entfernen.

Die Aecidien (früher als *Roestelia cancellata* beschrieben) stellen bauchige, kurz Halsige Fläschchen dar, deren Hülle bei der Reife an der Spitze geschlossen bleibt, an den Seiten aber so aufreiss, dass sie wie ein feines Gitterwerk aussieht (daher Gitterrost der Birnen).

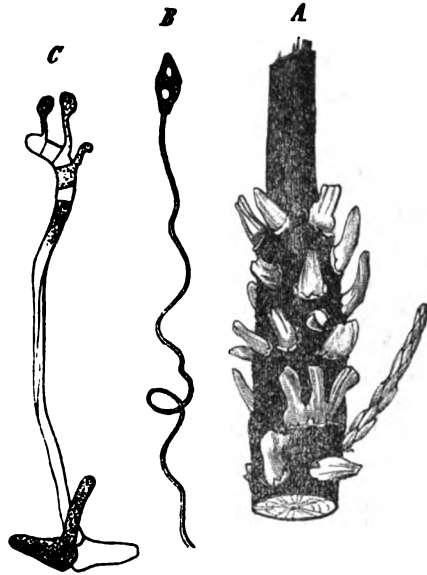


Fig. 95. (B. 708.)

Birnrost (*Gymnosporangium fuscum* D. C.) A Zweigstück vom Sadebaum (*Juniperus Sabina*) mit einer verdickten Stelle, an welcher die (hier wenig aufgequollenen) gallertigen Teleutosporenlager in Form von hornartigen Gebilden hervorbrechen. Rechts ein grünes Zweiglein. B Teleutospore aus einem solchen Lager mit langem Träger, 200fach. C Eine Teleutospore, zu einem Promycel ausgekeimt, das 3 Sporidien zu bilden im Begriff ist; 250fach vergr. (Alles aus FRANK's Lehrbuch).



Fig. 96. (B. 704.)

Hälfte eines Birnblatts von unten gesehen, mit drei Polstern, auf denen die birnförmigen Aecidien des Birnrostes (*Gymnosporangium fuscum* D. C.) sitzen. Wenig vergr. (Aus FRANK's Lehrbuch).

Wahrscheinlich dringen die *Aecidium*-Conidien in sehr junge Sprosse des Sadebaums ein, doch fehlen noch Untersuchungen hierüber.



(B. 705.) Fig. 97.

Eine Pflanze von *Vaccinium Vitis Idaea*, durch *Calyptospora Goeppertiana* inficirt. *a* Der inficirte Stengel mit Mycel. *b* Die neuen Triebe im Jahre nach der Infection werden unter dem Einflusse des Mycels dicker und nur die Spitze wird nicht deformirt. *c* Jüngster Trieb. *d* Abgestorbener Trieb (nach HARTIG).

theil hat anfänglich weisse oder schön rosarothte Farbe, die aber bald in eine braune, später schwarzbraune Farbe sich verändert. Die untersten Blätter jedes Triebes verkümmern, die oberen kommen zur normalen Entwicklung. Inficirt man eine gesunde Preisselbeerpflanze mit den gleich zu erwähnenden Aecidiensporen des Tannen-Säulenrostes, so bleibt der Stengel im ersten Jahre unverändert, obgleich sich das Mycel im Rindengewebe verbreitet. Im nächsten

#### Gattung 6. *Calyptospora* J. KÜHN.

Sie ist in erster Linie dadurch gekennzeichnet, dass die Teleutosporen weit ausgebreitete, feste Lager bilden, in den Epidermiszellen der Wirthspflanzen entstehen (Fig. 99) und sich durch Längswände in der Regel in 4 Tochterzellen theilen, deren jede an einem sehr kurzen Promycelium kugelige Sporidien abschnürt (Fig. 99). Die Conidienketten der Aecidien ((Fig. 100) zeigen sehr entwickelte »Zwischenzellen (Fig. 21, IV zw).«

*C. Goeppertiana* J. KÜHN, der Preisselbeer-Rost stellt eine häufige heteröcische Uredinee dar, welche ihre Teleutosporen auf der Preisselbeere (*Vaccinium Vitis Idaea*) Aecidien und Spermogonien auf der Weisstanne entwickelt. Die Aecidien (Fig. 100) beschrieb man früher als besonderen Pilz (*Aecidium columnare*), bis R. HARTIG<sup>1)</sup> ihren genetischen Zusammenhang mit *Calyptospora* durch eingehendere Untersuchung nachwies.

Die von den Parasiten befallenen Exemplare des *Vaccinium* zeichnen sich sofort durch Wuchsform vor den gesunden Pflanzen aus (Fig. 97). Während Letztere nur wenig vom Boden sich erheben, wachsen die vom Pilz besetzten Exemplare gerade empor, zeigen ein ungemein kräftiges Längenwachsthum, entwickeln auch wohl in demselben Jahre noch zweite Triebe. Einzeln oder horstweis ragen die erkrankten Pflanzen über den gesunden Bestand empor, bis zu 0,3 Meter Höhe erreichend. Sie zeigen dabei ein auffallendes Aussehen, indem der grössere Theil des Stengels zu Federspuldicke angeschwollen ist und nur der oberste Theil eines jeden Triebes die normale Stengeldicke behält (Fig. 97). Der verdickte, schwammige Stengel-

<sup>1)</sup> Arbeiten aus dem forstbotanischen Institut München, Bd. I u. Lehrbuch der Baumkrankheiten II Aufl. 1889,

Jahre werden aber die neuen Triebe in der vorbeschriebenen Form beeinflusst. Das Pilzmycel wächst in die neuen Triebe, veranlasst durch Fermentausscheidung eine Vergrößerung aller Rindenzellen, kann diese Einwirkung aber nur so lange ausüben, als die Zellen der neuen Triebe noch jung sind. Da nun das Mycel langsam im Triebe aufwärts wächst, erreicht es die Spitze desselben erst zu einer Zeit, in welcher die Zellen der Rinde schon völlig ausgebildet sind und vermag sie nicht mehr zur Vergrößerung anzuregen.

Das Mycel wächst aber bis zur obersten Knospe empor und kann schon in demselben Jahre deren Austreiben veranlassen. Das intercellular perennirende Mycel entnimmt durch Haustorien die Nahrung aus den Parenchymzellen (Fig 98), wächst sodann gegen die Oberhaut hin, unter den Epidermiszellen keulenförmig sich verdickend (Fig. 98, aa).

Auch in die Epidermiszellen sendet es Saugwarzen *b*, die sich durch ihre Gestalt sofort unterscheiden von den in die Epidermiszellen hineinwachsenden jungen Sporenmutterzellen *cc*.

In jede Epidermiszelle wachsen etwa 4—8, meist 6 solcher Mutterzellen, welche sich vergrößernd den ganzen Innenraum einnehmen und sich dann in je 4 Teleutosporen theilen, die pallisadenförmig nebeneinander stehen (Fig. 99). Im Mai des nächsten Jahres bei feuchter Witterung keimt jede Teleutospore zu einem Promycel aus (Fig. 99 *b*), an dem auf kurzen Sterigmen die Sporidien sich entwickeln (Fig. 99 *c*). Gelangen diese auf die jungen Nadeln der Weisstanne, so dringt ihr Keimschlauch ein und aus dem Mycel entstehen nach 4 Wochen auf der Unterseite der Nadeln je zwei Reihen von Aecidien, die durch eine sehr lange Peridie ausgezeichnet sind (Fig. 100 *ab*). Die Peridien platzen an der Spitze in verschiedener Weise auf und entlassen die Sporen (Fig. 100 *b*). Diese sind dadurch ausgezeichnet,

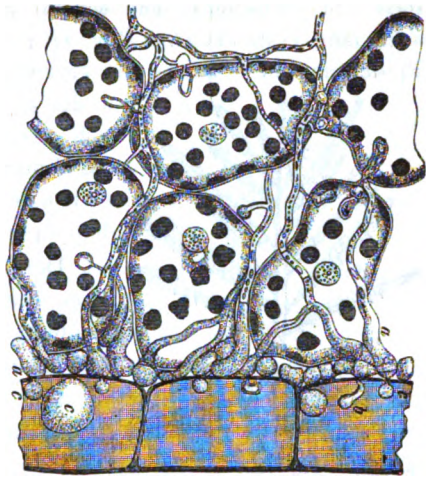


Fig. 98. (B. 706.)

Rindenparenchym und Epidermiszellen aus dem Stengel von *Vaccinium Vitis Idaea*. Das Mycel ist intercellular und legt kurze, an der Spitze anschwellende Aeste an die Aussenwand der Zellen, die durch einen feinen Fortsatz durchbohrt wird, worauf sich im Innern der Zelle eine sackartige Saugwarze entwickelt. Unter den Oberhautzellen erweitern sich die Hyphen keulenförmig *aa*. Saugwarzen *b* und Teleutosporenmutterzellen *c* entwickeln sich in den Epidermiszellen 420fach. (Nach HARTIG.)

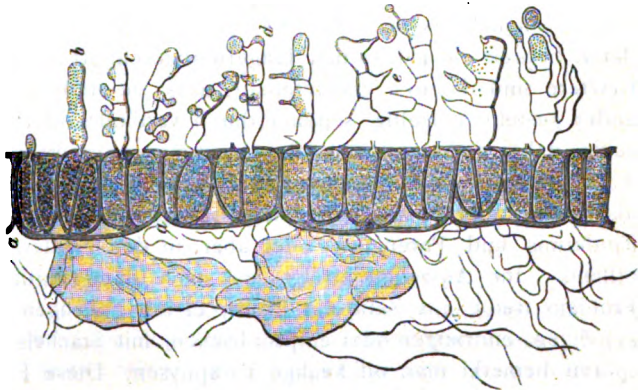
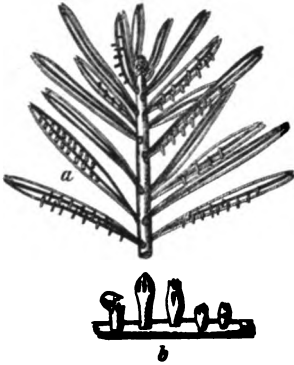


Fig. 99. (B. 707.)

Oberhaut und Rinde des Preisselbeerstengels mit reifen und keimenden Dauersporen der *Calyptospora Goeppertiana*. *a* Die in 4 Dauersporen getheilten Mutterzellen stehen meist zu 6 in einer Epidermiszelle. *b* Promycelium einer keimenden Dauerspore, an dem nach Entstehung von drei Querwänden meist 4 Sporidien auf kleinen Sterigmen *c* sich entwickeln. 420fach. (Nach HARTIG.)

dass die Zwischenzellen, welche die einzelnen Sporen von einander trennen, sehr lang gestreckt sind (Fig. 21, IV *sw*). Gelangen die Aecidiensporen auf die Epidermis einer Pflanze von *Vaccinium Vitis Idaea*, so keimen sie und zwar ent-



(B. 708.) Fig. 100.

a Weisstannenzweig, dessen Nadeln auf der Unterseite zwei Reihen Aecidien der *Calyptospora Goepfertiana* (*Aecidium columnare*) entwickeln. b die Aecidien vergrößert. (Nach HARTIG).

weder in einem gleichmässig dick bleibenden, zuweilen sich verästelnden Schlauche, oder mit einem gegen das Ende hin sackartig sich verbreiternden Keimschlauche. Die Infection erfolgt durch eine feine, von dem Sporenkeimschlauche ausgehende Hyphe.

Die Tannennadeln erhalten sich noch ziemlich lange Zeit völlig grün und fallen erst im Laufe des Sommers ab, doch werden noch im August grüne Nadeln mit den vertrockneten Aecidien gefunden.

Eine bemerkenswerthe Beschädigung tritt nur dann ein, wenn junge Weisstannenwüchse in einem stark erkrankten Preisselbeerbestande stehen und der grössere Theil der Nadeln erkrankt. Die Aecidienform hat einen facultativen Charakter, d. h. sie kann fehlen, ohne die Existenz des Parasiten zu gefährden, dessen Sporidien auch direkt auf den Preisselbeeren zu keimen und diese zu inficiren im Stande sind.

#### Gattung 7. *Melampsora* CASTAGNE.

Ihre Repräsentanten schädigen als »Rost« gewisse Laubbäume (Weiden, Pappeln, Birke, Hainbuche, *Sorbus*arten, *Prunus Padus*), unsere Leinarten manche *Vaccinium*-, *Pirola*-, *Epilobium*-, *Circaea*- und *Galium*-Arten. Von Fruchtformen sind beobachtet: Spermogonien, welche kleine, rundliche, flache Lager bilden, ebenfalls lagerförmige Aecidien (früher als *Caecoma* beschrieben), Uredosporien. Letztere sind dadurch characterisirt, dass sie stiellos, palissadenartig neben einander gestellt, einzellig, seltener durch vertikale oder schiefe Längswände mehrzellig, dabei dicht und lückenlos zusammengefügt erscheinen, geschlossene flache Polster bildend, die Bienenwaben nicht unähnlich sehen und sich makroskopisch als braune oder schwarze Areolen präsentiren. Sie entstehen entweder zwischen Epidermis und Parenchym oder aber in den Epidermiszellen selbst, diese ausfüllend. Ihr Ausreifen erfolgt erst nach dem Blattfall. Bei der Keimung im Frühjahr treibt jede Zelle ein Promycel mit kugeligen Sporidien. Zwischen den kugeligen, eiförmigen oder ellipsoidischen, mit Stachelsculptur versehenen Uredosporien bemerkt man oft keulige Paraphysen. Diese Fructification ist bei einigen Arten in Form von Früchten bekannt, deren Peridie in Zähnen oder unregelmässig aufspringt. Nach ROSTRUP, NIELSEN und HARTIG sind manche Arten heteröcisch.

*M. Tremulae* TULASNE. Espenrost. Auf den Blättern und Zweigen von *Populus tremula* rundliche, lockere Uredohäufchen oder Polster und später schwarzbraune Teleutosporienlager erzeugend. Die Sporidien können merkwürdiger Weise, wie ROSTRUP und HARTIG fanden, sowohl in zwei Coniferen (Kiefer und Lärche) als auch in *Mercurialis* eindringen und hier Aecidien erzeugen, die früher als *Caecoma pinitorquum*, *C. Laricis* und *C. Mercurialis* beschrieben wurden. Es ist aber sehr wohl möglich, dass auf der Espe zwei verschiedene Melampsoren vorkommen, von denen die eine das Aecidium auf *Mercurialis*, die andere das auf den genannten Coniferen hervorbringen.

*M. Hartigii* ROSTRUP bildet nach R. Uredo und Teleutosporen auf *Salix*-Arten (*S. pruinosa*, *daphnoides*, *viminalis* u. A.). Die Sporidien des letzteren sind nun im Stande, sowohl die jungen Triebe der Weiden, als auch die Blätter der Johannisbeeren und Stachelbeeren zu inficiren und hier Aecidien zu erzeugen (früher *Cacoma Ribesii* genannt).

*M. Capreae* ROSTRUP, die ebenfalls Weiden (*S. Caprea*, *cinerea*, *aurita*, *longifolia*, *repens*, *auriculata*) befallt, bildet nach R. Experimenten Aecidien auf dem Pfaffenhütchen (*Evonymus europaeus*).

#### Gattung 8. *Coleosporium* LÉVEILLE.

Hauptmerkmal dieses Genus ist, dass die Teleutosporen aus einer Reihe von mehreren Zellen bestehen, deren jede ein ungetheilt bleibendes Promycel, oder wenn man will, ein sehr langes Sterigma entwickelt, an dessen Spitze eine relativ grosse Sporidie abgeschnürt wird. Eine vorherige Ruheperiode ist zur Keimung der Teleutosporen nicht nöthig. Infolge des Umstandes, dass die äusseren Membranschichten vergallerten und zusammenfliessen, erscheinen die Teleutosporen zu einem fest zusammenhängenden Lager vereinigt, das übrigens von der Epidermis bedeckt bleibt und rothe Farbe zeigt. Wo Aecidien vorhanden sind, treten dieselben in der typischen, d. h. mit entwickelter Peridie versehenen Form auf. Die Uredosporen werden in Reihen abgeschnürt.

*C. Senecionis* (PERS.), das Teleutosporen und Uredo auf *Senecio*-Arten entwickelt, bildet wie R. WOLFF zeigte, seine Aecidien (früher als *Peridermium Pini* beschrieben) auf der Kiefer.

#### Gattung 9. *Chrysomyxa* UNGER.

Die Uredosporen werden wie bei *Coleosporium* in Reihen abgeschnürt. Auch die rothe, krustenartige Lager darstellenden Teleutosporen (Fig. 33, *AB*) bilden Reihen, welche ab und zu verzweigt sind. Bei der Keimung entwickelt sich ein gegliedertes Promycel, das an jedem Gliede eine Sporidie bildet.

*Chr. Rhododendri* DE BARY erzeugt nach DE BARY Uredo und Teleutosporen auf den Blättern der Alpenrosen (*Rhododendron hirsutum* und *ferrugineum*), Aecidien auf den Nadeln der Fichte (*Picea excelsa*). *Chr. Ledi* (ALB. u. SCHW.) bildet nach SCHRÖTER seine Aecidien auf demselben Nadelholz, Uredo und Teleutosporen auf *Ledum palustre*.

#### Gattung 10. *Cronartium* FRIES.

Ihre Eigenthümlichkeiten liegen in der Vereinigung der Teleutosporen zu einem säulchenartigen Gebilde und in der Bildung von Uredo in Fruchtform.

*Cr. asclepiadeum* (WILDENOW) lebt auf *Vincetoxicum officinale* und bildet hier Uredo und Teleutosporen. Nach CORNU soll ein auf *Pinus* vorkommendes Aecidium (*Aec. Pini, forma corticola*) zu diesem Pilz gehören. Zu *Cr. Ribicola* DIETRICH, dessen Uredo und Teleutosporen auf *Ribes*-Arten (*R. nigrum*, *rubrum*, *aureum* u. A.) man längst kannte, wurde erst neuerdings durch Versuche von KLEBAHN das Aecidium ermittelt, das sich auf der Weihmuthskiefer (*Pinus Strobus*) entwickelt und (früher als *Peridermium Strobi* beschrieben) diese Pflanze stark schädigen kann.

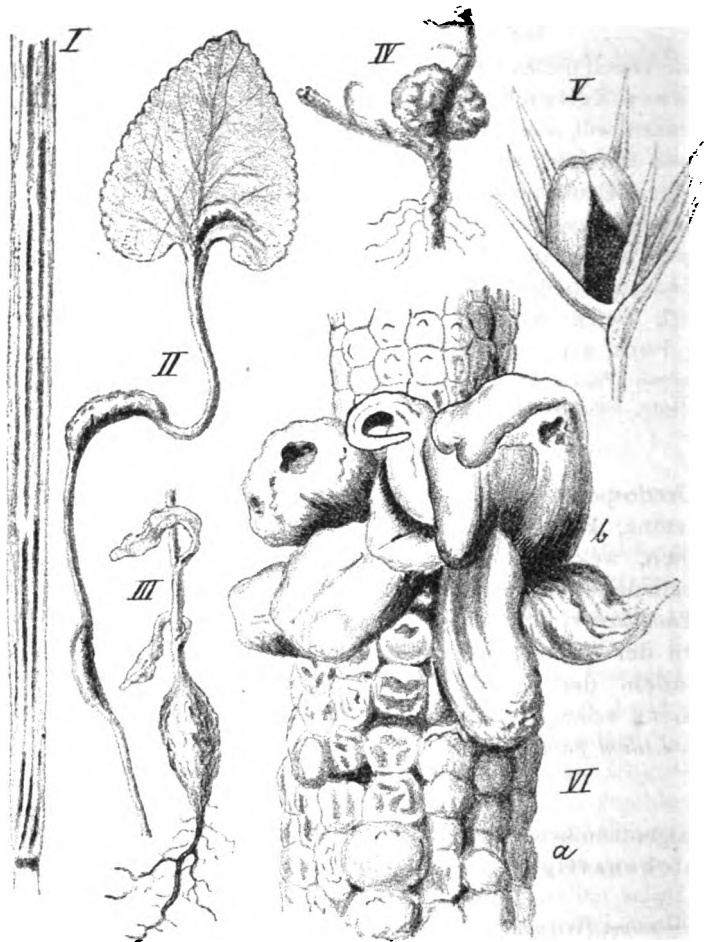
#### Gattung 11. *Endophyllum* LÉVEILLÉ.

Merkwürdig dadurch, dass es keine Teleutosporen erzeugt und bei der Keimung seiner Aecidiensporien abweichend von der sonst allgemeinen Regel ein Promycel mit Sporidien bildet.

*E. Sempervivi* (ALB. u. SCHW.) lebt auf dem Hauslauch und anderen *Sempervivum*-Arten und bildet hier ausser den Aecidien noch Spermogonien. Das Mycel perennirt in den überwinternden Theilen der Nährpflanze.

## Gruppe III. Ustilagineen. Brandpilze.

Sämmtlichen Vertretern ist parasitische Lebensweise eigenthümlich und zwar wählen sie, soweit bekannt, nur Phanerogamen zum Substrat. Ihr Mycel kann die ganze Pflanze durchziehen oder nur auf gewisse Organe resp. Theile derselben beschränkt sein<sup>1)</sup>. Es breitet sich besonders im Parenchym aus, meist



(B 709.)

Fig. 101.

Einige Krankheitserscheinungen, verursacht durch verschiedene Brandpilze an verschiedenen Pflanzenorganen. I Stück eines bescheidenen Roggenhalmes mit langen, parallelen, subepidermalen Streifen, verursacht durch den Roggenstengelbrand (*Urocystis occulta*). II Blatt von *Viola odorata*, an Stiel und Blattfläche mit grossen, durch *Urocystis Violae* verursachten Beulen. III Wurzel von *Gnaphalium luteo-album*, an der Grenze gegen den Stengel hin durch *Entyloma Magnusii* stark rübenartig hypertrophirt. VI Unterer Stengeltheil von *Helichrysum arenarium* mit einem gallenartigen Auswuchse, der durch *Entyloma Aschersonii* verursacht ist. V Kapsel von *Fucus bufonius*, erfüllt mit der Sporenmasse des *Tohyposporium Funci*. VI Maiskolben mit einigen grossen Auswüchsen *b*, welche durch *Ustilago Maydis* verursacht wurden. I—V nach der Natur, VI nach TULASNE.

intercellular verlaufend und vielfach Haustorien von mehr oder minder charakteristischer Form (vergl. pag. 281) in die Zellen hineinsendend. Dagegen ist die Fructification im Allgemeinen auf bestimmte Organe, sei es oberirdische

<sup>1)</sup> Vergleiche das bei *Tubercinia* Gesagte.

oder unterirdische lokalisiert. So bilden Weizenbrand, Haferbrand ihre Sporen in den Früchten resp. Samen, der Roggenstengelbrand (*Urocystis occulta*) fructificirt im Gewebe des Halmes (Fig. 101, I) und der Blätter, der Veilchenbrand (*Urocystis Violae*) in Blattstielen und Blättern (Fig. 101, II), *Ustilago violacea* nur in den Staubbeuteln von Sileneen und Alsineen, *Ust. Cardui*, *Tragopogonis* und *Scorzonerae* nur in allen Blüthentheilen der betreffenden Pflanzen, KÜHN's *Paipalopsis Irmischiae* ebenfalls nur in allen Blüthenorganen von *Primula*, *Entyloma Aschersonii* und *Magnusi* nur am Wurzelhalse und unteren Stengel von *Helichrysum*, *Gnaphalium*, u. s. w. (Fig. 101, III IV).

Charakteristisch für die meisten Ustilagineen ist der Umstand, dass diejenigen Wirthsorgane oder Theile derselben, wo der Pilz fructificirt, mehr oder minder stark deformirt werden (Fig. 101, II) und im Innern schliesslich, nach völliger Zerstörung des Gewebes, mit brauner bis schwarzer Sporenmasse erfüllt erscheinen, die der Volksmund »Brand« genannt hat. Besonders auffällig nach Grösse und Form sind z. B. die Auswüchse, welche *Ustilago Maydis* an Halm und Blüthenständen des Mais (Fig. 101, VI), *Entyloma Aschersonii* am unteren Stengel von *Helichrysum* hervorruft (Fig. 101, IV), ebenso die Beulen, welche der Veilchenbrand an Blattstielen und Blattflächen erzeugt (Fig. 101, II). Häufig haben auch solche Wucherungen Verkrümmungen und Verdrehungen der betreffenden Organe zur Folge. Die Fructificationsheerde anderer Arten dagegen treten in ganz anderer, weniger in die Augen springender Form auf, indem sie meist bloss Fleckenbildung (an Blättern und Stengeln) hervorrufen, die oft anderen Blattfleckensbildenden Pilzen deutlich ähnlich sehen. Der Name »Brand« passt für solche Formen des Auftretens also eigentlich nicht.

Während man früher glaubte, der Parasitismus dieser Pilze sei ein ganz strenger, hat BREFELD neuerdings gezeigt, dass sich dieselben auch in Nährflüssigkeiten züchten und wenigstens bis zu gewissen Fructificationen (in Conidien) bringen lassen. Dauersporenformen in künstlichen Substraten zu erzeugen ist dagegen, *Tilletia Caries* ausgenommen, bisher nicht geglückt und vielleicht überhaupt nicht möglich.

Im Allgemeinen produciren die Brandpilze vier verschiedene Fruchtförmungen:

1. Die gewöhnlichen, von jeher als charakteristischste Fructification angesehenen Dauersporenapparate.
2. Conidienträger, welche leichtkeimende, zartwandige Conidien abschnüren (Fig. 102, VII; Fig 105, II, 107, III a).
3. »Sporidien« genannte kleine Conidien, welche bei der Keimung der Dauersporen seltener direct, gewöhnlich an sehr kurz bleibenden Keimschläuchen (Promycelien) entstehen (Fig. 102, III; 104, s; 107, VIII b c, X a—d) und sich bei gewissen Arten durch hefeartige Sprossung (Fig. 102, IV) weiter vermehren.
4. Gemmen (Fig. 102, VI g).

Es fehlen den Ustilagineen also (ebenso wie den Uredineen und Basidiomyceten) Sporangienbildungen<sup>1)</sup> und hierin liegt ihr Hauptunterschied gegenüber den Schlauchpilzen (Ascomyceten). Andererseits erreicht die Conidienfructification, da sie nicht bis zur Bildung von eigentlichen Conidienfrüchten

<sup>1)</sup> Wie man daher den Sporangien bildenden *Protomyces* mit DE BARY zu den Ustilagineen stellen kann, ist nicht einzusehen.



vorschreitet, nicht die Höhe der Entwicklung, welche die Uredineen aufweisen.

Was zunächst die Dauersporen-Apparate anbetrifft, so kann man einfachere und complicirtere Formen unterscheiden mit verschiedenen Uebergängen zu einander. Im einfachsten Falle werden nackte Dauersporen erzeugt, entweder indem vereinzelter oder wenige benachbarte Zellen des Mycel unter starker Aufschwellung sich abrunden (*Entyloma*), oder indem ganze End- und Seiten-Aeste, die gerade oder gekrümmt (oft spiralig gewunden) sein können, sich in kurze Zellen gliedern, deren jede zur meist rundlichen (oft durch gegenseitigen Druck eckigen) Spore sich ausbildet (*Ustilago*, *Tilletia* [Fig. 105, IV] *Schröteria*). Bei den erstgenannten Beiden quellen die Membranen solcher Zellen vorher vielfach erst gallertartig auf.

Einen Schritt weiter geht die Ausbildung des in Rede stehenden Apparates bei *Urocystis*; hier entsteht er nach WINTER am Ende von Seitensprossen des Mycel in der Weise, dass sich wenige Seitenästchen bilden, die sich an das Ende anschmiegen und dasselbe umwachsen. Hierauf schwillt jenes Ende an, bleibt entweder einfach oder theilt sich später in zwei bis mehrere Zellen, die sich zu Dauersporen umwandeln. Auch die Hüllzweige theilen sich, bilden sich aber nicht zu Dauersporen aus, sondern verlieren ihren Inhalt und bilden die Hülle der Dauersporen, die man früher auch wohl als »Nebensporen« bezeichnete (Fig. 106).

Noch eine Stufe höher stehen nach WORONIN's, F. v. WALDHEIM's und FRANK's Untersuchungen *Tubercinia*, *Sorosporium* und *Tohyposporium*, wo im nahezu fertigen Zustande ein relativ grosser Sporencomplex mit allerdings vergänglicher Hülle vorhanden ist. Der oder die Sporen bildenden Zweige, die meist unregelmässige oder spiralige Krümmungen annehmen (Fig. 107, V VI), werden auch hier umwachsen von Aesten, die aus der Umgebung entspringen und eine Hülle bilden (Fig. 107, VI VII a—d). Jene Zweige gliedern sich hiernach offenbar reichlich und die so entstehenden Zellen schwellen auf, verwachsen mit einander, bekommen reichen Inhalt und dicke braune Membran und gehen so in den Sporenzustand über (Fig. 107, d). Das umhüllende Fadengeflecht wird mehr und mehr undeutlich, um schliesslich so völlig zu verschwinden, dass nur der rundliche Sporencomplex übrig bleibt (Fig. 107, VIII X).

Bei *Doassansia* und *Sphacelotheca* endlich erreicht der Dauersporenapparat offenbar seine höchste Stufe der Ausbildung: bei ersterer Gattung insofern, als hier der Sporencomplex eine derbe, persistirende, allseitig geschlossene Hülle erhält, gebildet aus verdickten und gebräunten, palissadenartig zusammengefügt Zellen, die ihren Inhalt verlieren. Die Entstehungsweise des Ganzen erfolgt nach FISCH in der Weise, dass von mehreren sich kreuzenden Mycelfäden an den Kreuzungspunkten reiche Sprossungen getrieben werden, welche sich zu einem dichten Geflecht verknäueln, dessen peripherische Elemente sich zu der grosszelligen Hülle ausbilden, während die centralen zum Sporencomplex werden.

Der so eigenthümliche, in der Samenknospe von *Polygonum Hydropiper* sich bildende, von DE BARY<sup>1)</sup> näher studirte Dauersporenapparat von *Sphacelotheca* besteht zunächst aus einem gleichförmigen Gewebe dicht verflochtener Hyphen. Später differenzirt sich dieser Körper in eine dicke äussere Wand, einen axilen, säulchenförmigen Theil und ein den Raum zwischen beiden einnehmendes, Sporen

<sup>1)</sup> Morphologie pag. 187.

bildendes Gewebe. Der untere Theil des Ganzen bleibt undifferenzirt und in ihm findet dauernde Neubildung statt, sodass der Körper von unten her wächst. Schliesslich reisst der 2—3 Millim. lang gewordene Behälter an seinem oberen Ende auf und die Sporen werden nunmehr frei. Die erste Entstehung bleibt noch zu erforschen.<sup>1)</sup>

Was sodann die Conidien anbetrifft, so entstehen sie meist nur bei guter, natürlicher oder künstlicher Ernährung an wohlentwickelten Mycelien, und zwar auf kürzeren oder längeren, meist einzelligen Trägern (Fig. 102, II; 107, III). Zuerst von SCHRÖTER (für *Entyloma*), dann von WORONIN (für *Tuburcinia*) von M. WARD (für *Entyloma*) auf den betreffenden Nährpflanzen nachgewiesen, wurden sie später durch BREFELD (für *Tilletia* und *Thecaphora*) auf dem Wege künstlicher Cultur an wohlentwickelten Mycelien in reichster Form erzielt (Fig. 105, II)<sup>2)</sup>.

Bei denjenigen Arten, wo sie auf den Nährpflanzen entstehen, bilden die Conidienträger entweder förmliche, die Blätter auf der Unterseite überziehende schimmelartige Lager (*Tuburcinia*, Fig. 107, II) oder sie brechen als Bündel aus den Spaltöffnungen hervor (gewisse *Entyloma*).

Ihre Conidien weichen entweder in Gestalt und Grösse von den sogleich zu besprechenden Sporidien ab (*Tuburcinia*, *Entyloma*), oder sie stimmen mit ihnen nahezu oder ganz überein (*Thecaphora Lathyri*, *Tilletia Caries*). Eigenthümlicherweise werden sie bei *Schröteria* in Ketten abgeschnürt (Fig. 102, VIII). Sie keimen je nach dem Grade der Ernährung entweder zu Mycelien aus, oder sie bilden bloss einen Conidienträger, der sofort eine Secundärconidie erzeugt (z. B. *Tuburcinia*). Infolge ihrer leichten Keimfähigkeit und massenhaften Entstehung bilden die Conidien ein wesentliches Verbreitungs- und Vermehrungsmittel der Ustilagineen.

In dieser Beziehung sind namentlich auch die »Sporidien« bemerkenswerth. Sie entstehen zunächst bei der Keimung der Dauersporen, wenn diese mangelhaft ernährt werden. Es bilden sich dann nämlich entweder nur ganz rudimentäre Mycelien (wie bei den Uredineen Promycelien genannt), an denen die Sporidien zur Abschnürung kommen (Fig. 102, III; 107, X), oder aber die Sporidien werden direct von der Spore abgeschnürt, wie dies bei *Ustilago olivacea* der Fall ist. Die Promycelien bleiben entweder meistens einzellig (*Tilletia*, *Entyloma*), oder sie gliedern sich durch Querwände in mehrere Zellen (von denen die unmittelbar benachbarten oder auch entferntere durch henkel- oder schnallenartige Anastomosen mit einander in Verbindung treten können (Fig. 102, I ab), wie es bei *Ustilago* und *Tolyposporium* der Fall ist.

Die einzelligen, nur unter gewissen Verhältnissen mehrzellig werdenden Promycelien bilden ihre Sporidien zu zwei oder mehreren, dicht unterhalb der Spitze (in etwa kranzförmiger Anordnung, daher auch »Kranzkörperchen« genannt — *Tilletia* (Fig. 104), *Urocystis* (Fig. 106), *Entyloma*, *Tuburcinia* (Fig. 107, VIII), die mehrzelligen dagegen schnüren sie seitlich, resp. auch an der Spitze der Endzelle ab (*Ustilago*, *Tolyposporium* [Fig. 102, III; 107, X). Beiderlei Formen hat schon PRÉVOST zu Anfang dieses Jahrhunderts beobachtet, J. KÜHN, TULASNE, DE BARY, FISCHER VON WALDHEIM, H. HOFFMANN, WOLFF, SCHRÖTER, BREFELD u. A. haben sie dann für fast alle bekannten Genera und viele Arten nachgewiesen.

<sup>1)</sup> Ob die mit noch höher organisirten Fruchtbildungen ausgestattete, von ED. FISCHER näher studirte Gattung *Graphiola* hierher gehört, bleibt vorläufig noch zweifelhaft.

<sup>2)</sup> BREFELD verwandte Mistdecoct.

Die Sporidien von *Ustilago* können, wie bereits FISCHER v. WALDHEIM zeigte (l. c. Tab. XII), in Wasser hefeartige Sprossungen treiben, und neuerdings lehrte BREFELD, dass in Nährflüssigkeiten (Pflaumendecoct, Mistdecoct) diese Sprossverbände bei gewissen Arten stattliche Grösse erlangen und jede Zelle eines solchen Verbandes unter denselben Verhältnissen wiederum mehrere bis viele Generationen von Sprosszellen erzeugt (Fig. 102); und endlich dass in dieser so ausgiebigen Sprosszellbildung ein ausserordentlich wichtiges Mittel zur Vermehrung und Verbreitung der Brandpilze gegeben ist, umsomehr, als sich die Sprosszellchen auch draussen im Freien in dem zum Düngen der Aecker verwandten Mist der Thiere reichlich zu entwickeln scheinen. Eigenthümlich ist es freilich, dass eine so gemeine *Ustilago* wie *U. Hordei*, nach BREFELD keine solchen Sprossformen erzeugt. Es macht übrigens keinen grossen Unterschied, ob man die Sprossverbände, die die Ustilagineen übrigens mit vielen anderen Pilzen theilen (vergl. pag. 277), als »Sprossmycelien« oder als »Sprossconidien« auffassen will. Am schönsten treten die Sprossverbände nach BREFELD bei *Ustilago Carbo*, *antherarum*, *Maydis* und *Kühniana* auf. — Das Eindringen der Sprosse in die Nährpflanzen ist noch nicht beobachtet worden.

Die Sporidien von *Thecaphora Lathyri* bilden in Nährflüssigkeit keine Sprosszellen, machen aber bei Luftzutritt zu der flachen Nährschicht nach BREFELD reich verzweigte Mycelien, von denen massenhaft Conidienträger mit sympodialer Verzweigung in die Luft gesandt werden.

Die oben als »Kranzkörperchen« bereits erwähnten Sporidien, wie sie an den Promycelien von *Tilletia*, *Urocystis* und *Tubercinia* etc. entstehen, zeigen häufig brückenförmige Querverbindungen, sei es am Ende, sei es an anderer Stelle (Fig. 104, s; 105, Ia). Solche Anastomosen findet man bekanntlich auch bei dicht liegenden Conidien, Mycelfäden, Fruchtträgern anderer Pilze häufig vor. Unter ungünstigen Nährbedingungen keimen die Kranzkörperchen zu Mycelfäden aus, unter ungünstigen, wie beim Liegen in blossen Wasser oder feuchter Luft, bilden sie Sekundärsporidien, gewöhnlich nur in der Einzahl (Fig. 105, Ib). Dergleichen Sporidienbildungen vom Weizenbrand (*Tilletia Caries*) hat BREFELD in guten Nährlösungen zur Entwicklung stattlicher Mycelien gebracht, die an kurzen Trägern sehr reichlich Conidien erzeugten von der Form der Sekundärsporidien (Fig. 105, II). Er erzielte an solchen Mycelien schliesslich sogar Dauersporenbildung, von der selbst die Conidienbildungen ergriffen wurden.

Gemmen hat BREFELD beim Haferbrand (*Ustilago Carbo*) beobachtet. Sie entstehen hier dadurch, dass das Plasma sich an intercalaren oder terminalen Stellen der Mycelfäden ansammelt, die infolgedessen dicker und stärker lichtbrechend werden, während die benachbarten Zellen ihren Inhalt verlieren (Fig. 102, VIg). Verdickung und Bräunung der Membran tritt nicht ein.

Was die Infection der Nährpflanzen anbetrifft, so dringen, wie J. KÜHN und A. WOLFF fanden, die Keime derjenigen Ustilagineen, welche in Gräsern schmarotzen, in Keimpflanzen nur in deren erstes Scheidenblatt ein, was auch BREFELD bestätigte, mit dem Hinzufügen, dass dieses Blatt noch sehr jugendlich sein muss. BREFELD constatirte ferner die wichtige Thatsache, dass auch die Knospen älterer Theile, sowie ganz junge, von der Scheide noch umschlossene Blütenstände solcher Gräser mit Brandpilzkeimen inficirt werden können, sowohl der Dauersporen-Form, als auch der Sprossconidien-Form. Die Sporidien von *Tubercinia* dringen nach WORONIN in bodenständige junge Sprosse von *Trientalis*, die Conidien in entwickelte Blätter ein.

Wenn ältere oder jüngere Mycelfäden absterben, so quellen ihre Membranen stark auf und drücken den Inhalt in der Querrichtung zusammen. In diesem Zustande zeigen sie, zumal nach Behandlung mit Aetzkali, Cellulosereaction. Frühere Beobachter sind dadurch mehrfach getäuscht worden, indem sie zu der Annahme gelangten, dass die Wirthsmembranen eine Cellulosescheide um die Brandpilzfäden gebildet hätten.

Bezüglich des Entwicklungsganges sei auf die Beschreibung der einzelnen Vertreter verwiesen.

Die Morphologie und Biologie der Gruppe ist namentlich durch J. KÜHN, TULASNE, DE BARY, HOFFMANN, FISCHER, v. WALDHEIM, WORONIN, BREFELD und SCHRÖTER gefördert worden.

Was die Physiologie der Ustilagineen anlangt, so giebt FISCH in seiner Untersuchung über *Doassansia* an, dass er verschiedene rein cultivirte »Ustilagineenhefen« wie von *Ustilago violacea* und *Maydis* auf Alcoholgährung mit positivem Resultat untersucht habe; da man jedoch nähere Angaben vermisst, so ist eine Nachprüfung nöthig, zumal da BREFELD fand, dass die Sprossformen der von ihm untersuchten Arten keine Alcoholgährung erregten. Bezüglich der Widerstandsfähigkeit der Dauersporen gegen Austrocknung und ihrer Abtödtung durch Gifte vergleiche man pag. 489 und 493.

Literatur: PREVOST, Mémoire sur la cause immediate de la Carie ou Charbon des blés. Montauban 1807. — TULASNE, Mémoire sur les Ustilaginées comparées aux Urédinées. Ann. sc. nat. Sér. 3. t. VII (1847). — Derselbe, Second Mémoire sur les Urédinées et les Ustilaginées. Das. Sér. 4. t. II (1854). — DE BARY, Untersuchungen über die Brandpilze und die durch sie verursachten Krankheiten der Pflanzen. Berlin 1853. — J. KÜHN, die Krankheiten der Culturgewächse. Berlin 2. Aufl. Berlin 1859. — FISCHER VON WALDHEIM, Sur la structure des spores des Ustilaginées. Bull. de la soc. des naturalistes de Moscou 1867. — Derselbe, Beiträge zur Biologie und Entwicklungsgeschichte der Ustilagineen. PRINGSH. Jahrb. Bd. 7 (1869). — Derselbe Aperçu systematique des Ustilaginées. Paris 1877. — Derselbe Les Ustilaginées et leurs plantes nourricières. Ann. sc. nat. Sér. 6. t. 4 (1877). — R. WOLFF, Beiträge zur Kenntniss der Ustilaginée (Urocystis occulta). Bot. Zeit. 1873. G. WINTER, Einige Notizen über die Familie der Ustilagineen. Flora 1876. — SCHRÖTER, Bemerkungen und Beobachtungen über einige Ustilagineen. COHN's Beiträge z. Biol. II pag. 349. — E. PRILLIEUX, Quelques observations sur la formation et la germination des spores des Urocystis. Ann. sc. nat. Sér. 6. t. 10 (1880). — A. B. FRANK, die Krankheiten der Pflanzen. Breslau 1880. pag. 419 ff. — M. WORONIN, Beitrag zur Kenntniss der Ustilagineen. Abhandl. d. Senkenb. naturf. Gesellsch. Bd. XII. (1882). — M. CORNU, Contributions à l'étude des Ustilaginées. Bull. soc. bot. de France 1883. u. Ann. sc. nat. Sér. 6. t. 15 (1883). — Ed. FISCHER, Beitrag z. Kenntniss der Gattung Graphiola. Bot. Zeit. 1883. — BREFELD, Bot. Unters. üb. Hefepilze. Leipzig 1883. — FISCH, Entwicklungsgeschichte von *Doassansia Sagittariae*. Ber. d. deutsch. bot. Ges. II (1884). J. KÜHN, Paipolopsis Irmischiae, ein neuer Parasit unseres Florengebietes. Irmischia II (1882). WEBER, Ueber den Pilz der Wurzelanschwellungen von *Juncus bufonius*. Bot. Zeit. 1884. — GOBI, Ueber den *Tubercularia persicina* Ditm. genannten Pilz. Mém. de l'acad. de St. Petersburg VI. Sér. tom. 32 (1884). — OERTEL, G., Beiträge zur Flora der Rost- u. Brandpilze Thüringens. Deutsche botan. Monatsschrift Jahrg. II (1884). — MORINI, F. Il carbone delle piante. In »Clinica veterinaria«, rivista di medicina et chirurgica pratica degli animali domestici. An. VII Milano 1884. — Derselbe, Di una nuova Ustilaginea. Mem. dell' Acad. d. scienze d. Ist. di Bologna ser. IV. t. 5. Bologna 1884. — Derselbe, Sulla germinazione delle spore dell' *Ustilago Vaillantii* TUL. Das. ser. IV. t. 6. Bologna 1886. Derselbe, La *Tubercularia persicina* Ditm. è un' Ustilaginea? Malpighia I. Messina 1886. — SOLMS-LAUBACH, H. *Ustilago Treubii* Solms. Ann. du jardin botan. de Buitenzorg. vol. VI. 1886. — WARD, M. Structure and Life-History of *Entyloma Ranunculi*. Transact. of the Royal Soc. of London Vol. 178, pag. 173—185 (1887). — BREFELD, O., Neue Untersuchungen über die Brandpilze und die Brandkrankheiten. Nachrichten aus d. Klub der Landwirthe zu Berlin 1888.

Genus I. *Ustilago* PERSOON.

Der Dauersporenapparat ist hier sehr einfach, denn er besteht im Reifezustande nur aus einzelnen Sporen ohne Hülle. Dieselben entstehen in der Weise, dass sich ganze Complexe von kurzen, dichten Verzweigungen in sehr kurze

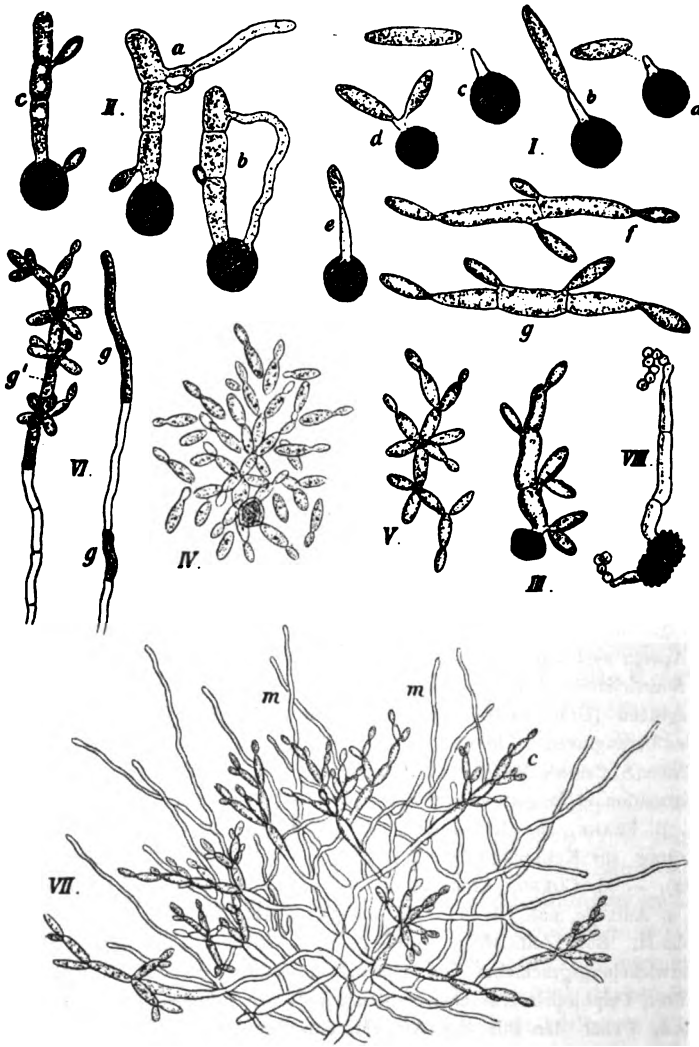


Fig. 102.

(B. 710.)

I 900 fach *Ustilago longissima*. *a—e* Dauersporen, welche ein nur sehr kurzes Promycel erzeugen haben; *a b c* continuirliche Entwicklungsreihe in Wasser, welche zeigt, dass nach Abwerfen der ersten Sporidie eine zweite entsteht; *f—g* Sporidien, welche sich gestreckt und getheilt haben und secundäre Sporidien abschnüren. II 540 fach. *Ustilago Carbo*, Dauersporen in Wasser ausgekeimt. Das Promycel hat bei *a* und *b* Anastomosen und Sporidien, bei *c* nur Sporidien getrieben. III—IV 200 fach. Dauersporen mit ihren Promycelien in Nährlösung, bei IV reiche hefeartige Sprossung der Sporidien. V 350 fach. Eine einzelne dieser Zellen, ihrerseits in Nährlösung hefeartig sprossend. VI 350 fach, rechts ein Faden mit 2 Gemmen *g*, links ein solcher mit endständiger Gemme, welche an verschiedenen Stellen hefeartig sprosst. VII 250 fach. Theil eines Mycels von *Ustilago destruens* mit Conidienträgern, deren Conidien reiche Sprossverbände *c* bilden; *m* Mycelfäden. VIII 200 fach. Zweizellige Spore von *Schröteria Delastrina*, die eine Zelle hat einen längeren, dreizelligen, die andere einen einzelligen Träger getrieben, deren jeder Conidien in Ketten abschnürt. Mit Ausnahme von I und II Alles nach BREFELD.

Zellen gliedern, was in basipetaler Folge zu geschehen scheint, und jede dieser Zellen zu einer Dauerspore wird. Je nachdem die Sporen in mehr oder minder dichter Lagerung sich ausbilden, werden sie polyedrisch oder gerundet. Bei Beginn der Sporenbildung scheinen die Membranen der betreffenden Zellen stark zu vergallerten, und ein Theil dieser Gallerte verwandt zu werden zu der meist in Form von Wärzchen oder Stacheln ausgebildeten Sculptur. Bei der Keimung bilden die Dauersporen kurze, durch Querwände sich gliedernde Promycelien (Fig. 102, II III) an denen seitlich, hie und da auch terminal Conidien (Sporidien) abgeschnürt werden, die in Mistdecoct, Pflaumendecoct und anderen Nährflüssigkeiten, wie BREFELD zeigte, reiche, hefeartige Sprossungen machen (Fig. 102 V). Doch fehlt diese Sprossbildung bei *U. Hordei* nach BREFELD. Bei *U. destruens* erzeugt die Dauerspore nach BR. in Nährlösung ein Mycel, welches *Cladosporium*-artige Conidienstände entwickelt (Fig. 102, II).

*U. Carbo* DE CANDOLLE. Haferbrand (Fig. 102, II—VI) Er zerstört die Fruchtknoten von Avenaceen. In Wasser gesät treiben die kugeligen oder eckigen, sculpturlosen Dauersporen ein Promycel, das nur spärlich Sporidien erzeugt, dafür aber um so häufiger schnallenartige Anastomosen zwischen benachbarten oder auch getrennten Zellen aufweist (Fig. 102, II ab). In Nährlösungen ist die Sporidienbildung reicher und die Zellchen gehen alsbald zu hefeartiger Sprossung über (Fig. 102, IV). An der Oberfläche der Nährflüssigkeit wachsen die Sprosse zu Fäden aus, welche sich aber nicht weit entwickeln, vielmehr sammelt sich das Plasma am Ende oder an sonstigen Stellen der Fäden an, während die übrigen Zellen sich entleeren. Jene plasmareichen Zellen hat BREFELD als Gemmen bezeichnet (Fig. 102, VI g). In Nährflüssigkeit sprossen sie hefeartig aus (Fig. 102, VI g'). Dauersporen konnten bisher in künstlichen Culturen nicht erzielt werden.

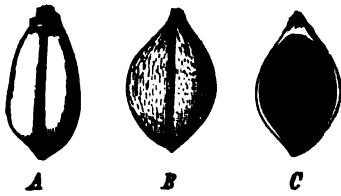
Früher wurde die im Fruchtknoten der Gerste vorkommende *U. Hordei* BREFELD mit zu *U. Carbo* gezogen, allein wie BREFELD zeigte, besitzt sie keine Sporidienkeimung.

2. *U. Maydis* TULASNE, der Maisbrand, erzeugt an den Halmen und Blättern, aber auch in den Blütenständen auffällig entwickelte Beulen oder Auswüchse (Fig. 101, VI) die oft bis Faustgrösse erreichen. In Wasser oder noch besser in Nährlösungen bilden die Sporen Promycelien mit reichlich sprossenden Conidien von gestreckt spindelförmiger Form. Durch Impfung mit diesen konnte BREFELD sowohl ganz junge Pflänzchen, als auch die Vegetationsspitzen älterer Pflanzen inficiren. — Nach den Untersuchungen von RADEMAKER und FISCHER enthält die Sporenmasse des Pilzes ein von ihnen als Ustilagin bezeichnetes Alkaloid (Vergl. pag. 436). Ausserdem fanden sie eine in Nadeln krystallisirende und krystallinische Salze bildende, in Wasser, Alcohol und Aether lösliche Substanz, die nach KOBERT der Ergotinsäure ähnlich ist. Die Thatsache, dass brandiges Maisfutter schädliche Wirkungen auf den Thierkörper ausübt, dürfte wohl mit solchen Stoffen in Zusammenhang stehen.

3. *U. longissima* TULASNE, die *Glyceria*-Arten bewohnt, tritt im Gegensatz zu vorgenannten Species in langen, linienförmigen Streifen auf Blattscheide und Blättern auf, und ihre Dauersporen schnüren bei der Keimung direct oder an nur ganz kurzem, papillenförmigen Promycel gestreckte, spindelige Conidien ab (Fig. 102, Ia—g.)

### Gattung 2. *Tilletia* TULASNE.

Der Dauersporenapparat erscheint hier von gleicher Einfachheit wie bei *Ustilago*: die Dauersporen entstehen als kurze Glieder der Mycelfäden, entweder reihenweis (Fig. 105, IV) oder einzeln. Im natürlichen Substrat scheint die Membran der Sporen bildenden Zellen erst gallertig aufzuquellen, was bei künstlicher Züchtung in Nährlösungen nicht der Fall ist. Bei der Keimung der Dauersporen bildet sich ein einzellig bleibendes oder auch mehrzellig werdendes Promycel, das im Gegensatz zu *Ustilago* seine Sporidien immer am Ende, in Form spindelförmiger bis fadenförmiger, oft paarweise anastomosirender Kranzkörperchen entwickelt. Dieselben können bei ungenügender Ernährung Secundärsporidien treiben.



(B. 711.) Fig. 103.

A Gesundes Weizenkorn; B Brandkorn des Weizen-Steinbrandes (*Tilletia caries* TUL.) C Dasselbe im Durchschnitten, ganz mit Brandmasse erfüllt. (Aus FRANK's Handbuch).

gefähr derselben Form wie die Secundär-Sporidien (Fig. 105, II). Solche Mycelien sah BREFELD schliesslich ihrer ganzen Ausdehnung nach in bauchige Glieder zerfallen, die sich mit derber Membran umgebend, in Dauerzustand übergingen (Fig. 105, IV), aber nicht die charakteristische Sculptur der in der Natur entstehenden Dauersporen erhielten.



(B. 712.) Fig. 104.

Steinbrand des Weizens (*Tilletia caries* TUL.) 400fach. *sp* eine Spore mit ihrer Netzsculptur. *pp* keimende Sporen mit Promycelien, welche an dem Ende die paarweis durch Anastomosen verbundenen Kranzkörperchen tragen, die bei *a* noch jung sind, bei *s* ausgebildet. Rechts zwei abgefallene Paare dieser Conidien, bei *x* einen Keimschlauch, bei *s* an kurzem Träger eine secundäre Conidie treibend. (Aus FRANK's Handbuch).

*E. bicolor* ZOPF. An den Blättern von *Papaver hybridum* nicht selten und hierselbst flache, missfarbige, auf der Oberseite bräunliche, auf der Unterseite weisse Flecken bildend. Das Mycel durchzieht diese Flecke sehr reichlich und bricht schliesslich in bündelförmigen Seitenästen durch die Spaltöffnungen der Unterseite hindurch. Diese Aeste functioniren als Conidienträger und schnüren etwas gekrümmte, cylindrische, am Pole gerundete, an der Basis verschmälerte

*T. Caries* TUL. Steinbrand (Schmierbrand, Stinkbrand) des Weizens. Er bildet seine Sporenmassen in den geschlossen bleibenden Körnern als eine braunschwarze, pulverige Masse aus. Der eigenthümliche Geruch derselben in frischem Zustande rührt von dem Gehalt an Trimethylamin her. Die kugeligen, mit zierlich netzförmiger Sculptur versehenen Sporen keimen in Wasser in der obenangegebenen Weise aus und die Sporidien treiben nach BREFELD in Nährlösung ein reiches Mycel, welches auf kurzen Sterigmen spindelige gekrümmte Conidien erzeugt, von ungefähr derselben Form wie die Secundär-Sporidien (Fig. 105, II). Solche Mycelien sah BREFELD schliesslich ihrer ganzen Ausdehnung nach in bauchige Glieder zerfallen, die sich mit derber Membran umgebend, in Dauerzustand übergingen (Fig. 105, IV), aber nicht die charakteristische Sculptur der in der Natur entstehenden Dauersporen erhielten.

### Genus 3. *Entyloma* DE BARY.

Nur wenige Arten bewirken (an unteren Stengeltheilen oder der Wurzel) knollenförmige Anschwellungen (Fig. 101, III IV), die meisten rufen an den Blättern Bildung von Flecken oder Polstern hervor und aus diesen brechen bei gewissen Arten an der Unterseite Conidien in Bündeln oder Lagern hervor von schimmelartigem Aussehen<sup>1</sup>).

Die Dauersporen entstehen an beliebigen Mycelstellen durch Aufschwellung einzelner oder mehrerer benachbarter Zellen und bilden niemals staubige, dunkle Brandmassen. Bei der Keimung in Wasser entsteht ein Promycel mit Sporidien in Form von Kranzkörperchen wie bei *Tilletia*, welche paarweise anastomosiren können. Bei manchen Arten keimen die Dauersporen schon auf der Nährpflanze aus. Die Sporidien produciren keine hefeartigen Sprosse.

<sup>1</sup>) Solche Conidienbildungen sind früher z. Th. unter der Hyphomyceten-Gattung *Fusidium* beschrieben.

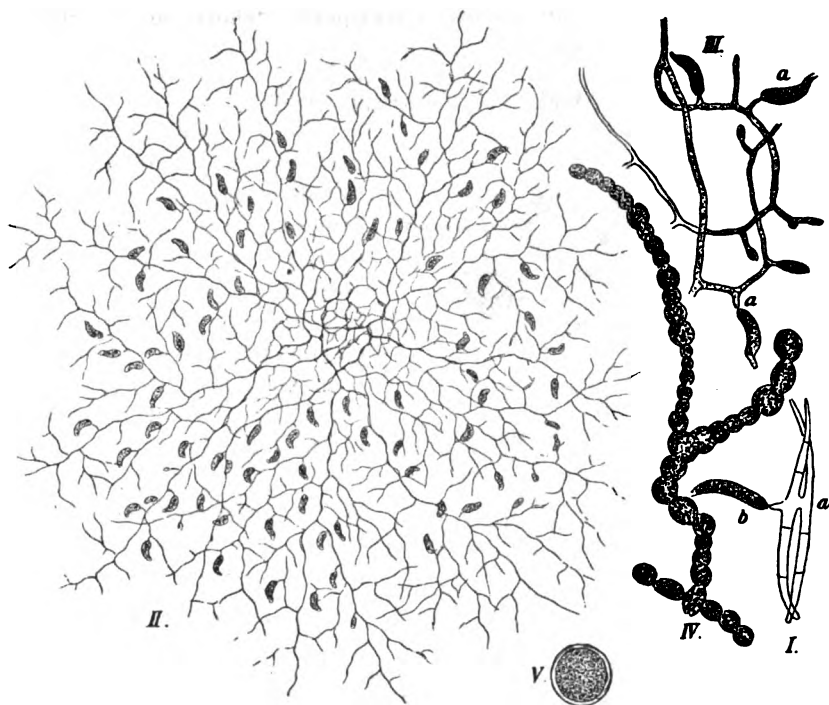


Fig. 105.

(B. 713)

Der Stinkbrand des Weizens (*Tilletia Caries*). I Zwei Kranzkörper-förmige, durch eine Anastomose verbundene Sporidien *a*, von denen die eine bei *b* eine Sekundärsporidie getrieben hat. 400fach. II Ein aus einer Sekundärsporidie in Nährlösung erzeugtes Mycel, welches reich mit Conidien von der Form der Sekundärsporidie besetzt ist; 100fach. III Stückchen eines solchen Mycels mit Conidien *a*; 350fach. IV Fragment eines solchen Mycels, nachdem es in Dauersporen umgewandelt ist, die nicht die netzförmige Sculptur der in der Natur gebildeten Dauersporen erlangt haben; 350fach. V Eine isolierte grössere Dauerspore 350fach. Alles nach BREFELD.

Conidien ab. Gleichzeitig bilden sich am Mycel zahlreiche Dauersporen einzeln oder in kurzen Ketten. Sie zeigen eine innere derbe und eine äussere, stark vergallertende Haut und werden bei dichter Lagerung durch gegenseitigen Druck etwas eckig.

#### Gattung 4. *Urocystis* RABENHORST.

Ihre Repräsentanten bewirken, namentlich an Blättern und Blattstielen, Streifen- (Fig. 101, I), Beulen-, Blasen- oder Schwielenartige Auftreibungen in meistens auffälliger Form (Fig. 101, II), die schliesslich mit dunklen, staubigen Sporen erfüllt erscheinen.

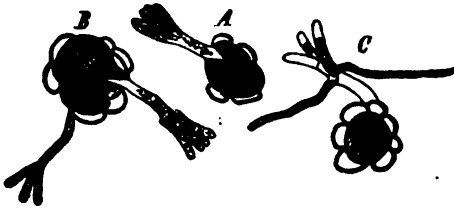
Die Dauersporen, einzeln oder meistens in kleinen Complexen auftretend, sind von einer aus blasigen, leeren Zellen bestehenden Hülle umgeben (Fig. 106). Bei der Keimung treiben sie ein Promycel mit eventuell anastomosirenden Kranzkörperchen, denen Fähigkeit zu hefeartiger Sprossung abgeht.

*U. occulta* (WALLROTH). Ruft den »Stengelbrand« des Roggens hervor, eine Krankheit, die sich darin äussert, dass an den Blattscheiden, Blättern, Halmen, Blütenachsen und Spelzen die Sporenmassen in (an Blättern und Halmen) parallelen Längsstreifen entstehen (Fig. 101, I), die anfangs, noch von der Epidermis bedeckt glänzend blaugrau, nach dem Aufbrechen der Letzteren staubig er-



scheinen. Die zu 1—4 vorhandenen Dauersporen keimen in der oben angegebenen Weise aus (Fig. 106).

Genus 5. *Tuburcinia* (FRIES).



(B. 714.)

Fig. 106.

Roggen-Stengel brand (*Urocystis occulta* RABENH.) 300fach. Drei Sporenapparate, bestehend aus den dunklen inhaltsreichen Dauersporen, die bei A zu zwei, bei B zu drei vorhanden sind und aus den entleerten peripherischen Hüllzellen (Nebensporen). Die Dauersporen sind ausgekeimt und haben Promycelien mit 3—4 Sporidien in Kranzkörperform getrieben. Bei C sind zwei derselben in Begriff, einen Keimschlauch zu treiben. (AUS FRANK'S Handbuch.)

An der Unterseite der Blätter der Nährpflanze werden ausgebreitete Conidienlager erzeugt, während die Dauersporen in schwarzen Flecken auftreten, nicht aber in staubigen Massen. Diese Sporen bilden ziemlich grosse, auf dem Querschnitt pseudoparenchymatisch erscheinende Complexe (Fig. 107, VII d, VIII), deren anfängliche Hülle später obliteriert. Jede Zelle des Sporencomplexes kann zu einem Promycel mit Kranzkörperchen auskeimen (Fig. 107, VIII), die spärliche Sprossverbände produciren können.

*T. Trientalis* BERK u. BR. Nach WORONIN's Untersuchungen nimmt der Entwick-

lungsgang folgenden Verlauf. Die Dauersporen treiben im Herbst Promycelien mit Kranzkörperartigen Sporidien (Fig. 107, VIII b c, IX a), welche Sekundärsporidien entwickeln (Fig. IX b). Diese dringen mit ihren Keimschläuchen in die zur Ueberwinterung bestimmten bodenständigen Sprosse von *Trientalis europaea* und bilden hier ein überwinterndes Mycel. Im nächsten Frühjahr wächst dasselbe in die sich entfaltenden Sprosse hinein, durchwuchert das Parenchym und sendet durch die Stomata- und Epidermiszellen der Blattunterseite zahlreiche Conidienträger von pfriemlicher Gestalt, welche an der Spitze birnförmige Conidien abschnüren (Fig. 107, II III). In Folge der massenhaften Bildung dieser Fructification erscheint die Unterseite der Blätter mit einem weissen Ueberzuge versehen. Die Conidien dringen dann ihrerseits in *Trientalis*-Blätter, entwickeln aber nur ganz kleine, auf eng begrenzte Flecken beschränkt bleibende Mycelien, an denen sich statt der Conidien die braunen Dauersporencomplexe entwickeln (Fig. 107, IV). Die Blätter sehen daher an den betreffenden Stellen schwarz gefleckt aus (Fig. 107, I).

Gruppe IV. Ascomyceten, Sporangientragende Mycomyceten; Schlauchpilze.

Im Grunde ist es nur ein einziges Moment, was diese grosse Abtheilung in durchgreifender Weise vor den übrigen Mycomycetengruppen auszeichnet, nämlich die Fähigkeit, endogene Sporen zu bilden, also in Sporangien zu fructificiren. In diesem Punkte kommen die Ascomyceten zugleich mit den Phycomyceten überein. Indessen ergibt ein näherer Vergleich des Phycomyceten und des Ascomyceten-Sporangiums doch einen beachtenswerthen Unterschied, nämlich betreffs der Sporenbildung. In das Sporangium eines Phycomyceten, z. B. eines *Mucor*, wandert eine Plasmamasse ein, die bereits mit mehreren, resp. vielen Kernen versehen ist, um welche sich dann das Plasma zur Sporenbildung ansammelt; das Sporangium der Ascomyceten dagegen enthält zunächst nur einen Kern, aus welchem durch wiederholte Zweitheilung 8, 16, 32, 64, 128 etc. Kerne entstehen, die zum Mittelpunkt der Bildung eben so vieler Sporen werden<sup>1)</sup>.

<sup>1)</sup> Hierbei kann von der Möglichkeit, dass die Kerne im Phycomyceten-Sporangium sich noch nachträglich durch Zweitheilung vermehren, was übrigens noch nicht erwiesen ist, abgesehen werden.

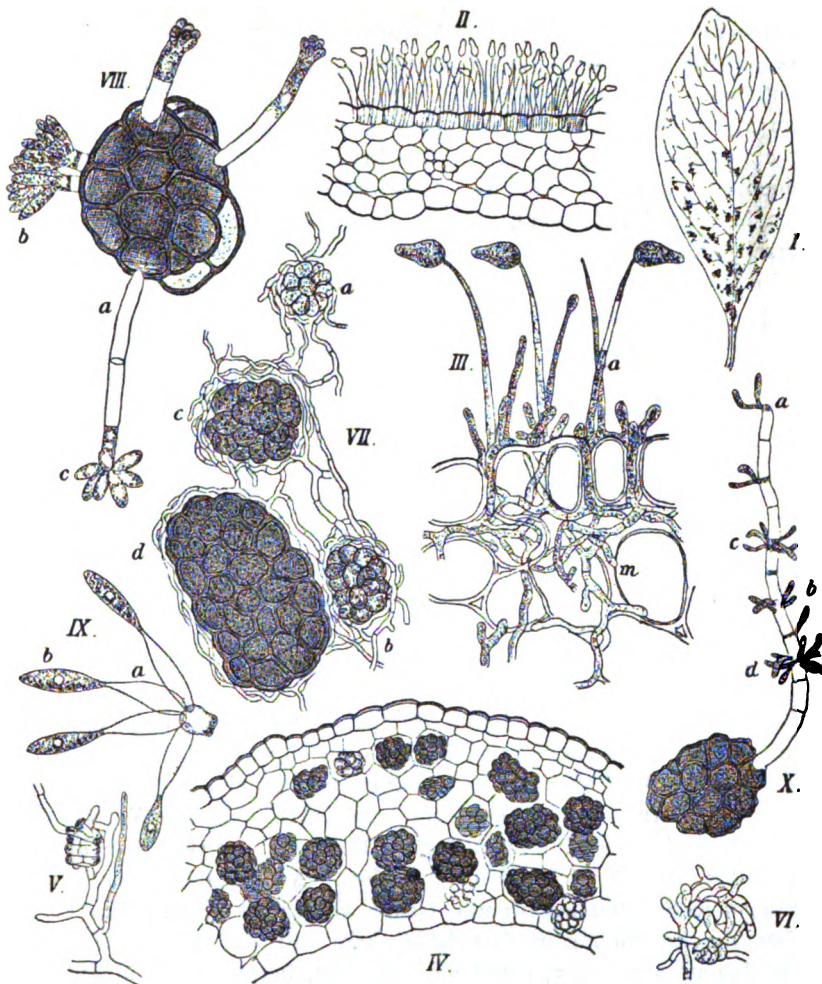


Fig. 107.

(B. 715.)

*Tubercinia Trientalis*. I Blatt von *Trientalis europaea* mit den im Spätsommer entstehenden Dauersporen-Flecken. II 90fach. Stückchen eines Blattquerschnittes mit einem Conidienträger. III 320fach. Ein kleinerer Theil eines solchen Schnittes, *m* Mycel, *a* Conidienträger. IV Theil eines Querschnittes durch den Stengel mit den maulbeerförmigen Dauersporen-Complexen, 90fach. V Junge Anlage eines Sporenknäuels 520fach. VI Etwas weiter entwickelte Anlage dieser Art, 320fach. VII Jüngere *abc* und ein älterer Sporenballen 320fach. VIII Auskeimung der Zellen eines Sporenknäuels zu Promycelien *a* mit Kranzkörperchen (*bc*) 520fach. IX Kranzkörperchen, an der Spitze Sekundärconidien treibend, 320fach. X Sporenknäuel von *Tolyposporium fungi*. Eine Zelle desselben zu einem langen, mehrzelligen, seitlich Sporidien *abc* treibenden Promycel ausgekeimt, 520fach. Alles nach WORONIN.

In zweiter Linie kommen noch andere Unterschiede hinzu, nämlich die directe oder indirecte Entstehung der Sporangien vieler Ascomyceten aus einem Ascogon, einem Organ, welches man bei Phycomyceten nirgends antrifft, und ferner die eigenthümlichen Einrichtungen, welche die Ejaculation der Sporen bei den meisten Ascomyceten bewirken.

Auf Grund aller dieser Unterschiede war man berechtigt, die Sporangien der Ascomyceten mit einem besonderen Namen zu bezeichnen: man nannte sie Schläuche (*Asci*) und daher die ganze Gruppe Schlauchpilze oder Ascomy-

ceten. Bei den einfachsten Ascomyceten entstehen die Schläuche direct am Mycel, so bei den Saccharomyceten (Hefepilzen) und *Exoascus*-artigen. Ein wenig höher organisirte Vertreter, wie *Gymnoascus*, schieben zwischen Mycel und Asci ein eigenthümlich geformtes einzelliges oder mehrzelliges Gebilde ein, was einerseits vom Mycel entspringt und andererseits, direct oder an Verzweigungen, die Schläuche ausbildet. Man hat es als Schlaucherzeuger (Ascogon) bezeichnet. Noch einen Schritt weiter geht die Ausbildung bei den Perisporiaceen, wo ein neues Moment hinzukommt, nämlich die Bildung einer Hülle um den ganzen Asken-erzeugenden Apparat. Sie entsteht in der Weise, dass dicht unter dem Ascogon oder an benachbarten Myceltheilen Hyphen entspringen, welche den ganzen Apparat umspinnen und sich dicht zu einer Art von Gehäuse, dem Perithecium zusammenschliessen. Auf diese Weise wird die Stufe einer »Ascusfrucht« erreicht. Während es an diesen Früchten bei Perisporiaceen noch nicht zur Ausbildung einer Mündung in der Wandung kommt, ist bei den Sphaeriaceen eine solche vorhanden. Wir finden hier auch die Wandung der Fröchtchen auf ihrer Innenseite ausgekleidet mit haarartigen Bildungen (Periphysen) und zwischen die Schläuche schieben sich bei vielen Vertretern ebenfalls haarartige Fadenbildungen (Paraphysen) ein, die wie diePeriphysen von dem umhüllenden Gewebe ausgehen, also nicht, wie die Asci, von dem Ascogon. Wegen ihrer geschlossenen Form pflegt man die Schlauchfrüchte der Perisporiaceen und Sphaeriaceen als angiocarpe zu bezeichnen und nennt die allseitig geschlossenen der ersteren Familie cleistocarp, die mit feiner Mündung versehenen der letzteren Familie peronocarp.

Innerhalb der Familie der Scheibenpilze (Discomyceten) treffen wir sowohl angiocarpe als solche Früchte an, die gleich von Anfang offen oder nackt (gymnocarp) sind. Aber auch die angiocarpen erhalten eine sehr weite Mündung, sodass sie becherförmig oder schüsselartig erscheinen. Von den Wandungen der verschiedenen Schlauchfruchtformen können Haar-artige Gebilde in Form von Borsten, Zotten, Haaren, Schüppchen ausgehen. An der Basis der Früchte entspringende, dem Substrat zugewandte Haare werden als Rhizoïden bezeichnet.

Ueber die Zellbildung in den Schläuchen und das Verhalten der Kerne hierbei ist bereits auf pag. 379 und 381 berichtet, betreffs der Einrichtungen zur Ejaculation der Sporen aus den Schläuchen vergleiche man pag. 357—364, bezüglich der Einrichtungen zur Befreiung der Schlauchsporen aus den Behältern nicht ejaculirender Schlauchpilze pag. 364.

Seitens der Ascomyceten werden aber auch Conidienfructificationen erzeugt und zwar in einer Mannigfaltigkeit, die alle übrigen Gruppen der Mycomyceten weit hinter sich lässt. Ganz besonders reichgestaltig erscheinen die einfachen, fädigen (schimmelartigen) Conidienträger, wie schon eine Betrachtung der Figuren 18. 20. 22. 23. 26, II III, 27—29. 52. 61 lehren wird. Aber auch Conidienbündel, Conidienlager und Conidienfrüchte kommen in den mannigfaltigsten Formen vor, deren Charaktere bei den einzelnen Ordnungen, Familien und Gattungen angegeben sind.

Ordnung I. *Gymnoasceen* Nacktschläucher oder Perithecienlose Ascomyceten.

Gegentüber der folgenden Ordnung, den Perisporiaceen, liegt der Hauptcharakter der *Gymnoasceen* darin, dass von einer gewebeartigen Hülle (*Perithecium*) der Schlauchfructification keine Rede ist. Nur die höchstentwickelten, zu den Perisporiaceen hin vermittelnden Gattungen *Gymnoascus* und *Ctenomyces* besitzen wenigstens Andeutungen eines hüllenartigen Organs, indem ihre Schlauch-

complexe sich mit locker verflochtenen Hyphen von eigenartiger Gestalt umgeben.

Bei gewissen Vertretern (Saccharomyceten, gewissen Exoasci) gehen sämtliche Mycelzellen direct in Asci über, bei anderen (gewisse andere Exoasci) bleibt wenigstens ein Theil der Mycelelemente steril, bei noch anderen bleibt das Mycel als solches erhalten, und die Schläuche entstehen dann als directe Seitenäste desselben (*Endomyces*) oder als Endzellen von Zweigen eines Ascogons wie es bei den höchstentwickelten Vertretern (*Gymnoascus*, *Ctenomyces*) der Fall ist. Es kann wohl kaum einem Zweifel unterliegen, dass wir in den Gymnosaceen die einfachsten Ascomyceten vor uns haben. Ob in dieser Einfachheit der Ausdruck einer Rückbildung aus höher entwickelten Ascomycetenformen zu finden ist, dürfte wahrscheinlich sein, lässt sich aber, vorläufig wenigstens, nicht mit Sicherheit entscheiden.

#### Familie 1. Saccharomycetes. Hefepilze.

Vegetative Zustände. Noch vor wenigen Jahren hegte man allgemein die Ansicht, dass die Hefepilze nur eine einzige Mycelform zu produciren im Stande seien, nämlich das bereits im morphologischen Teile (pag. 277) charakterisirte Sprossmycel (Fig. 3, IV.)

Erst E. CHR. HANSEN<sup>1)</sup> hat den Nachweis geführt, dass die Saccharomyceten im Allgemeinen auch noch eine andere Mycelform, nämlich typische gegliederte Mycelien (pag. 275), zu bilden vermögen<sup>2)</sup>. Sie finden sich in besonders deutlich ausgeprägter Form bei den Bierhefen, z. B. *Saccharomyces cerevisiae* HANSEN (Fig. 114) und namentlich, wie Fig. 135 zeigt, bei *S. Ludwigii* HANSEN, wo unter gewissen Culturverhältnissen breite und derbe Querwände entstehen. Durch HANSEN wurde diese Mycelbildung sowohl an der Oberfläche von Nährflüssigkeiten, als auch in festen Nährböden beobachtet. Hiernach ist selbstverständlich die in allen Büchern sich findende Auffassung, die Hefepilze seien »einzelliges« Gewächse, als irrtümlich zu verwerfen.

Die Saccharomyceten haben demnach die Bildung von typischen und gegliederten Mycelien einer- und Sprossmycelien andererseits mit vielen anderen Mycomyceten gemein; so z. B. mit den Exoascusartigen; mit gewissen Pyrenomyceten wie *Fumago salicina*; mit gewissen Basidiomyceten, wie *Exobasidium Vaccinii*; mit vielen Brandpilzen; mit manchen Hyphomyceten, wie *Monilia candida* HANSEN etc.

Diese Einsicht hat auch insofern einen Werth, als sie den Hefepilzen, die Manche, wie BREFELD, den Phycomyceten, speciell den Mucoraceen zutheilen wollten, ihren Platz sicher bei den Mycomyceten anweist.

Dass man die Form des typischen Mycels bei den Saccharomyceten früher übersah, lag an der Unbekanntschaft mit der erst von HANSEN (l. c.) erwiesenen Thatsache, dass diese Pilze bei gewisser Cultur in grösseren Mengen von zuckerhaltigen Nährflüssigkeiten, speciell Bierwürze, an der Oberfläche eine sogenannte Kahmhaut bilden, welche aus der in Rede stehenden Mycelform zu bestehen pflegt.

<sup>1)</sup> Recherches sur la morphologie et la physiologie des ferments alcooliques. VI. Les voies chez les Saccharomyces. Résumé du compt. rend. des travaux du laborat. de Carlsberg Vol. II. pag. 106. (1886).

<sup>2)</sup> Diese Mycelien können leicht mit Mycoderma-Zuständen verwechselt werden.

Die Formation der Kahlhaut pflegt sich nach HANSEN (l. c.) folgendermaassen zu vollziehen: Hält man Culturen eines *Saccharomyces* in Bierwürze kürzere oder längere Zeit bei Zimmertemperatur, und trägt man zugleich Sorge, dass sie keinerlei Störung durch Erschütterung erleiden, so erscheinen allmählich sowohl am oberen Rande der Flüssigkeit als an der Oberfläche derselben kleine Hefeflecke in Gestalt von linienförmigen, netzförmigen oder sonstigen Gruppen. In dem Maasse, als sie sich entwickeln, werden sie zu ziemlich grossen Inseln, deren obere, der Luft zugekehrte Fläche etwa plan, deren untere dagegen halbkugelig oder kegelförmig erscheint. Im weiteren Verlaufe der Entwicklung können sich diese Flecke vereinigen und schliesslich die ganze Oberfläche mit einem continuirlichen Schleier (Kahlhaut) bedecken, während häufig dicht unterhalb des oberen Randes der Flüssigkeit ein continuirlicher Hefering entsteht. Die ursprünglichen kleinen Hefeflecke gehen offenbar aus je einer, resp. aus 2 bis mehreren, einen kleinen Sprossverband bildenden Zellen hervor, nachdem dieselben durch den Kohlensäure-Auftrieb an die Oberfläche befördert waren. Indessen findet begreiflicher Weise die eigentliche Kahlhautbildung immer erst am Schlusse der Hauptgährung statt, wenn die dieselbe begleitende Schaumbildung aufgehört hat. Mitunter geht die Kahlbildung mehr vom Rande, mitunter mehr vom Centrum aus, um sich von hier aus nach den verschiedensten Richtungen weiter zu verbreiten.

Wenn die *Saccharomyces*-Culturen mehrere Wochen lang in völliger Ruhe gestanden haben, erscheint die Oberfläche der Flüssigkeit mehr oder minder vollständig mit einer dicken Haut bedeckt und am Rande umgeben von einem dicken Hefering. Beide tragen entweder mehr schleimigen Charakter, oder die Haut zeigt ausnahmsweise trockene Beschaffenheit, in dieser Beziehung an die Kahlhäute von *Mycoderma cerevisiae* erinnernd. Beim Schütteln alter Culturen lösen sich Hautfragmente ab und fallen zu Boden. Die Risse in der Haut werden dann durch neue Hautbildung wieder ausgebessert. Manche Species, wie *S. Hansenii* ZOPF bilden übrigens unter den angegebenen Bedingungen nur eine sehr schwache Kahlhaut.

Im Allgemeinen tragen die Zellen der die Kahlhaut constituirenden Mycelien mehr oder minder stark ausgeprägte, oft sogar höchst auffällige Streckung zur Schau (was ein Blick auf die Figuren 113, 118, 122, 130 lehren wird). Hierdurch treten sie zugleich in einen gewissen Gegensatz zu den Zellen der Sprossmycelien, welche mehr kurze, gerundete Formen aufweisen: Verhältnisse, welche man auch bei so manchen anderen, Sprossmycelien bildenden Mycomyceten antrifft.

Bezüglich ihres Baues stimmen die Saccharomyceten-Zellen natürlich mit den Zellen anderer Mycomyceten im Wesentlichen überein. Im Inhalt bemerkt man einen Kern (vergl. pag. 377), ein oder mehrere Vacuolen, die am grössten sind in solchen Zellen, welche schon mehrfach gesprosst haben und den jüngsten Zellen selbstverständlich ganz fehlen, je nach dem Alter kleinere oder grössere Fetttröpfchen (durch die Braunfärbung mit Osmiumsäure als solche zu erkennen), die bei den nicht Alkoholgährung erregenden Formen relativ gross werden können (so bei *S. Hansenii* ZOPF) und endlich kleine Körnchen von anscheinend eiweissartiger Natur.

Fructification. Bei der Fructification erzeugt, wie zuerst DE SEYNES (1868) dann REESS (1869) darlegten, jede Zelle in ihrem Innern 1—10, gewöhnlich nur 1—4 oder selbst nur 1—2 Sporen (Fig. 108). Die Form der letzteren erscheint bei

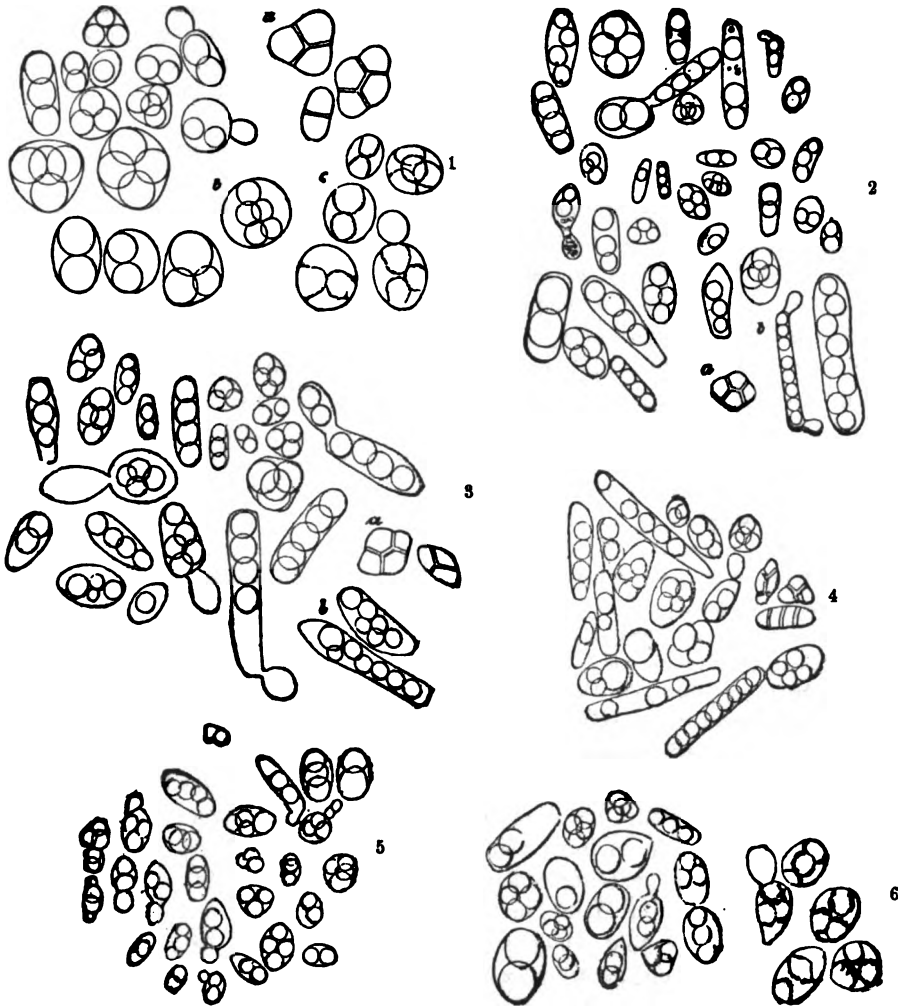


Fig. 108.

(B. 716.)

Zellen verschiedener *Saccharomyces*-Arten mit endogenen Sporen. 1000fach, nach HANSEN. 1 *S. cerevisiae* I HANSEN. 2 *S. Pastorianus* I HANSEN. 3 *S. Pastorianus* II HANS. 4 *S. Pastorianus* III HANS. 5 *S. ellipsoideus* I HANS. 6 *S. ellipsoideus* II. a Zellen mit Scheidewänden, b Zellen mit aussergewöhnlicher Sporenzahl, c Zellen mit Sporenanlagen. j

den Vertretern der Gattung *Saccharomyces* kugelig oder ellipsoïdisch, seltener nierenförmig, während *Monospora* nadelförmige Sporen besitzt.

Bezüglich der Entstehungsweise der Sporen hat zuerst REESS ermittelt, dass dieselbe im Wesentlichen nach demselben Modus erfolgt, wie die Sporenbildung in den Sporangien (Asci) der Ascomyceten.

Zu eben demselben Resultat gelangte mit Bezug auf eine Weinhefe DE BARY<sup>1)</sup>: »Die jungen Sporen erscheinen simultan, zu einer Gruppe vereinigt als zartumschriebene, runde, homogene, protoplasmatische Körper innerhalb des Protoplasma der Mutterzelle; insbesondere bleibt in dieser die wandständige Protoplasmaschicht zunächst ringsum vollständig erhalten. Die Sporen bilden eine, wenn auch zart bleibende Membran und nehmen unter mehr oder weniger vollständigem Schwinden des Protoplasmas an Volumen zu. Mit Vollendung ihres Wachstums

<sup>1)</sup> Morphologie pag. 290.

füllen sie den Innenraum ihrer Mutterzelle miteinander höchstens eben vollständig, gewöhnlich nur unvollständig aus; im Falle der Vierzahl, je nach der Gestalt der Mutterzelle tetraedrisch, kugelquadrantisch oder in eine Reihe geordnet. Sie sind hiermit in den Reifezustand getreten.« Hieraus folgt, dass wir es mit einer freien Zellbildung mit Periplasmabildung zu thun haben. (Vergl. das Kapitel »Zellbildung« pag. 380).

Abweichend von dieser Darstellung ist die ZALEWSKI's<sup>1)</sup>, der ebenfalls eine Weinhefe untersuchte.

Ueber die bei der Sporenbildung wirksamen Factoren hat HANSEN<sup>2)</sup> Studien gemacht. Er fand, dass als wichtigste folgende anzusprechen sind: 1. Reichlicher Zutritt von Luft. 2. Eine ziemlich hohe Temperatur (für die von ihm besonders untersuchten 6 Arten liegt das Optimum in der Nähe von 25° C.) 3. Verwendung von jungen, lebenskräftigsten Zellen. (Nur wenige gehen eine ausgiebige Sporenbildung ein, wenn sie sich in zuckerhaltigen Nährlösungen befinden, z. B. *S. membranaefaciens* und *S. Ludwigii*).

Zur leichten und sichern Erzielung der Sporenfructification schlägt man nach HANSEN folgenden Weg ein: Junge, lebenskräftige Zellen einer Reincultur werden zunächst in Bierwürze kurze Zeit bei Zimmertemperatur cultivirt und darauf eine kleine Quantität von der gewonnenen jungen Hefenmasse ebenfalls in Bierwürze 24 Stunden lang bei 26—27° C. gezüchtet. Die so erhaltenen Zellen säet man nun auf sterilisirte Gipsblöckchen<sup>3)</sup>, die soweit mit Wasser getränkt wurden, dass ihre Oberfläche schwach glänzt, worauf man das Ganze in einem Wärmekasten bei passender Temperatur hält.

Man kann die Sporenbildung aber auch in der Weise leicht und bequem erhalten, dass man die Zellen auf sterilisirte reine Gelatine, die man zuvor auf Objektträger gegossen, oberflächlich austreicht und dann das Ganze in der feuchten Kammer hält. Auch in ab und zu durchlüftetem Hefewasser konnte HANSEN die Sporenbildung erzielen.

Die Keimung der Sporen erfolgt, wie zuerst REESS zeigte, in der Weise, dass diese Körperchen mehr oder minder stark aufschwellen und dann wie gewöhnliche vegetative Sprosszellen zu sprossen anfangen. Wenn jenes Aufschwellen stattfindet, bevor die Sporen frei geworden sind, so drängen sich dieselben oft derartig, dass sie sich gegenseitig abplatteten und so dicht an die Wand der Mutterzelle anschmiegen, dass ihr Membran von der letzteren sich mehr abhebt und der ganze Behälter das Bild einer septirten Zelle darbietet (Fig. 108 a). Bei diesem Vorgange werden natürlich etwa noch vorhandene Reste des bei der Sporenbildung nicht verbrauchten Plasmas zusammengedrängt. Hier und da scheinen übrigens die dicht zusammengeschmiegtten Wände aufgeschwollener Sporen förmlich mit einander zu verwachsen.<sup>4)</sup>

Biologie. Mit Ausnahme der gewöhnlichen Culturhefen (Ober- und Unterhefe des Bieres), die in der Natur noch nicht mit Sicherheit aufgefunden worden und wahrscheinlich durch die Jahrhunderte lange Cultur aus wilden Hefen entstanden sind, kommen sämtliche Saccharomyceten wild vor und zwar als Sa-

<sup>1)</sup> Ueber Sporenbildung in Hefenzellen. Ref. in Bot. Centralbl. Bd. 25. (Nr. 1886).

<sup>2)</sup> Recherches sur la morphologie et la physiologie des ferments alcooliques. II. Les ascospores chez le genre Saccharomycetes. Rés. du Compt. rend. des travaux du laborat. de Carlsberg. Vol. II. Livr. 2. pag. 30.

<sup>3)</sup> Zuerst von ENGEL (Les ferments alcooliques 1872) angewandt. Man formt sich diese aus Verbandgyps, bringt sie in ein Schälchen, auf dessen Boden man etwas Wasser giebt und überdeckt nach dem Aufstreichen der Sporen das Ganze mit einem andern Glasschälchen oder einer Glasplatte.

<sup>4)</sup> Vergl. HANSEN, Vorläufige Mittheilung über Gährungspilze. Bot. Centralbl. 1885. Bd. 21. No. 6.

prophyten. Man findet sie vorzugsweise auf den verschiedensten pflanzlichen Theilen, woselbst sie gut gedeihen, wenn sie Zucker vorfinden, was namentlich auf Wunden von süßen Früchten (Birnen, Weinbeeren, Kirschen etc.), süßen Wurzeln (Rüben, Mohrrüben), ferner in dem so zuckerreichen Sekret der Blattläuse und Coccinen auf Laubblättern draussen im Freien, wie in Gewächshäusern, sodann in den Schleimflüssen lebender Bäume (besonders der Eichen) und endlich in den Nectarien der Blüthen der Fall ist.

Dass sich im Most und in allerlei sonstigen, künstlich hergestellten Fruchtsäften, in Compots, auf saurer Milch, in Aufgüssen von Wurzeln und sonstigen Pflanzentheilen von der Luft aus dahin gelangte Hefezellen ansiedeln und mehr oder minder reichlich vermehren können, ist allbekannt.

Befähigung zu parasitischen Angriffen besitzt unter den zur Zeit bekannten Saccharomyceten nur eine einzige Art und zwar *Monospora cuspidata*, welche, wie METSCHNIKOW's exacte Beobachtungen und Versuche gelehrt haben, den Daphnien gefährlich werden kann.

Ob *Saccharomyces Capillitii* OUDEMANS<sup>1)</sup> und PEKELHARING, der wie schon BIZZOZERO<sup>2)</sup> beobachtete, sich regelmässig in den Schuppen der menschlichen Kopfhaut vorfindet und von den oben genannten Autoren als Ursache der *Pityriasis capitis* bezeichnet wird, übrigens auf die Haut von Kaninchen verimpft eine besondere Affection hervorrief, als ein wirklicher Saccharomycet anzusprechen sei, ward noch nicht festgestellt. Die von L. PFEIFFER<sup>3)</sup> in der Kälberlymphe gefundene hefeartige Sprossform besitzt nach ihm nicht Saccharomyceten-Charakter.

Die verschiedenen Bierhefen rufen in Bierwürze verschiedene Gährungsphänomene hervor, welche Seitens der Praktiker von jeher als Ober- und Untergährung unterschieden werden. Die Obergährung geht bei höherer Temperatur (ca. 13—18° C.) vor sich und kennzeichnet sich durch ihren stürmischen Verlauf sowie durch ihre Ansammlung der Hefe an der Oberfläche (Oberhefe). Die Untergährung dagegen erfolgt bei niederen Wärmegraden (ca. 5—10° C.) und die gebildete Hefe sammelt sich am Boden des Gefässes an (Unterhefe). Früher glaubte man durch Anpassung an verschiedene Temperaturen Oberhefe in Unterhefe und umgekehrt umbilden zu können, allein da diesbezügliche Versuche nicht mit Reinhefe angestellt wurden, so sind sie unzuverlässig. Exactere Versuche HANSEN's mit Reinmaterial von Unterhefe ergaben, dass sich wohl vorübergehende Obergährungsphänomene erzielen lassen, nicht aber eine dauernde Umbildung in Oberhefe.

Wie von so manchen höheren Culturgewächsen, so kennt man auch von den in Cultur befindlichen Arten, welche die Praxis unter den Namen »Bierhefen« zusammenfasst, die wilden Stammformen nicht, möglich sogar, dass diese überhaupt nicht mehr existiren.

Physiologie. Den meisten bisher bekannt gewordenen Saccharomyceten wohnt die Fähigkeit inne, den Process der Alkoholgährung, den wir bereits im allgemeinen physiologischen Theile näher betrachteten, zu erregen, und zwar hat HANSEN nachgewiesen, dass dies der Fall ist bei folgenden 9 von ihm rein gezüchteten Species: *S. cerevisiae* I, *S. Pastorianus* I, *S. Pastorianus* II, *S. Pastorianus* III, *S. ellipsoideus* I, *S. ellipsoideus* II, *S. Marxianus*, *S. exiguus*, *S. Ludwigii*. Einige derselben besitzen dieses Vermögen sogar in so weitgehendem Grade, dass sie zur Alkoholproduktion im Grossen verwandt, also industriell von der grössten Bedeutung werden, und zwar sind dies bekanntlich die Arten, die man in der Praxis als »Bierhefen« und »Weinhefen« zu bezeichnen pflegt.

<sup>1)</sup> Arch. Néerlandaises. t. 20. 1886.

<sup>2)</sup> Ueber die Microphyten der normalen Oberhaut des Menschen. VIRCHOW's Archiv Bd. 98 (1884), pag. 451.

<sup>3)</sup> Sprosspilze in der Kälberlymphe. Correspondenzblatt des allgem. ärztl. Vereins von Thüringen. 1885. No. 3.



Uebrigens besitzt auch *S. Ludwigii* HANSEN weitgehendes Alkoholgährungsvermögen.

Manche Repräsentanten dagegen, wie *S. Marxianus* und *S. exiguus* bilden in Bierwürze nur wenig Alkohol, weil sie Maltose nicht vergähren. Sie können daher in der Praxis keine Verwendung finden.

Noch anderen Arten geht die Fähigkeit, genannte Gährung zu erregen, sogar gänzlich ab, was nach HANSENS Untersuchung für *S. membranaefaciens* HANSEN, nach meiner für *S. Hansenii* gilt. Ob METSCHNIKOW's *Monospora* etwa auch hierher gehört, bleibt noch zu ermitteln.

Die bis heute bekannten *Saccharomyces*-Arten sind im Allgemeinen im Stande, alle Zuckerarten (und Mannit) zu vergähren, mit Ausnahme des Milchsuckers und des Malzzuckers, welche beiden sie nicht invertiren können, während sie für Rohrzucker (*Saccharose*) Invertirungsvermögen besitzen. Aechte Saccharomyceten, welche Rohrzucker direct zu vergähren vermöchten, waren bisher unbekannt. (Man vergleiche den Abschnitt »Fermente« pag. 447).

Wie bereits im allgemeinen physiologischen Theile (pag. 460) hervorgehoben wurde, bestehen die Producte der Alkoholgährung nicht bloss in Alkohol und Kohlensäure, sondern ein Teil des Zuckers (etwa 5—6%) wird in der Weise zerlegt, dass Bernsteinsäure, Glycerin, Essigsäure, verschiedene Alkohole (Propylalkohol, Isobutylalkohol, Amylalkohol etc.), Aether u. s. w. entstehen, als sogenannte Nebenprodukte. Dass diese Letzteren bei den verschiedenen Saccharomyceten verschieden ausfallen werden, ist a priori zu erwarten und für einige Arten, die im Gegensatz zu früheren Untersuchungen in völliger Reinheit zur Verwendung kamen, von BORGMANN<sup>1)</sup> und AMTHOR<sup>2)</sup> bereits besonders nachgewiesen worden, speciell mit Bezug auf Glycerin.

Die Alkoholgährung erregenden Saccharomyceten vermögen in sonst guten, aber zuckerfreien Nährlösungen, wenn ihnen Sauerstoff gänzlich mangelt, nicht fortzukommen. Dagegen wachsen sie in allen sauerstofffreien Nährflüssigkeiten, wenn dieselben Zucker enthalten<sup>3)</sup>, und zwar ist die Vermehrung eine deutliche, wenn Peptone in ausreichender Menge die stickstoffhaltige Nahrung liefern; sie hört bei schlechterer Stickstoffnahrung früher oder später auf. Die Zunahme ist noch ziemlich reichlich in 0.5—0.75% Lösung von LIEBIG'schem Fleischextract, wenig reichlich in zuckerhaltigem Harn und in zuckerhaltigen Lösungen von Ammoniaksalzen.<sup>4)</sup>

Pigmentbildung scheint bei den Saccharomyceten eine seltene Erscheinung zu sein, da sie meines Wissens nur erst für eine einzige ächte *Saccharomyces*-Art constatirt wurde und zwar von Seiten E. CHR. HANSEN's<sup>5)</sup>, der diese erhielt, als er Bierwürze unter Obstbäume stellte. Die betreffende Art producirt ein rothes Pigment. Was die Mediciner sonst als »Rosa-Hefen« bezeichnen, sind keine ächten Saccharomyceten, wenigstens wurde bisher keine Ascosporenbildung für sie nachgewiesen.

<sup>1)</sup> Zur chemischen Charakteristik durch Reinculturen erzeugter Biere. FRESEN. Zeitschr. f. analyt. Chemie Bd. 25 (1886) pag. 532—555.

<sup>2)</sup> Studien über reine Hefen. Zeitschr. f. physiol. Chemie. Bd. 12.

<sup>3)</sup> Vergleiche das Kapitel »Gährung« im allgemeinen physiologischen Theile, pag. 461.

<sup>4)</sup> NÄGELI, Theorie der Gährung.

<sup>5)</sup> Contributions à la connaissance des organismes qui peuvent se trouver dans la bière et le moût de bière et y vivre. — *Saccharomyces colorés en rouge et cellules rouges rassemblés à des Saccharomyces*. Rés. von MEDDEL. fra Carlsb Laborat. 1879. Heft 2, pag. 81.

Dass von Seiten gewisser lebender Hefepilze Eiweiss und Peptone ausgeschieden werden können und unter welchen Bedingungen, wurde bereits pag. 453 erörtert.

Was die Fähigkeit zur Fettbildung anbetrifft, so ist dieselbe bei den Alkoholgährungserregern relativ gering. NÄGELI bestimmte die Fettmenge einer Unterhefe von Bier zu  $5\frac{1}{8}$  der Trockensubstanz. Reichlicher scheint die Fettbildung bei denjenigen Species auszufallen, welche keine Alkoholgährung erregen, wenigstens ist dies bestimmt für *Saccharomyces Hansenii* Z. der Fall, wie man sich schon durch mikroskopische Prüfung überzeugen kann.

Was die Temperaturverhältnisse anbetrifft, so üben diese zunächst bedeutenden Einfluss auf die Sporenbildung der Saccharomyceten aus. Wie HANSEN's grössere diesbezügliche Untersuchungsreihen lehren, erfolgt bei niederen Temperaturen die Sporenformation langsamer, bei höheren schneller, bis zu einem Optimum, über das hinaus wieder eine Verzögerung dieses Processes eintritt. Das Temperatur-Minimum liegt (für die von HANSEN näher untersuchten 6 Arten) im Allgemeinen bei  $\frac{1}{4}$ — $3^{\circ}$  C., das Maximum im Allgemeinen nicht über  $37^{\circ}$  C. Doch liegen bei den einzelnen Species Maxima und Minima in verschiedener Höhe; so

|                                     |   |   |
|-------------------------------------|---|---|
| bei <i>Saccharomyces cerevisiae</i> | I | zwischen $11^{\circ}$ und $37^{\circ}$ C.     |
| " " " <i>Pastorianus</i>            | I | " $3^{\circ}$ " $30\frac{1}{4}^{\circ}$ C.    |
| " " " " " II                        | " | " $3^{\circ}$ " $28^{\circ}$ C.               |
| " " " " " III                       | " | " $8\frac{1}{2}$ " $28^{\circ}$ C.            |
| " " " <i>ellipsoideus</i>           | I | " $7\frac{1}{2}$ " $31\frac{1}{2}^{\circ}$ C. |
| " " " " " II                        | " | " 8 " $34^{\circ}$ C.                         |

Diese Verhältnisse lassen sich mit zur Unterscheidung der Arten benutzen.

Die Sporen der Saccharomyceten sind gegen feuchte Hitze widerstandsfähiger, als die vegetativen Zellen, wie aus folgenden Experimenten HANSEN's<sup>1)</sup> hervorgeht. Er cultivirte *S. ellipsoideus* II und *S. cerevisiae* I einige Zeit in Bierwürze bei Zimmertemperatur und säte auf diese Weise erhaltene junge lebenskräftige Zellen in Bierwürze aus, die 2 Tage lang bei  $27^{\circ}$  C. gehalten wurde. Eine Partie des so gewonnenen Hefematerials ward sodann 5 Minuten in sterilisiertes, bis auf einen gewissen Grad erhitztes Wasser getaucht. Dasselbe geschah mit reifen, bei  $17$ — $18^{\circ}$  C. entwickelten und 8 Tage auf Gipsblöcken bei derselben Temperatur trockengehaltenen Sporen.

Ergebniss: Die vegetativen Zellen von *S. ellipsoideus* II waren bei  $54^{\circ}$  C. noch lebensfähig, bei  $56^{\circ}$  C. abgetödtet; die von *S. cerevisiae* I bei  $52^{\circ}$  C. noch lebensfähig, bei  $54^{\circ}$  C. abgetödtet; andererseits widerstanden die Sporen von *S. ellipsoideus* II einer Temperatur von  $62^{\circ}$  C., aber nicht einer solchen von  $66^{\circ}$  C.; die von *S. cerevisiae* I einer Temperatur von  $58^{\circ}$  C. aber nicht einer solchen von  $62^{\circ}$  C. Hieraus geht zugleich hervor, dass die Sporen bei verschiedenen Species sich gegen höhere Temperaturen ungleich resistent verhalten, ebenso die vegetativen Zellen.

Cultur. Eines der geeignetsten Substrate bildet die Bierwürze. Ihre Anwendung ist um so bequemer, als sie alle nöthigen Nährstoffe, sowohl organische als anorganische enthält. Aus dem gleichen Grunde lassen sich auch Weinmost, Auszüge von getrockneten Pflaumen, Rosinen, Kirschen etc. verwenden. Für solche Saccharomyceten, welche Maltose nicht vergären, empfiehlt es sich, eine Traubenzucker-Lösung mit etwas Bierhefewasser versetzt, zu verwenden.

<sup>1)</sup>Von künstlich zusammengesetzten Nährlösungen eignen sich:

<sup>1)</sup> l. c. pag. 41.

## nach NÄGELI:

|                                      |      |                                |
|--------------------------------------|------|--------------------------------|
| aq. . . . .                          | 100  | Cbcm.                          |
| Zucker . . . . .                     | 15   | Grm.                           |
| salpetersaures Ammoniak . . . . .    | 1    | "                              |
| saures phosphorsaures Kali . . . . . | 0,5  | " ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ ) |
| Tricalciumphosphat . . . . .         | 0,05 | " ( $\text{CaP}_2\text{O}_8$ ) |
| schwefelsaure Magnesia . . . . .     | 0,25 | " ( $\text{MgSO}_4$ )          |

## nach MAYER:

|                                      |      |       |
|--------------------------------------|------|-------|
| aq. . . . .                          | 100  | Cbcm. |
| Zucker . . . . .                     | 15   | Grm.  |
| weinsaures Ammoniak . . . . .        | 1    | "     |
| saures phosphorsaures Kali . . . . . | 0,5  | "     |
| Tricalciumphosphat . . . . .         | 0,05 | "     |
| schwefelsaure Magnesia . . . . .     | 0,25 | "     |

nach HAYDUCK<sup>1)</sup> (für Bierhefe):

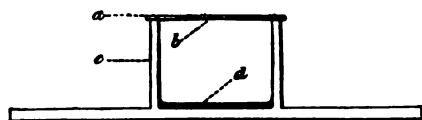
|      |                          |
|------|--------------------------|
| 1000 | Grm. aq.                 |
| 100  | " Rohrzucker             |
| 2,5  | " Asparagin              |
| 50   | Cbcm. Mineralsalzlösung. |

Letztere enthält im Lit. 50 Grm. saures phosphorsaures Kali ( $\text{KH}_2\text{O}_4$ ) und 17 Grm. kristallisierte schwefelsaure Magnesia. (Nimmt man gewöhnliches Wasser, so braucht man kein Kalksalz, da solches Wasser schon die nöthigen Kalkmengen enthält).

Sonst lässt sich auch benutzen folgende Lösung:

|   |      |                              |
|---|------|------------------------------|
| 100 Cbcm. aq. dest.                         | oder | 100 Cbcm. aq. dest.          |
| 10—15 Grm. Rohrzucker                       |      | 10—15 Grm. Rohrzucker        |
| 1 Grm. Pepton                               |      | 1 Grm. Pepton                |
| $\text{KH}_2\text{PO}_4$ 0,5 Grm.           |      | 0,5—1,0 Grm. Fleischextrakt. |
| $\text{Ca}_3\text{P}_2\text{O}_8$ 0,05 Grm. |      |                              |
| $\text{MgSO}_4$ 0,25 Grm.                   |      |                              |

Zur Erzielung von Reinculturen schwemmt man Hefe in Wasser auf und vermischt je nach der Stärke der Verdünnung 1 Cbcm., einen Tropfen oder eine Platinnadelspitze voll der Flüssigkeit mit Bierwürze-Gelatine (Bierwürze mit 5 % Gelatine) resp. Pflaumendecoct-Gelatine (10 % eines concentrirten Pflaumendecocts mit 5 % Gelatine) und giesst diese Gelatinemischungen auf Objectträger oder grössere Glasplatten aus. Die sich entwickelnden Hefecolonien werden dann in weitere Cultur genommen.



(B. 717.)

Fig. 109.

BÖTTCHER's feuchte Kammer, zur Hälfte verkleinert. a Deckglas, b Nahrungsgelatineschicht, c Glasring, auf den Objectträger aufgekittet, d Wasserschicht.

eine einzelne Hefezelle unter dem Mikroskop einstellt und dieselbe in ihrer Entwicklung bis zur Colonie verfolgt. Von letzterer wird dann mittelst geglühter Platinnadel eine Probe in einen mit Nährlösung beschickten und sterilisirten PASTEUR'schen Kolben (Fig. 110) übergeführt mit allen Cautelen gegen Infection durch fremde Keime.

Es ist in manchen Fällen von Wichtigkeit, die morphologischen und physiologischen Vorgänge in einer Flüssigkeit von einem einzigen Keime aus zu verfolgen. Zur Ermöglichung dessen verfährt man nach HANSEN so, dass man die Reincultur mit Wasser oder Nährflüssigkeit

Für die exakte Untersuchung ist es aber, wie HANSEN zeigte, wichtig, von nur einer Zelle auszugehen, was durch vorgenanntes Verfahren nicht völlig garantirt wird. Zu diesem Zwecke verfährt man nach HANSEN so, dass man eine Nährgelatine mit möglichst wenig Keimen mischt, auf ein grosses Deckglas einige Tropfen davon ausbreitet und dasselbe auf eine feuchte Kammer (beispielsweise die BÖTTCHER'sche Fig. 109) legt und nun

<sup>1)</sup> Zeitschrift für Spiritusindustrie 1881, pag. 174.

verdünnt und eine so kleine Menge des Gemisches in ein oder mehrere PASTEUR'sche mit Nährflüssigkeit beschickte Kolben überführt, dass sich in einem oder mehreren derselben je ein einziger Hefefleck am Boden entwickelt. Ist dies der Fall, so hat man eine Reincultur von einer Zelle aus.

**Speciesfrage.** Die exacten Isolirungsversuche E. CHR. HANSEN's haben den wichtigen Beweis geliefert, dass alle seine Vorgänger, namentlich die um die Hefekenntniss so verdienstvollen Forscher PASTEUR und REESS nicht mit Species im Sinne der Reinzucht, sondern mit Species-Gruppen resp. Artgemischen gearbeitet haben. So umfasst z. B. der *Saccharomyces Pastorianus* REESS mindestens drei verschiedene Arten: *S. Pastorianus* I HANS., *S. Pastorianus* II HANS., und *S. Pastorianus* III HANSEN; die Weinhefe *Saccharomyces ellipsoideus* im Sinne von REESS begreift nach HANSEN zwei verschiedene, als *S. ellipsoideus* I und *S. ellipsoideus* II unterschiedene Species.

Früher war man mit REESS der Ansicht, dass es möglich sei, die Artunterscheidung auf Form, Grösse, Verbindungsweise, Bau der vegetativen Zellen und Sporen zu gründen, ohne Rücksicht auf die Culturverhältnisse. Dagegen haben die Untersuchungen HANSEN's dargethan, dass solche morphologische Merkmale für sich zur Differenzirung der Species im Ganzen nicht brauchbar, vielmehr die physiologischen Charactere die massgebenden sind. Es wurden namentlich das Verhalten der Sporenbildung und Kahmhautbildung sowie die Grenzen der Lebensfähigkeit gegenüber der Temperatur, das Verhalten zu den verschiedenen



Fig. 110. (B. 718.)

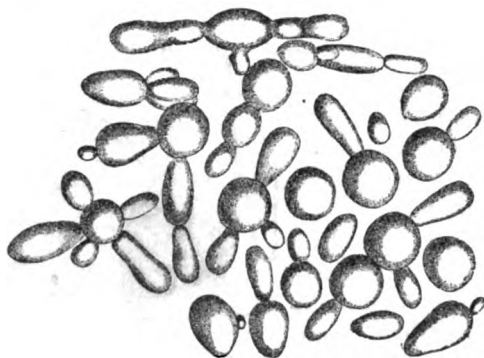
PASTEUR'scher Kolben, mit Nährflüssigkeit beschickt.

Zuckerarten (ob diese invertirt, vergohren werden oder nicht), das makroskopische und mikroskopische Aussehen der Colonieen, das Verhalten zu Nährgelatine (ob sie selbige peptonisiren oder nicht), sowie die Production besonderer Stoffe in den Nährflüssigkeiten zur Unterscheidung verwerthet und gezeigt, dass gewisse Saccharomyceten Krankheiten der Biere hervorrufen, andere dagegen nicht, und dass die Culturhefen in der Industrie sehr verschiedene Producte geben können. (Auf beiderlei Gründen beruht die durch HANSEN neuerdings im Grossbetriebe eingeführte Reinzucht der Culturhefen).

**Stellung der Saccharomyceten im System.** Nach dem oben Dargelegten besitzen die Saccharomyceten Sporangienfructification. Wie wir sahen, sind sie im Stande, ächte, gegliederte Mycelien zu bilden. Aus diesen beiden Momenten, zu denen man schliesslich noch ein drittes — die freie Zellbildung — hinzunehmen kann, folgt, dass diese Gruppe einzureihen ist in die Klasse der Ascomyceten. Denn keiner anderen Abtheilung des Pilzreiches kommen die oben genannten Characteristica zu. Da nun die Sporangien der Ascomyceten herkömmlicher Weise als Asci bezeichnet werden, so ist diese Bezeichnung auch für die Sporangien der Saccharomyceten anzuwenden. Schon REESS gesellte die Hefepilze den Schlauchpilzen zu, allein erst durch den HANSEN'schen Nachweis, dass sie ächte gegliederte Mycelien bilden, hat dieses Verfahren grössere Berechtigung erlangt. Wenn ich hier die Saccharomyceten zu den Gymnoasceen (Nacktschläuchern) stelle, so dürfte dieses Verfahren schon in dem Umstande seine Berechtigung finden, dass eine Angliederung an die übrigen, höher organisirten Familien der Ascomyceten unzulässig ist.

Ob die Saccharomyceten als zurückgebildete Formen höher entwickelter Schlauchpilze aufzufassen sind, muss, wie bereits erwähnt, vorläufig unentschieden bleiben.

Literatur: Die beste zusammenfassende Darstellung ist gegenwärtig: JÖRGENSEN, A., *Die Microorganismen der Gährungsindustrie*. II. Aufl. Berlin 1890. Sie berücksichtigt sowohl die wissenschaftlichen Ergebnisse auf Grund der HANSEN'schen Untersuchung als auch die in die Praxis einschlagenden Fragen. Das seinerzeit vortreffliche Buch von REESS, M. *Botanische Untersuchungen über die Alcoholgährungspilze*. Leipzig 1870, ist bereits veraltet, ebenso SCHÜTZENBERGER, *Die Gährungserscheinungen*. Leipzig 1876. Sonst sind hervorzuheben: BREFELD, O. *Ueber Gährung*. Landwirthsch. Jahrb. III. IV. V. 1874, 1875, 1876. — ENGEL, *Les ferments alcooliques* 1872. MAYER, A. *Lehrbuch der Gährungsschemie*. — Die Lehre von den chemischen Fermenten. Heidelberg 1882. — NÄGELI, C. von, *Theorie der Gährung*. München 1879. — PASTEUR, *Etude sur la bière*, Paris 1876, und besonders die Untersuchungen E. CHR. HANSEN's, die oben citirt wurden. Die übrige Literatur ist theils beim Kapitel »Spaltungsgährungen« pag. 460, 462 angegeben, theils in JÖRGENSEN's Buche nachzusehen.



(B. 719.)

Fig. 111.

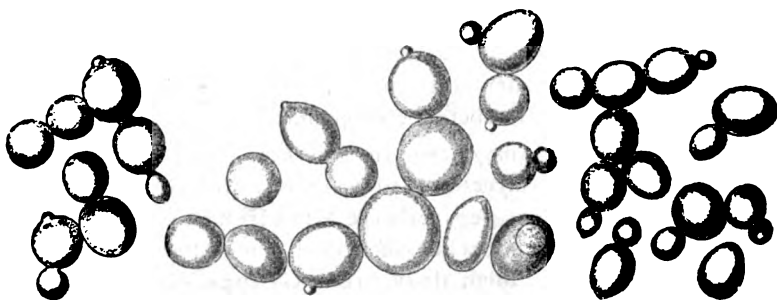
*Saccharomyces cerevisiae* I HANSEN. Sprossverbände und einzelne Zellen aus bei 34–20° C. auf Bierwürze herangezuchteten Kahlmhäuten. Nach HANSEN, 1000fach.

H. aus alter englischer (in den Brauereien Londons

Die Saccharomyceten gliedern sich zur Zeit in 2 Gattungen. *Saccharomyces* (REESS) und *Monospora* METSCHNIKOFF. Die letztere characterisirt sich dadurch, dass die vegetativen Sprosse bei der Fructification sich bedeutend strecken (Fig. 138) und eine einzige Spore von Nadelform erzeugen; bei *Saccharomyces* dagegen sind die Sporen von rundlicher Gestalt und werden zu 1 bis mehreren in den Sporangien (Asci) erzeugt (Fig. 108).

#### Gattung 1. *Saccharomyces* REESS.

1. *S. cerevisiae* I HANSEN. Eine von H. aus alter englischer (in den Brauereien Londons und Edinburghs eingebürgerter) Oberhefe



(B. 720.)

Fig. 112.

*Saccharomyces cerevisiae* I HANSEN. Sprossverbände aus dem Bodensatz einer Cultur in Bierwürze. Grosse runde Zellen. Nach HANSEN, 1000fach.

rein gezüchtete und genauer untersuchte Art, welche in Bierwürze kräftige Obergährungserscheinungen hervorruft. Die Cultur des reinen Materials in diesem Substrat ergibt als Bodensatz Sprossmycelien, welche aus relativ grossen, ellipsoydischen oder eiförmigen bis kugeligen Zellen bestehen (Fig. 112), und leicht ausser Verband treten; während die ziemlich kräftige Kahlmhaut aus Mycelien gebildet wird, welche theils den Character gewöhnlicher Sprossmycelien zeigen (Fig. 111, 114), theils kichte Mycelien darstellen, was namentlich für alte Kahlmhüte gilt (Fig. 113).

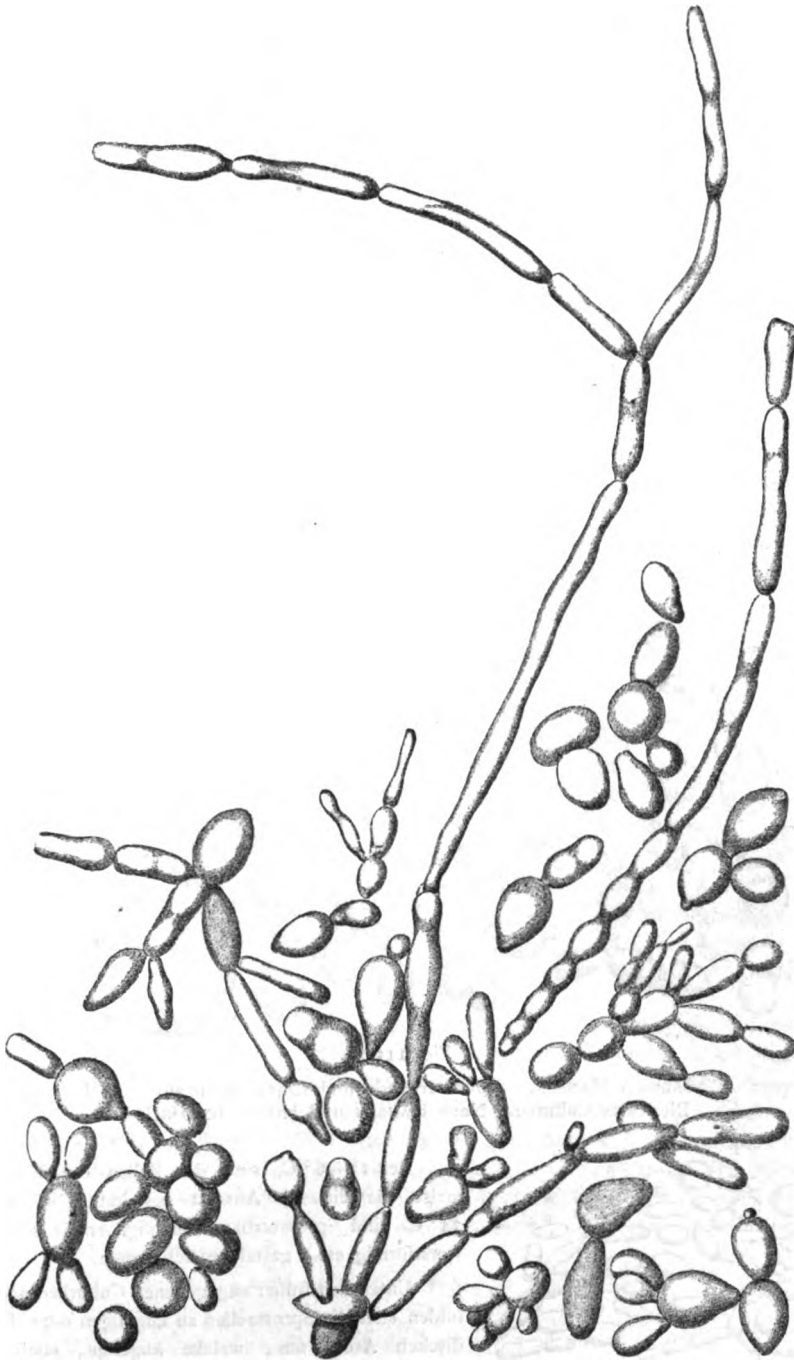


Fig. 113.

(B. 721.)

*S. cerevisiae* HANSEN. Verbände, darunter der lange mycelartige, aus der Kahlhaut alter Culturen.  
Nach HANSEN, 1000 fach.

Was die Abhängigkeit der Kahlhautbildung von der Temperatur anbetrifft, so beginnt nach H. dieselbe



(B. 721.)

Fig. 114.

*Saccharomyces cerevisiae* I HANSEN. Sprossverbände und Zellen aus der bei 15—6° C. auf Bierwürze gebildeten Kahlhaut.

bei 38° C. überhaupt noch nicht.

bei 33—34° C. nach 9—18 Tagen. Hautflecken schwach entwickelt, aus Elementen bestehend vom Character der (Fig. 111.)

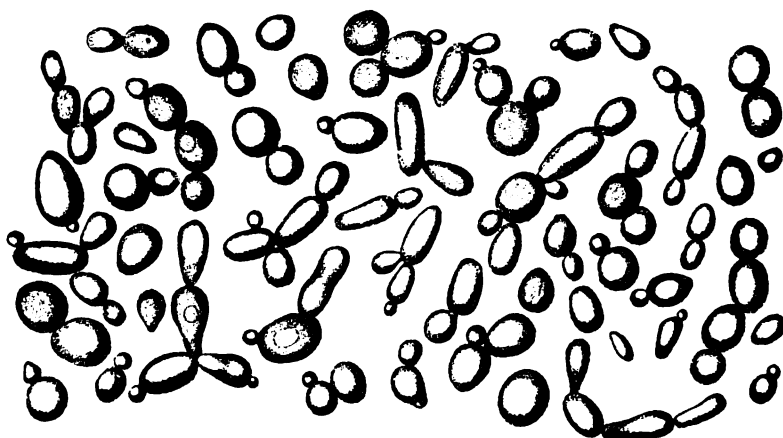
bei 26—28° C. nach 7—11 Tagen (Fig. 111).

bei 20—22° C. nach 7—10 Tagen (Fig. 111).

bei 13—15° C. nach 15—30 Tagen (Fig. 114).

bei 6—7° C. nach 2—3 Monaten (Fig. 114).

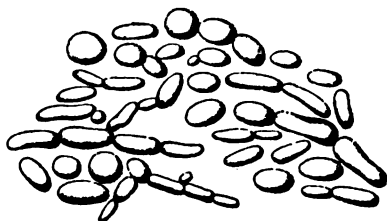
bei 5° C. keine Hautbildung.



(B. 723.)

Fig. 115.

*Saccharomyces ellipsoideus* I HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus dem Bodensatz von Bierwürze-Culturen. Nach HANSEN und HOLM, 1000fach.



(B. 724.)

Fig. 116.

*Saccharomyces ellipsoideus* I HANSEN Sprossverbände und Einzelzellen aus bei 34—20 und bei 6—7° C. auf Bierwürze gezüchteten Kahlhäuten. Nach HANSEN und HOLM, 1000fach.

Bei 15—6° C. sind die Zellen der Kahlhaut meist wie die der Aussaat gestaltet, bei 20 bis 34° C. sind Sprossverbände häufig, sowie sonderbar wurstförmig etc.) gestaltete Zellformen.

Unter den früher angegebenen Culturbedingungen bilden sich die Sprosszellen zu kugligen oder ellipsoideischen Ascen aus, welche kugelige, stark lichtbrechende Ascosporen entwickeln (Fig. 108, 1), deren Zahl und Grösse nicht unerhebliche Schwankungen ( $2\frac{1}{2}$ —6  $\mu$  Durchm.) zeigen kann. Gewöhnlich sind 2—4, bisweilen 5—6 oder auch nur eine Spore vorhanden. Was die Beziehungen der Sporenbildung zur Temperatur anbetrifft, so werden:

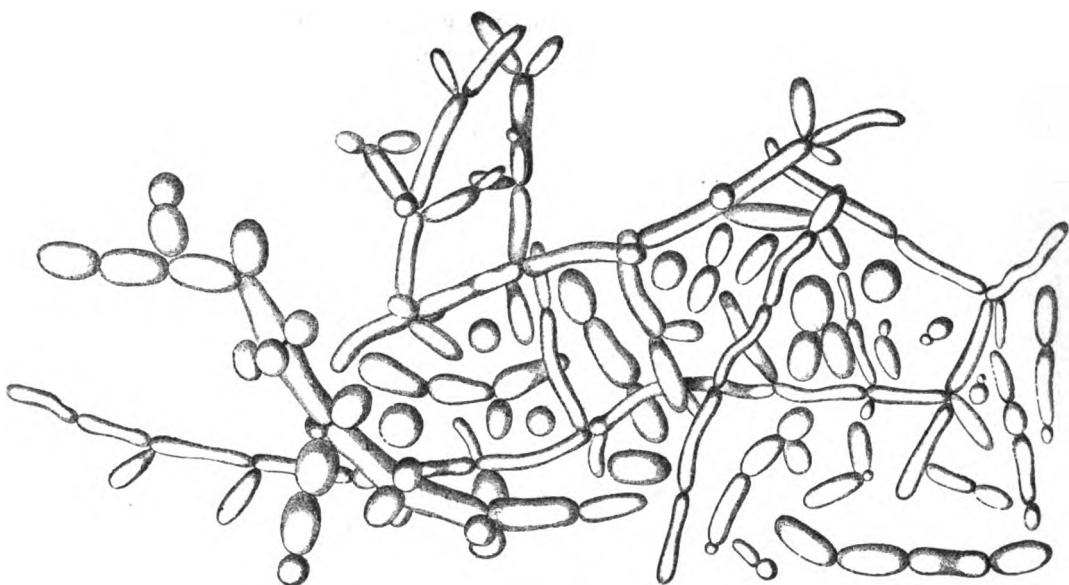


Fig. 117.

(B. 725.)

*Saccharomyces ellipsoideus* I HANSEN. Elemente aus Kahlmhäuten, die bei 15—13° C. auf Bierwürze erzogen wurden, z. Th. mycelartig, z. Th. Sprossverbände, z. Th. Einzelzellen. Nach HANSEN und HOLM, 1000fach.

bei 37½° C. keine Ascosporen gebildet.

bei 36°—37° C. sind die ersten Anlagen vorhanden nach 29 Stunden

|   |          |   |   |   |   |   |            |
|---|----------|---|---|---|---|---|------------|
| " | 35° C.   | " | " | " | " | " | 25 Stunden |
| " | 33½ C.   | " | " | " | " | " | 23 Stunden |
| " | 30 C.    | " | " | " | " | " | 20 Stunden |
| " | 25 C.    | " | " | " | " | " | 23 Stunden |
| " | 23 C.    | " | " | " | " | " | 27 Stunden |
| " | 17½ C.   | " | " | " | " | " | 50 Stunden |
| " | 16½ C.   | " | " | " | " | " | 65 Stunden |
| " | 11—12 C. | " | " | " | " | " | 10 Tagen   |

9 C. keine Sporenbildung.

Das Temperaturoptimum liegt mithin (unter den angegebenen Bedingungen) bei etwa 30° C.

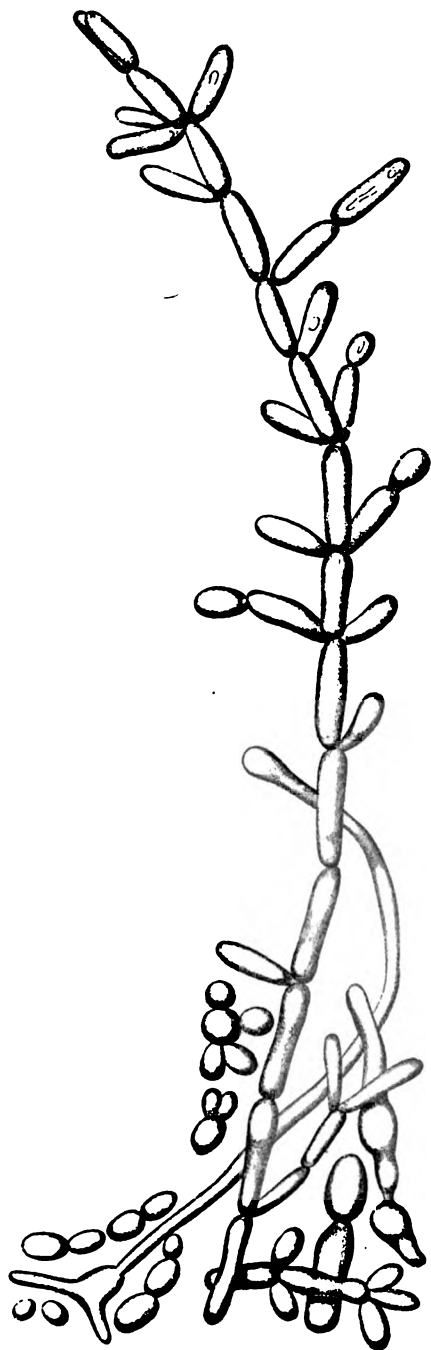
Der Pilz scheidet ein Ferment (Invertin) ab, welches den Rohrzucker zu Invertzucker umwandelt. Diesen sowie Traubenzucker und Malzzucker vergährt er in kräftiger Weise. In Bierwürze cultivirt producirt er in etwa 14 Tagen bei Zimmertemperatur 4—6% Alcohol.

2. *S. ellipsoideus* I HANSEN. Eine wilde Art, die durch H. von der Oberfläche reifer Weinbeeren isolirt wurde. In Bierwürze cultivirt bildet sie als eine untergährende Hefe einen Bodensatz, der vorzugsweise aus eiförmigen, ellipsoidischen oder kugeligen, seltener auch gestreckten wurstförmigen Zellen besteht (Fig. 34). Die Kahlmhautbildung auf Bierwürze hebt an in Form schwach entwickelter Hautflecken.

|               |                |
|---------------|----------------|
| bei 33—34° C. | in 8—12 Tagen  |
| " 26—28 C.    | " 9—16 Tagen   |
| " 20—22 C.    | " 10—17 Tagen  |
| " 13—15 C.    | " 15—30 Tagen  |
| " 6—7 C.      | " 60—90 Tagen. |

Bei 5 u. 38° C. unterbleibt die Kahlmhautbildung ganz. Am charakteristischsten sind ihre Elemente bei 13—15° C., denn hier treten sie als reich verästelte, kräftige, aus z. Th. sehr gestreckten Zellen gebildete Colonien von mehr oder minder ausgesprochenem Mycelcharakter auf, häufig ist eine quirlartige Anordnung der Seitensprosse zu constatiren (Fig. 117).





(B. 726.)

Fig. 118.

*Saccharomyces ellipsoideus* I HANSEN. Mycel und Sprossverbände aus alten Kahmhäuten auf Bierwürze. Nach HANSEN und HOLM, 1000 fach.

In alten Kahmhäuten findet man Formen wie die in Fig. 118 abgebildeten. Die 2—4  $\mu$  im Durchmesser haltenden Sporen entstehen in den Ascen zu 1—4 (Fig. 108, 5). Den Einfluss der Temperatur auf die Sporenbildung erläutert folgende Uebersicht.

Die ersten Anfänge der Sporenbildung zeigten sich:

|  |                         |
|--|-------------------------|
| bei 30 $\frac{1}{2}$ —31 $\frac{1}{2}$ ° | nach 36 Stunden         |
| 29 $\frac{1}{2}$ °                       | „ 23 Stunden            |
| 25                                       | „ 21 Stunden            |
| 18°                                      | „ 33 Stunden            |
| 15°                                      | „ 45 Stunden            |
| 10 $\frac{1}{2}$ °                       | „ 4 $\frac{1}{2}$ Tagen |
| 7 $\frac{1}{2}$ °                        | „ 11 Tagen.             |

Bei 32  $\frac{1}{2}$ ° C. und 4° C. findet keine Sporenbildung mehr statt.

Characteristisch ist auch die Colonienbildung, die man im Impfstriche auf der Oberfläche von Bierwürze-Gelatine erhält, insofern nach JÖRGENSEN die Vegetation eine eigenthümliche netzförmige Structur annimmt. Die in Rede stehende Species invertirt Rohrzucker und vergäht den so gebildeten Invertzucker, sowie die Dextrose und Maltose eben so kräftig wie *S. cerevisiae* I.

3. *S. ellipsoideus* II HANSEN gehört gleichfalls zu den wilden Hefen und verursacht nach HANSEN im Biere Trübung. Bezüglich ihrer Fähigkeit Alkoholgährung zu erregen, steht sie den vorbetrachteten Arten nicht nach. In Bierwürze zeigt sie Untergährungserscheinungen. Der Bodensatz besteht hauptsächlich aus eiförmigen oder ellipsoideischen, seltener aus gestreckten (würstförmigen) Zellen (Fig. 119). Die Kahmhautbildung beginnt (in Form schwach entwickelter Hautfleckchen):

|               |                 |
|---------------|-----------------|
| Bei 36—38° C. | nach 8—12 Tagen |
| „ 33—34° „    | „ 3—4 „         |
| „ 26—28° „    | „ 4—5 „         |
| „ 20—22° „    | „ 4—6 „         |
| „ 13—15° „    | „ 8—10 „        |
| „ 6—7° „      | „ 1—2 Monaten   |
| „ 3—5° „      | „ 5—6 „         |

Bei 2—3° C. und 40° C. tritt keine Hautbildung ein. Die Sprossformen der Kahmhäute sind bei allen Temperaturen dieselben wie im Bodensatz, bei 15° C. und tiefer erscheinen sie nur wenig gestreckt (Fig. 120). Alte Culturen zeigen in der Kahmhaut Verbände von kurzen und cylindrischen Sprossen und oft quirlige Anordnung der Seitensprosse (Fig. 122). Die Asci tragen den Charakter von Fig. 108, 6). Die Sporen messen 2—5  $\mu$ ; ihre ersten Anfänge zeigen sich:

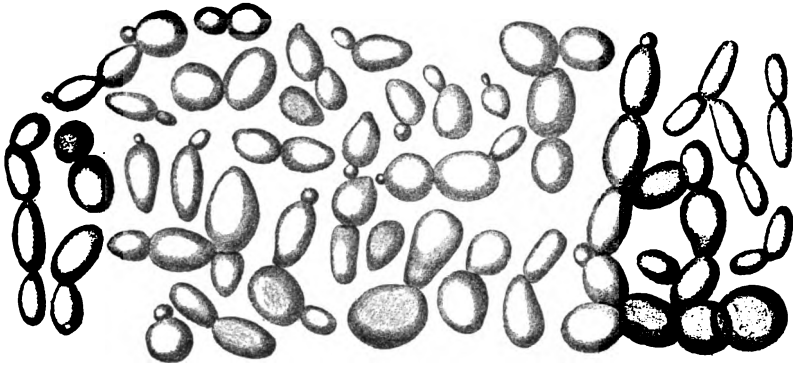
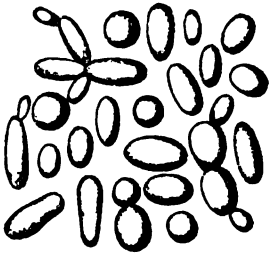


Fig. 119.

(B. 727.)

*Saccharomyces ellipsoideus* II HANSEN. Sprossverbände aus dem Bodensatz von Bierwürze-Culturen. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.



(B. 728.)

Fig. 120.

*Saccharomyces ellipsoideus* II HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus Kahlmhäuten, die bei 28—3° C. auf Bierwürze erzogen wurden. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

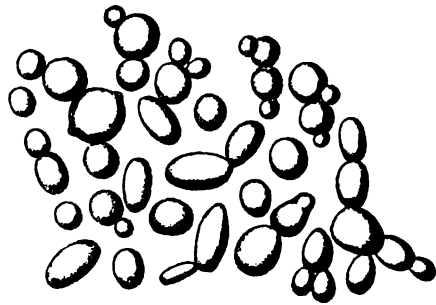


Fig. 121.

(B. 729.)

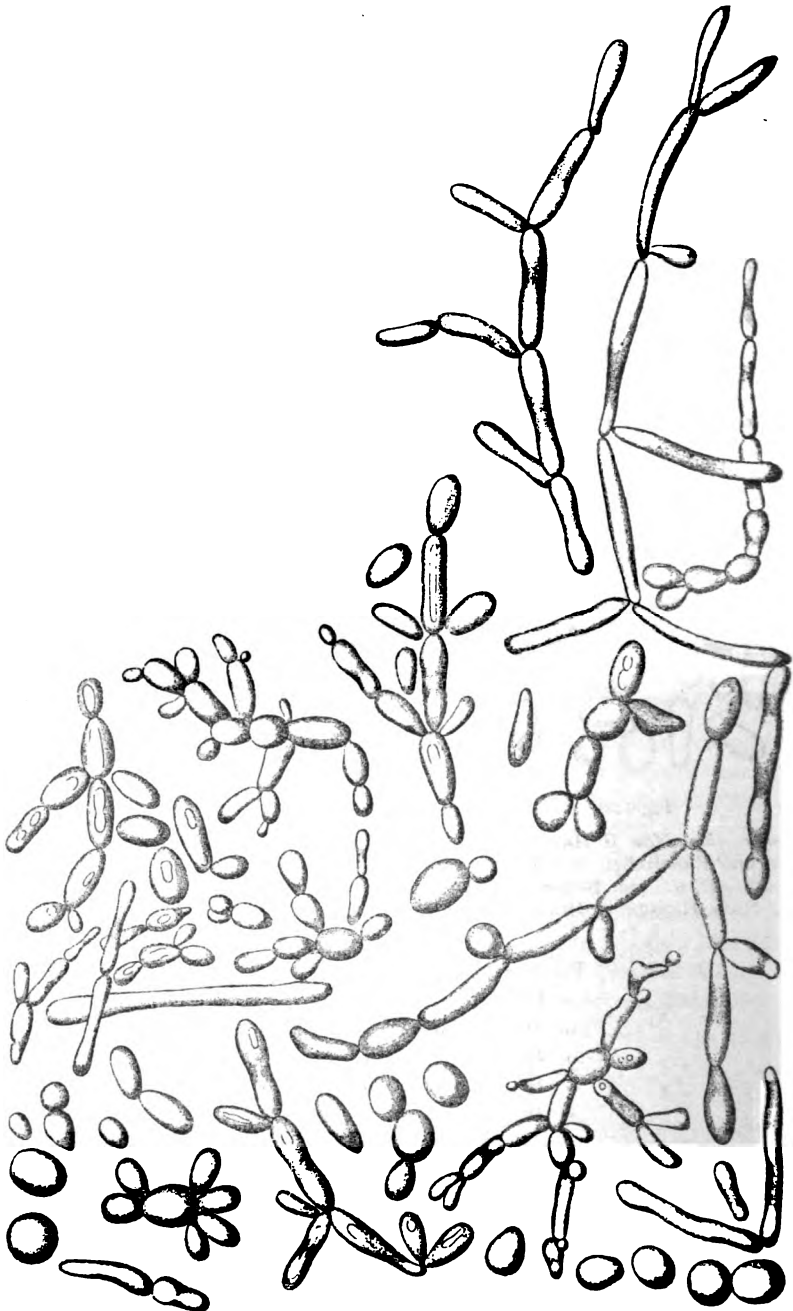
*Saccharomyces ellipsoideus* II HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen, von Kahlmhäuten entnommen, die bei 38—20°C. auf Bierwürze erzogen wurden. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

| Bei 33—34° C. | nach 31 Stunden |
|---------------|-----------------|
| " 33 "        | " 27 "          |
| " 31 1/2 "    | " 23 "          |
| " 29 "        | " 22 "          |
| " 25 "        | " 27 "          |
| " 18 "        | " 42 "          |
| " 11 "        | " 5 1/2 Tagen   |
| " 8 "         | " 9 "           |

Bei 35° C und 4° C unterbleibt die Sporenbildung ganz.

4. *S. Pastorianus* I HANSEN, eine ebenfalls wilde, in der Luft der Gährungsräume häufige Hefe und in demselben Maasse wie vorige Art Alkoholgährungs-fähig, ruft im Biere einen bitteren, unangenehmen Geschmack hervor, dessen Ursache noch nicht bekannt ist. Sie ist untergährig und zeigt in Bierwürze cultivirt im Bodensatz meistens gestreckte Zellen, daneben auch ellipsoide und birnförmige Sprosse (Fig. 126): Die Kahlmhautbildung beginnt (in Form schwach entwickelter Flecken):

| Bei 26—28° C. | nach 7—10 Tagen |
|---------------|-----------------|
| " 20—22 "     | " 8—15 "        |
| " 13—15 "     | " 1—2 Monaten   |
| " 3—5 "       | " 5—6 "         |



(B. 790.)

Fig. 122.

*Saccharomyces ellipsoideus* II HANSEN. Myceltheile, Sprossverbände und Einzelzellen von Kahlmhäuten aus alten Culturen auf Bierwürze. Nach HANSEN u. HOLM, 100 fach.

Bei 34° C. und 2—3° C. tritt keine Hautbildung ein. Charakteristisch ist, dass bei 3 bis 15° C. Mycel-artige Bildungen in der Kahlmhaut ziemlich häufig sind (Fig. 124). In alten Kahlmhäuten findet man sowohl Zellen, welche kleiner erscheinen als die des Bodensatzes, als auch bedeutend gestreckte mit oft sonderbarer Form (Fig. 125). Die Asci mit ihren im Durchmesser

sehr schwankenden Sporen ( $1\frac{1}{2}$ – $5\ \mu$ ) sind in Fig. 108, 2 dargestellt. Sie beginnen sich zu entwickeln:

Bei  $29\frac{1}{2}$ – $30\frac{1}{2}^{\circ}\text{C.}$  nach 30 Stunden

|                     |           |
|---------------------|-----------|
| „ 29 C.             | „ 27 „    |
| „ $27\frac{1}{2}$ „ | „ 24 „    |
| „ $23\frac{1}{2}$ „ | „ 26 „    |
| „ 18 „              | „ 35 „    |
| „ 15 „              | „ 50 „    |
| „ 10 „              | „ 89 „    |
| „ $8\frac{1}{2}$ „  | „ 5 Tagen |
| „ 7 „               | „ 7 „     |
| „ 3–4 „             | „ 14 „    |

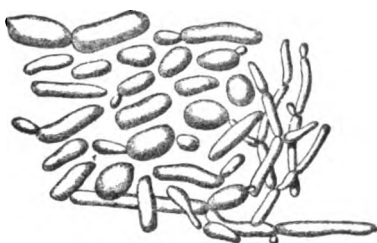


Fig. 123. (B. 731.)

*Saccharomyces Pastorianus* I HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen von Kahlmhäuten, die auf Bierwürze bei 28 bis  $20^{\circ}\text{C.}$  erzogen wurden. Nach HANSEN und HOLM, 1000 fach.

Bei  $31\frac{1}{2}^{\circ}\text{C.}$   $1\frac{1}{2}^{\circ}\text{C.}$  werden keine Sporen erzeugt.

5. *S. Pastorianus* II HANSEN. Von H. aus der Luft der Brauereien isolirt. Im Impfstich auf Nährgelatine (mit Hefewasser angestellt) entstehen bei  $15^{\circ}\text{C.}$  nach ca. 16 Tagen Colonieen mit glatten Rändern. In Bierwürze verhält er sich wie eine schwach-obergährige Hefe. Der Bodensatz weist meistens gestreckte, sonst auch mehr rundliche Zellen auf (Fig. 127). Die Kahlmhautanfänge entwickeln sich (in Fleckenform):

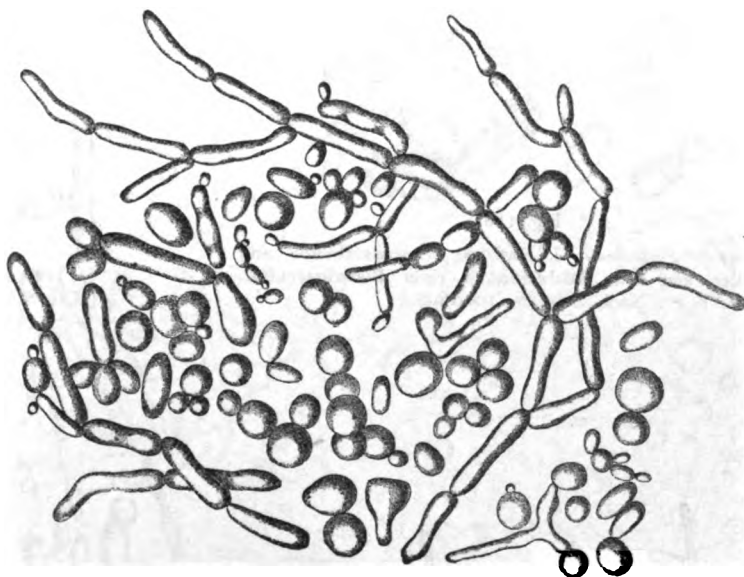


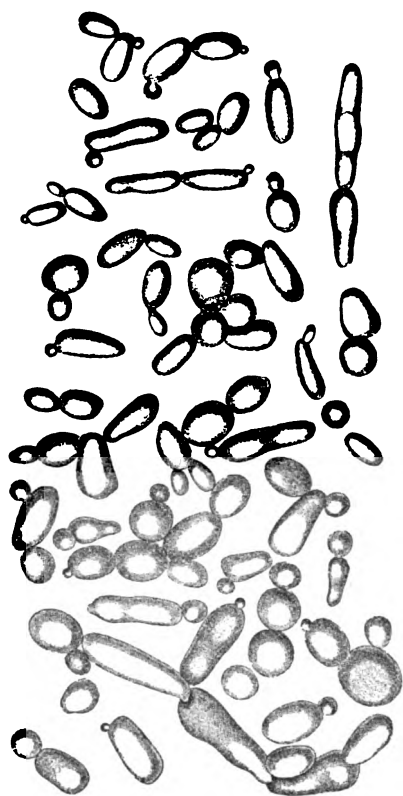
Fig. 124.

(B. 732.)

*Saccharomyces Pastorianus* I HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen von Kahlmhäuten, die auf Bierwürze bei  $15$ – $3^{\circ}\text{C.}$  erzogen wurden.

|                                       |             |
|---------------------------------------|-------------|
| Bei $26$ – $28^{\circ}\text{C.}$ nach | 7–10 Tagen  |
| „ $20$ – $22$ „ nach                  | 8–15 „      |
| „ $13$ – $15$ „ „                     | 10–25 „     |
| „ 6–7 „ „                             | 1–2 Monaten |
| „ 3–5 „ „                             | 5–6 „       |

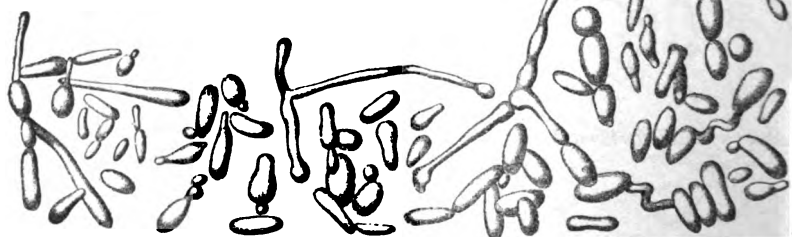
Bei  $34^{\circ}\text{C.}$  und  $2$ – $3^{\circ}\text{C.}$  unterbleibt die Kahlmhautformation. Alte Kahlmhäute zeigen bezüglich ihrer Elemente den Charakter voriger Species. Die Bildung der ( $2$ – $5\ \mu$  messenden) sporen (Fig. 108, 3) hebt an:



(B. 784.)

Fig. 126.

*Saccharomyces Pastorianus* I HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus dem Bodensatz einer Bierwürzecultur. Nach HANSEN, 1000fach.



(B. 788.)

Fig. 125.

*Saccharomyces Pastorianus* I HANSEN. Mycelfragmente, Sprossverbände und Einzelzellen aus alten Kahlmhäuten von Bierwürze. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

Bei 27–28° C. nach 34 Stunden

|      |     |    |   |
|------|-----|----|---|
| " 25 | " " | 35 | " |
| " 23 | " " | 27 | " |
| " 17 | " " | 39 | " |

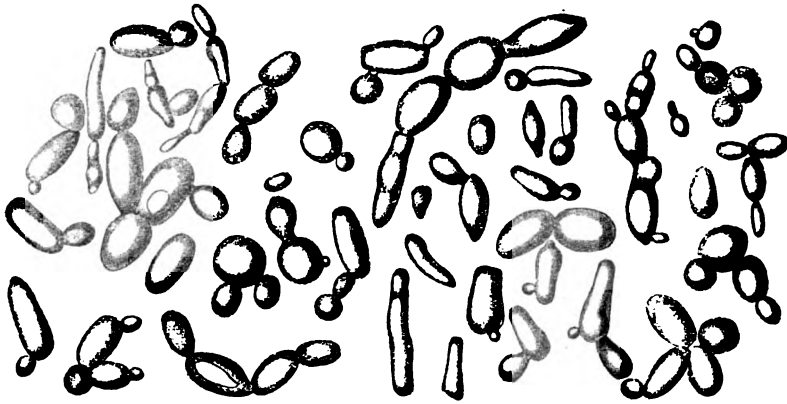


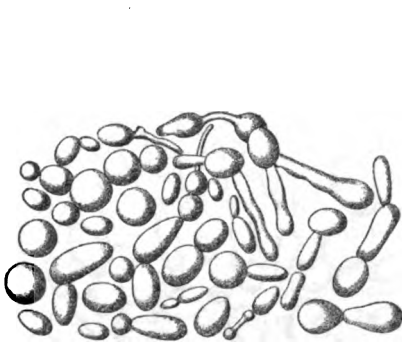
Fig. 127.

(B. 735.)

*Saccharomyces Pastorianus* II HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus dem Bodensatz einer Bierwürzecultur. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

|            |      |            |
|------------|------|------------|
| Bei 15     | C. „ | 48 Stunden |
| Bei 11 1/2 | C. „ | 7 Tagen    |
| Bei 3—4    | C. „ | 17 „       |

Bei 29° u. 1/3° C. unterbleibt die Sporenbildung.



(B. 736.)

Fig. 128.

*Saccharomyces Pastorianus* II HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus Kahlmhäuten, die bei 28—20° C. auf Bierwürze erzogen wurden. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

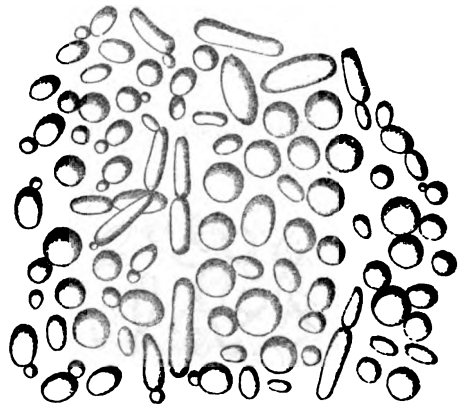
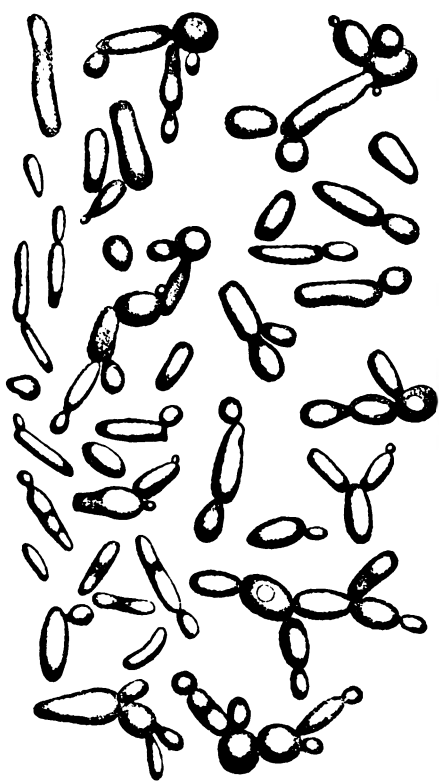


Fig. 129.

(B. 737.)

*Saccharomyces Pastorianus* II HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus Kahlmhäuten, die auf Bierwürze bei 15—3° C. erzogen wurden. Nach HANSEN u. HOLM, 1000fach.

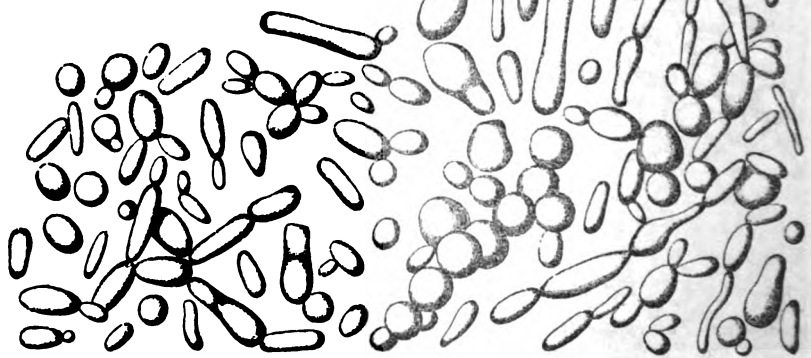
6. *S. Pastorianus* III HANSEN. Ruft eine in Form von Trübung auftretende Krankheit des Bieres hervor und wurde aus solchem hefetrüben Bier von H. isolirt. Charakteristisch ist das Wachstum im Impfstrich auf Hefenwassergelatine, insofern die Colonieen hier bei 15° C. nach 16tägiger Cultur mit gefransten Rändern versehen sind. Die Kahlmhautbildung beginnt (in Form von Flecken)



(B. 789.)

Fig. 131.

*Saccharomyces Pastorianus* III HANSEN. Sprossverbände und Einzelzellen aus dem Bodensatz von Bierwürz-Culturen. Nach HANSEN u. HOLM. 1000fach.



(B. 788.)

Fig. 130.

*Saccharomyces Pastorianus* II HANSEN. Sprossverbände (z. Th. mycelartig) und Einzelzellen aus alten auf Bierwürze erzeugten Kahlmhäuten. Nach HANSEN u. HOLM. 1000fach.

|               |                 |
|---------------|-----------------|
| Bei 26—28° C. | nach 7—10 Tagen |
| „ 20—22° C.   | „ 9—12 „        |
| „ 13—15° C.   | „ 10—20 „       |
| „ 6—7° C.     | „ 1—2 Monaten   |
| „ 3—5° C.     | „ 5—6 „         |

Bei 34° C. und 2—3° C. unterbleibt die Kahlhautbildung. Während die Zellen der bei 20—28° C. erzielten Kahlhaut ungefähr dieselben Formen liefern, wie im Bodensatz (hier sind sie vorwiegend gestreckt, sonst auch rundlich [Fig. 131]) entstehen bei 15—3° C. mycelartige Bildungen mit ausgesprochen-gestreckten Elementen (Fig. 133). Die in der Grösse mit vorausgehender Species übereinstimmenden Sporen beginnen sich zu entwickeln.

Bei 27—28° C. nach 35 Stunden

|       |   |   |         |   |
|-------|---|---|---------|---|
| „ 26½ | „ | „ | 30      | „ |
| „ 25  | „ | „ | 28      | „ |
| „ 22  | „ | „ | 29      | „ |
| „ 17  | „ | „ | 44      | „ |
| „ 16  | „ | „ | 53      | „ |
| „ 10½ | „ | „ | 7 Tagen |   |
| „ 8½  | „ | „ | 9       | „ |

Bei 29° C. und 4° C. unterbleibt die Sporenbildung.

Die Fähigkeit zur Alkoholgährung ist ebenso entwickelt wie bei den vorigen Arten. Im übrigen ruft die Species Obergährungsphänomene hervor.

7. *S. Ludwigii* HANSEN. Von LUDWIG im Schleimfluss lebender Bäume (Eichen) aufgefunden und von E. CHR. HANSEN genauer untersucht. In Bierwürze oder in Hefewasser cultivirt bildet dieser Pilz, je nach den Versuchsverhältnissen, als Bodensatz entweder eine teigichte, ziemlich feste, oder aber eine lockere, käseartige Masse oder auch schimmelähnliche Flocken, die bisweilen in der Flüssigkeit schwimmen.

Die Kahlhautbildung erfolgt in Bierwürze (im Kolben) bei Zimmertemperatur sehr langsam, sodass sie in 1 Monat noch nicht deutlich eingetreten, auch kein deutlicher Hefering entstanden ist. Bei 25° C. geht unter denselben Verhältnissen diese Hautbildung schneller vor sich. Sie besteht aus zusammengewebten Colonieen mit oft sehr langgestreckten Zellen. In älteren Culturen findet man in der Kahlhaut ziemlich stark ausgeprägte Mycelbildung (Fig. 135). Im Uebrigen erscheinen die Zellen dieser Species von ellipsoidischer, wurst- oder flaschenförmiger mitunter auch ellipsoidischer Gestalt.

Der Pilz gehört zu den Alkoholgährungserregern. In einer Lösung von 10% Traubenzucker in Hefewasser bei 25° C. cultivirt, bildete er in 14 Tagen ca. 6, in 28 Tagen 6,2 Vol%, in einer ähnlichen Cultur mit mehr Traubenzucker nach 1 Monat sogar 10 Vol% Alkohol. In Maltoselösung sowie in Lactose- und Dextrinlösung in Hefewasser ruft er keine Gährung hervor. Rohrzuckerlösung wurde invertirt; in Stärkewasser erfolgte keine Zuckerbildung. Seine Gährfähigkeit macht er offenbar auch in den zuckerhaltigen Schleimflüssen der Bäume geltend: infolge der Kohlensäureentwicklung lässt sich eine oft auffällige Schaumbildung an solchen Ausflussmassen beobachten.

*S. Ludwigii* zählt zu denjenigen *Saccharomyces*-Arten, welche mit Leichtigkeit Sporen bilden, sowohl in Gipsblockculturen, als auf Gelatine, ja selbst in Nährflüssigkeiten, wo ihm reichliche Nahrung zu Gebote steht (z. B. in 10% Rohrzuckerlösung, die einige Zeit bei Zimmertemperatur gehalten wurde, in Hefewasser, in Bierwürze) was bei anderen *Saccharomyceten* bekanntlich nicht der Fall ist. Auf festem Substrat tritt die Sporenbildung am ausgiebigsten ein bei etwa 25° C. Je nach der Grösse werden in jeder Zelle 1—4, bisweilen auch 6—8 Sporen erzeugt. Uebrigens ist die Neigung zur Bildung der Sporen bei den verschiedenen, aus je nur einer Zelle hervorgegangenen Colonieen verschieden. Wählt man nun Colonieen aus, welche in dieser Beziehung die geringste Fähigkeit zeigen und cultivirt deren einzelne Zellen

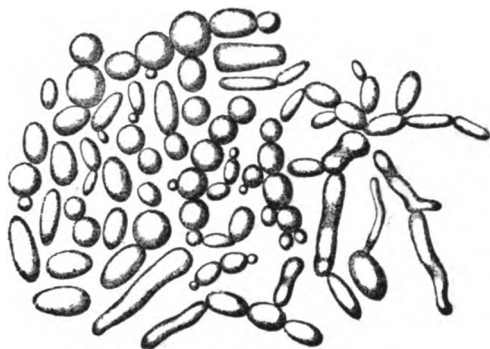
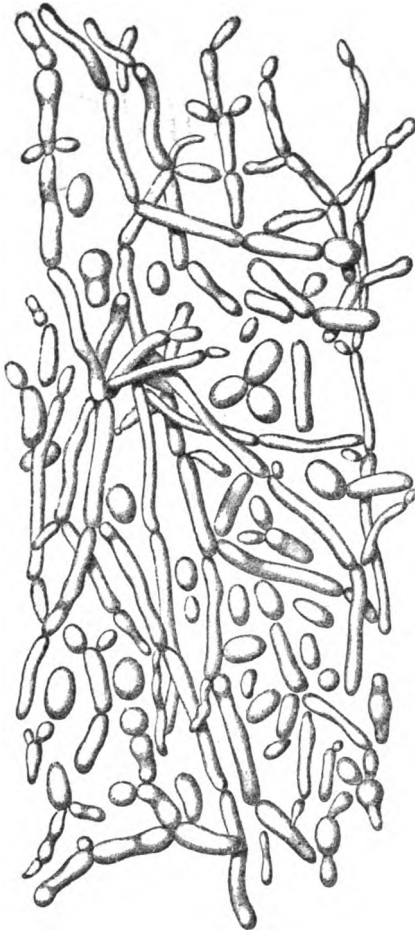


Fig. 132. (B. 740.)

*Saccharomyces Pastorianus* III HANSEN. Elemente von bei 28—20° C. auf Bierwürze erzeugten Kahlhäuten, aus Sprossverbänden und Einzelzellen bestehend. Nach HANSEN u. HOLM 1000fach.

<sup>1)</sup> Ueber Alkoholgährung und Schleimfluss lebender Bäume und deren Urheber. Ber. deutsch. bot. Ges. Bd. IV, pag. XVII.





(B. 741.)

Fig. 133.

*Saccharomyces Pastorianus* III HANSEN. Mycelien, Sprossverbände und Einzelzellen aus bei 15 bis 3° C. auf Bierwürze erzeugten Kahlmhäuten. Nach HANSEN u. HOLM, 1000-fach.

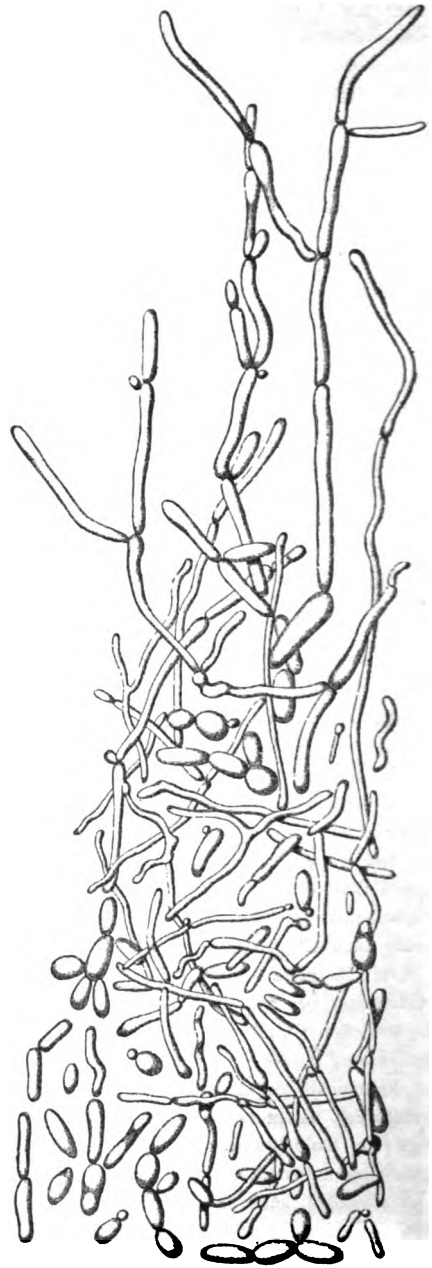


Fig. 134.

(B. 742.)

*Saccharomyces Pastorianus* III HANSEN. Mycelien, Sprossverbände und Einzelzellen aus alten auf Bierwürze erzeugten Kahlmhäuten. Nach HANSEN und HOLM, 1000-fach.

durch viele Generationen in Bierwürze bei 25° C. oder unter sonst günstigen Bedingungen weiter, so bekommt man Vegetationen, die keine einzige Spore entwickeln! Auf diesem Wege planmässiger Auswahl konnte HANSEN drei verschiedene Vegetationsformen erhalten, 1. solche, welche

die Fähigkeit behielten, reichlich Sporen zu bilden; 2. solche, welche diese Fähigkeit fast verloren und 3. solche, welche eine gänzliche Einbusse dieses Vermögens erlitten hatten<sup>1)</sup>.

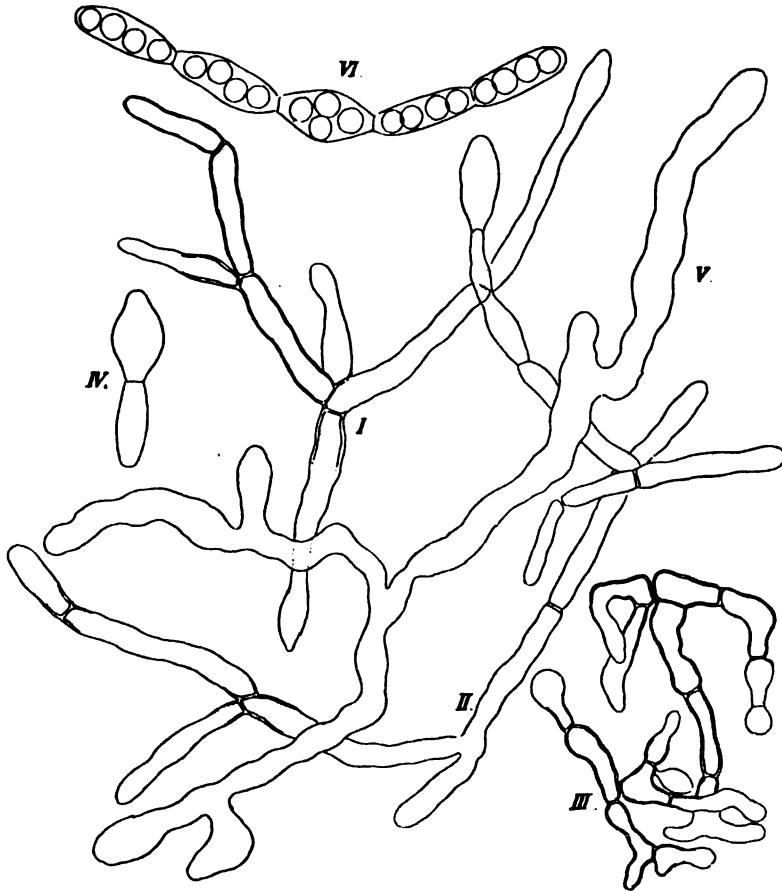


Fig. 135.

(B. 748.)

*Saccharomyces Ludwigii*. Mycel und Sporenbildung aus sehr alten Culturen in Kirschsaff resp. Hefewasser. Vergröss. 1000fach. Nach HANSEN's Originalzeichnung. I—IV Mycelien resp. Fragmente solcher mit breiten dicken Querwänden (ähnlich wie bei den *Exoascus*-Mycelien). V. Ein unregelmässig verzweigtes, völlig querwandloses kleines Mycel. VI. Mycelfäden ebenfalls mit breiten Querwänden, in jeder Zelle (Ascus) 4 Sporen.

8. *S. Marxianus* E. CHR. HANSEN. Von MARX auf Weinbeeren gefunden und von HANSEN näher untersucht. In Bierwürze entwickelt er kleine ellipsoide bis eiförmige Zellen, ähnlich denen von *Sach. exiguus* und *ellipsoideus*. Dazwischen kommen andere verlängert wurstförmige vor, die oft zu Colonieen vereinigt sind. Lässt man die Culturen einige Zeit in Ruhe, so bilden sich kleine schimmelpilzähnliche Colonieen, welche z. Th. auf der Oberfläche schwimmen, z. T. zu Boden sinken. Sie setzen sich zusammen aus durch einander gewirrten Verbänden vom Ansehen eines Myceliums und von im Wesentlichen derselben Natur, wie man sie in den Kahl-

<sup>1)</sup> Diese Resultate sind jedenfalls auch vom descendenz-theoretischen Standpunkte aus sehr bemerkenswerth.

häuten gewöhnlicher *Saccharomyces* antrifft. Wie diese bestehen sie aus gegen einander eingeschnürten, leicht trennbaren Gliedern. *S. M.* producirt nicht reichlich Endosporen. Letztere zeigen oft nierenförmige Gestalt, daneben findet man gewöhnlich runde und ellipsoidische Formen. Bei anderen Species ist diese Gestaltverschiedenheit, wenn überhaupt vorhanden, minder ausgesprochen. Nach 2—3 monatlicher Ruhe zeigen die Bierwürze-Culturen in den Ballons nur Spuren von Kahlhäuten, welche gebildet sind aus einer kleinen Anzahl theils kurzer wurstförmiger, theils ellipsoidischer Zellen. Auf festem Substrat entsteht unter gewissen Bedingungen ein Mycelium. In Bierwürze gab der Pilz nur nach längerer Zeit 1 bis 1,3 Vol. % Alkohol. Maltose vergäht er nicht, dagegen invertirte er Rohrzuckerlösungen und in einer derselben (15 % Rohrzucker in Hefewasser) gab er nach 18 Tagen bei 25° C. 3,75 Vol. %, nach 38 Tagen 7 Vol. % Alkohol.

In zwei Culturen mit Hefewasser, von denen die eine 10 %, die andere 15 % Traubenzucker enthielt, producirt er unter sonst gleichen Bedingungen nach 14 Tagen in dem ersten Falle 5,1, im zweiten 5,6 % Alkohol; nach einmonatlicher Ruhe in dem ersten Gefäß 6,5, im zweiten 8 Vol. % Alkohol.

9. *S. exiguus* (REESS?) HANSEN. Von HANSEN in Bäckerhefe gefunden. Kahlhautbildung in Bierwürze ausserordentlich schwach, dagegen bildet sich am Rande der Flüssigkeit ein deutlicher Hefering. Die Zellen der Kahlhaut gleichen im Allgemeinen denen der Grundhefe; doch sind in dieser die kurzen und kleinen Formen häufiger. Von *S. Marxianus* unterscheidet er sich dadurch, dass er in Bierwürze keine mycelialen Sprossformen bildet und auf festem Substrat kein Mycelium. In seiner Wirkung auf die Zuckerarten indessen gleicht er dieser Species, doch machte er unter den Bedingungen der HANSEN'schen Cultur auffälligere Gährung, sowohl in Rohrzucker als Traubenzuckerlösungen. In Bierwürze gab er auch nach mehreren Monaten nur 1—1,3 Vol. % Alkohol (wie *S. Marxianus*). Maltose kann er nicht vergähen, invertirt aber Rohrzucker und in Lösungen desselben von 10—15 % in Hefewasser konnte er nach 14 tägiger Cultur bei 25° C. 5,6 Vol. % Alkohol erzeugen. Nach 26 tägigem Stehen fand HANSEN im Ballon mit reicher Zuckerlösung 6 Vol. %. In 2 Lösungen von 10—15 % Traubenzucker (in Hefewasser) producirt der Pilz bei 25° C. in 14 Tagen sogar 6,4 bis 8 Vol. % Alkohol.

*S. membranaefaciens* HANSEN. Vor *S. exiguus* ist er dadurch ausgezeichnet, dass er auf Bierwürze sehr schnell eine wohlentwickelte faltige Kahlhaut bildet, die aus wurstförmigen und verlängert ellipsoidischen, vacuolenreichen, z. Th. in Colonieen vereinigten z. Th. isolirten Zellen bestehen. Zwischen ihnen ist viel Luft. Charakteristisch ist ferner reichliche Sporenbildung auch unter gewöhnlichen Culturverhältnissen. In Bierwürzegeleatine vertheilt bilden die Zellen matte graue, mitunter schwach röthliche, gewöhnlich ausgebreitete, rundliche, faltige Colonieen an der Oberfläche des Substrats, im Innern natürlich anders gestaltete. Dabei wird die Gelatine sehr leicht verflüssigt.

Weder in Bierwürze noch in irgend welcher anderen Zuckerlösung ruft der Pilz Alkohol-Gährung hervor. Uebrigens gleicht er in seinem Wachsthum sehr den (bekanntlich endosporenlosen) *Mycodermen*.

Von zweifelhafter *Saccharomyceten*-Natur ist: *S. apiculatus* REESS (Fig. 136 u. 137)<sup>1)</sup>. In der Natur ausserordentlich häufig, lebt er in der warmen Jahreszeit auf süßen, saftigen Früchten, wie Kirschen, Stachelbeeren, Pflaumen, Weintrauben, während er den

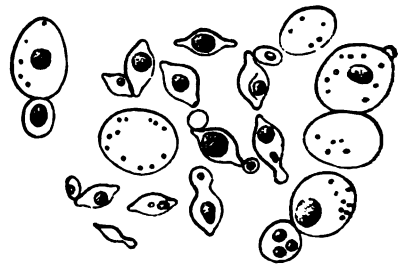


Fig. 136. (B. 744)

Zellen von *S. cerevisiae* I und von *S. apiculatus* (die citronenförmigen) 950 fach, nach HANSEN.

<sup>1)</sup> REESS, M., Botanische Untersuchungen über die Alkohol-Gährungspilze. Leipzig 1870, pag. 26. — HANSEN, E. CHR., Recherches sur la physiologie et la Morphologie des ferments alcooliques. I Sur le *Saccharomyces apiculatus* et sa circulation dans la nature. Meddel. fra Carlsberg Laborat. Bd. I. III. 1881. — ENGEL, Les ferments alcooliques 1872.

Winter nach HANSEN im Boden verbringt, wohin er durch Regen oder mit den abfallenden Früchten gelangt. Sein zähes Leben befähigt ihn, nicht nur mehrmonatliche Austrocknung des Bodens, sondern auch den Wechsel der Temperatur und Schwankungen der Feuchtigkeit zu ertragen. Häufig erscheint er in der Hauptgährung des Weines, bei der Nachgährung desselben zurücktretend, wird aber auch in anderen Selbstgährungen gefunden. In Bierwürze gezüchtet verhält er sich nach H. als eine Unterhefe, giebt aber nur  $1\frac{1}{2}$  Alkohol unter Verhältnissen, wo *S. cerevisiae* (Unterhefe) 6% erzeugt, weil er Maltose nicht vergähren kann; auch Invertinbildung fehlt ihm. In Traubenzuckerlösungen bildet er mehr Alkohol.

Bezüglich seiner Gestaltung unterscheidet er sich, wie schon REESS zeigte, von den ächten Saccharomyceten-Arten darin, dass seine Zellen an beiden Polen apiculirt erscheinen (Fig. 136 u. 137). Diese Form ist aber meist nur im Anfange der Cultur vorwiegend, später, wenn die Ernährungsverhältnisse ungünstiger werden, treten eiförmige oder verlängerte Sprosse in den Vordergrund (Fig. 137, *g-m*). Sporenbildung kennt man nicht, daher ist die Stellung des Pilzes noch zweifelhaft.

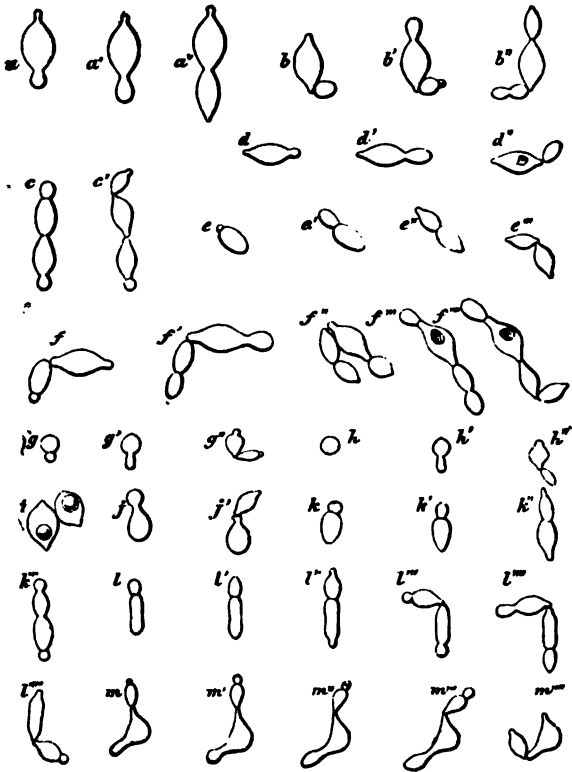


Fig. 137.

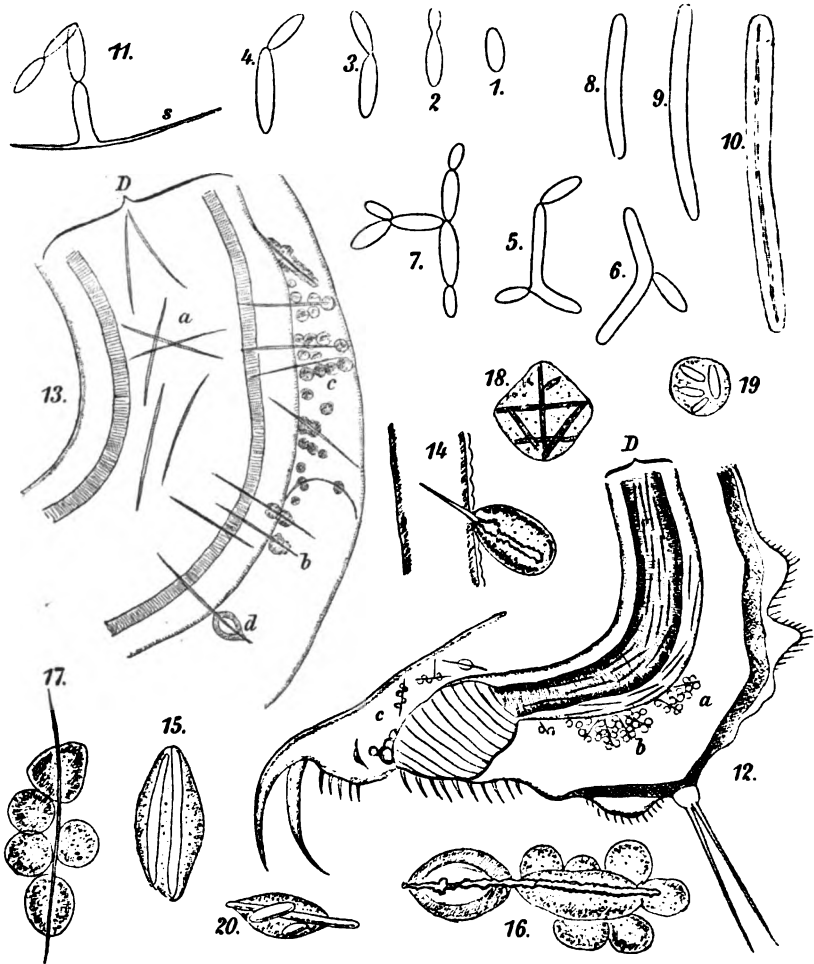
(B. 745.)

Sprossende Zellen von *Sacch. apiculatus* REESS *a-a'* successive Stadien der Sprossung einer Zelle. *b-b''* ähnliche Reihe, nur dass die Zelle sowohl unten als oben sprosst. *c* eine Zelle, *c'* dieselbe  $\frac{1}{2}$  Stunden später. *d-d''''* Entwicklungsreihe innerhalb  $1\frac{1}{4}$  Stunden, *e-e''''* in  $2\frac{1}{2}$  Stunden, *f-f''''* in 3 Stunden, *g-g''* Entwicklung in Aepfelsaft, *h-h''* in Pflaumensaft, *i-i'*, *k-k''*, *l-l''*, *m-m''* in Bierwürze, *g-m* abnorme Sprossformen. Die runden Körper der Zellen bei *i* sind Fetttropfen. Alles nach HANSEN.

## Genus II. *Monospora* METSCHNIKOFF.

*M. cuspidata* METSCHNIKOFF. Sie wurde von M. in Wasserfloh-artigen Krebsen (Daphniden) entdeckt, die sie zur Erkrankung resp. Abtödtung bringt. Man kennt bisher nur die aus meist verlängerten Zellen bestehenden Sprossmycelien (Fig. 138, 1-7). Zur Zeit der Fructification strecken sich dieselben meist sehr bedeutend zu keulenförmigen oder cylindrischen Schläuchen, deren Inhalt zur Bildung einer sehr schmalen und langen Spore verwandt wird (Fig. 138, 8-10). Dieselbe keimt in der Weise aus, dass seitlich eine dicke, kurze Ausstülpung entsteht, welche alsbald ein kleines Sprossmycel entwickelt (Fig. 138, 11). Die Leibeshöhle der Daphniden enthält in dem ersten Stadium der Krankheit nur vegetative Sprosse, später auch Asci. In toten Thieren sind letztere sehr zahlreich anzutreffen. Sie werden nun von gesunden Individuen verschluckt, und ihre Sporen im Darmkanal durch Auflösung der Schlauchwand in Freiheit gesetzt (Fig. 138, 13 a) In Folge der peristaltischen Bewegungen des Darmes dringen diese scharf zugespitzten Gebilde durch die Darmwand hindurch und theilweise oder auch ganz in die Leibeshöhle der Thiere ein (13, bcd). Dort werden sie von den Blutkörperchen empfangen, die sich an sie festheften (wobei sie bisweilen miteinander verschmelzen und die Spore förmlich einhüllen), um sie schliesslich zu deformiren und abzutöden (Fig. 138, 14, 16). Gelangen aber sehr viele Sporen in die Leibeshöhle und fangen sie hier an zu

sprossen, so können die Blutkörperchen, wie auch die isolirten Bindegewebskörper, die gleichfalls die Zellen des Pilzes fressen, die Monospora oft nicht mehr bewältigen. Ihre Sprosse werden durch den Blutstrom in der Leibeshöhle vertheilt und an solchen Stellen abgelagert, wo das Blut am langsamsten circulirt, um hier bald ganze Zellhaufen zu bilden. Zwar werden auch dann noch eine Anzahl der Sprosse durch einzelne oder gelegentlich auch zu kleinen Plasmodien verschmolzene Blutzellen gefressen, allein die grosse Mehrzahl bleibt unangetastet und richtet sowohl durch ihre Menge, als wahrscheinlich auch durch ihre Abscheidung besonderer, auf die Blutzellen wirkender Stoffe das Thier zu Grunde. Je weiter die Krankheit vor-



(B. 746.)

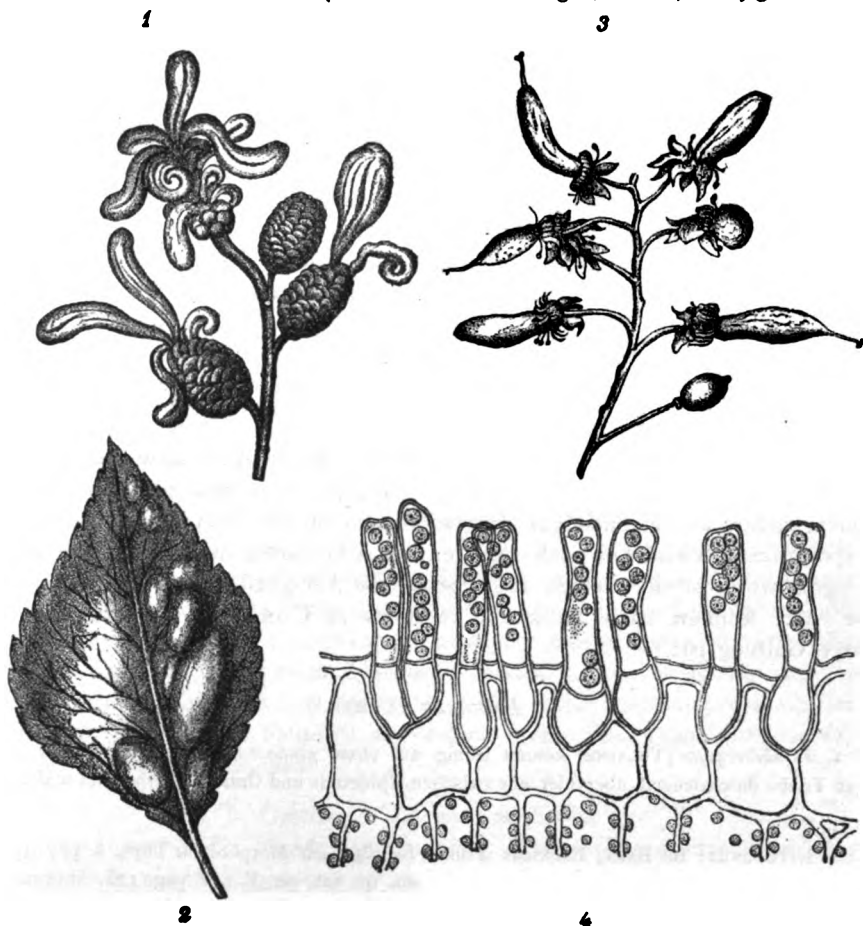
Fig. 138.

*Monospora cuspidata* METSCHNIKOFF. 1—7. Vegetative Zustände, in Sprossung begriffen. 8 bis 9. Junge Asci, 10. Reifer Ascus mit seiner nadelförmigen Spore. 11. Spore, seitlich sprossend. 12 Stück vom Hinterleibe eines kleinen Krebses (*Daphnia*), von dem Pilze befallen; bei *abc* in der Leibeshöhle befindliche Sporen, von Blutkörperchen umgeben; viele Sporen finden sich auch in der Darmwand *D* und im Darmlumen. 13. Stück aus dem Vordertheile eines *Daphnia*-Körpers. *D* Darmwand, bei *bc* und *a* von den nadelförmigen Schlauchsporen durchbohrt, um welche sich zahlreiche Blutkörperchen angesammelt haben, im Darmlumen bei *a* sind gleichfalls Sporen zu sehen. 14. Stückchen der Darmwand, in welcher eine nadelförmige Spore noch zur Hälfte drin steckt, während der hervorragende Theil von einem Phagocyten bereits stark verändert ist. 15 Ein Phagocyt mit 2 Zellen des Pilzes. 16. 17. Sporen von Phagocyten umgeben, die eine stark deformirt. 18—20. Phagocyten (resp. Plasmodien derselben), mehrere vegetative Zellen des Pilzes einschliessend.

schreitet, desto mehr Blutkörperchen werden aufgelöst, sodass zu der Zeit, wo die *Daphnia* eine bedeutende Anzahl reifer Sporen enthält, sie bereits wenige oder gar keine Blutkörperchen mehr aufweist. Im letzten Stadium der Krankheit nimmt der Krebs eine diffus-milchweisse Färbung an, die Bewegungen bleiben eben so munter, wie bei gesunden Thieren, auch das Herz, obwohl mit Sporen oft überladen, macht anscheinend ganz normale Contractionen. Ebenso erfolgt die Nahrungsaufnahme noch in den letzten Tagen vor dem Tode. Die ganze Krankheit dauert über 14 Tage. Nicht selten sind mit genannten Parasiten auch noch Psorospermien der Pebrinekrankheit vergesellschaftet.

### Familie 2. *Exoasci* SADEBECK.

Ihre Vertreter leben als Parasiten in vielen unserer Laubholzgewächse aus den verschiedensten Familien (Pomaceen: *Crataegus*, *Pirus*; Amygdalaceen:



(B. 747.)

Fig. 139.

1 Zweigstück von *Alnus glutinosa* mit 4 weiblichen Kätzchen, von denen drei durch Auswüchse verunstaltet sind, die durch *Exoascus Alni incanae* F. KÜHN hervorgerufen wurden. 2. *Exoascus aureus* FR. auf einem Pappelblatte blasige Auftreibungen bewirkend. 3. *Exoascus Pruni* FÜCKEL, welcher die Früchte von *Prunus Padus* deformirt hat. (Die unterste Frucht ist normal ausgebildet). 4. Querschnittsstück eines *Alnus*-Blattes mit reifen Schläuchen des *Exoascus abnormis* TUL. Sie sitzen zwischen Cuticula und Epidermis (erstere durchbrechend) und sind durch eine Querwand gegen den basalen Theil abgegrenzt; 600fach. 1 und 4 nach HARTIG, 3 nach WINTER, 4 nach SADEBECK.

*Prunus, Persica, Amygdalus*; Betulaceen: *Betula, Alnus*; Cupuliferen: *Quercus*; Salicaceen: *Populus*; Ulmaceen: *Ulmus*; Aceraceen: *Acer*). Die durch sie hervorgerufenen Krankheiten äussern sich z. B. in Flecken- oder Blasenbildung an den Blättern (Fig. 139,1), in Hypertrophie des Fruchtknotens (Fig. 139,3) u. der Kätzchenschuppen (Fig. 139,1) oder in Bildung von Hexenbesen (an der Birke, Hainbuche). Das Mycel perennirt nach SADEBECK in den Knospen, um im Frühjahr von hier aus in die jungen Triebe hineinzugehen, entweder nur zwischen Epidermis und Cuticula, oder auch intercellular sich ausbreitend. Dabei ist dasselbe gut entwickelt, aber ohne Haustorien. In den alten Trieben wird es vermisst, weil es hier bereits zu Grunde gegangen ist.

Zu Beginn der Fructification gliedert sich das anfangs schmalfädige, langzellige Mycel reicher durch Scheidewände, die Zellen schwellen auf, z. Th. auf Kosten sich entleerender Nachbarglieder und runden sich später mehr oder minder stark gegeneinander ab, oft bis zur völligen Trennung. Jede Zelle treibt nun senkrecht zur Mycelebene eine Aussackung, die das Plasma in sich aufnimmt und sich, bei manchen Arten wenigstens, durch eine Querwand gegen den basalen Theil abgrenzt (Fig. 139,4). Nach dem Gesagten ist begreiflich, dass die Schläuche mehr oder minder dicht palissadenartig neben einander gestellt sein müssen, förmliche Lager bildend von oft beträchtlicher Ausdehnung. Da die Schlauchbildung stets zwischen Epidermis und Cuticula erfolgt, durchbrechen die sich streckenden Schläuche die letztere (Fig. 139,4). In jedem Schlauch entstehen 8 kugelige Sporen, nachdem der relativ grosse Kern nach Bildung einer Kernfigur sich in zwei getheilt und dieser Vorgang sich 2 Mal wiederholt hat. In Freiheit gelangen die Sporen, indem der Ascus sich an der Spitze öffnet und nun dieselben ejaculirt werden.

Doch keimen die Sporen häufig schon im Ascus aus, indem sie hefeartige ellipsoidische Sprosszellen treiben, die schliesslich den ganzen Ascus ausfüllen können, sodass es bei flüchtiger Untersuchung den Anschein gewinnt, als ob er vielsporig sei. Reichlicher noch sprossen die Ascosporen in zuckerhaltigen Nährlösungen, woselbst sie nach SADEBECK schwache Alcoholgährung erregen. Unreife Asci können nach SADEBECK terminal zu Conidien aussprossen. Die einzige Gattung ist:

#### *Exoascus* FÜCKEL.<sup>1)</sup>

1. *E. alnitorquus* (TULASNE) kommt häufig auf *Alnus glutinosa* vor, mit seinem Mycel die jungen Triebe durchziehend, aber hier nur zwischen Epidermis und Cuticula verlaufend und in den

<sup>1)</sup> Literatur: DE BARY, *Exoascus* Pruni, Beiträge zur Morphol. u. Phys. I. pag. 33. — TULASNE, Super Frisiano Taphrinorum genere. Ann. sc. nat. sér. V. t. V pag. 122. MAGNUS, P., Ueber Taphrina. Sitzungsber. des bot. Vereins der Provinz Brandenb. 1874, pag. 105—109. — Bemerkungen über die Benennung zweier auf Alnus lebender Taphrina-Arten. Hedwigia 1890. Heft 1. Hedwigia 1874, pag. 135 und 1875, pag. 97. — SOROKIN, Quelques mots sur l'Ascomyces polysporus. Ann. sc. nat. sér. 6 t. IV (1876). SADEBECK, Untersuchungen über die Pilzgattung *Exoascus*. Jahrbuch der wissensch. Anstalten für Hamburg 1883 und Sitzungsber. der botan. Ges. Hamburg 1888. — RATHAY, Ueber die Hexenbesen der Kirschbäume. — R. HARTIG, Lehrbuch der Baumkrankheiten II. Aufl. — WINTER, Pilze in RABENH. Kryptog.-Flora I 2 Abth. pag. 3. — JOHANSON, C. J., Om svampslaget Taphrina. Sv. Vet. Acad. Oefvers. 1885. No. 1. u. Bi-hang till Sv. Vet. Akad. Handlingar, Bd. 13. 1887. — FISCH, C., Ueber die Pilzgattung *Ascomyces*. Bot. Zeit. 1885, pag. 29—47.

Blättern fructificirend, wo die Ascenlager grosse, das ganze Blatt überziehende Beulen hervorrufen, (Fig. 139, 2) die später vertrocknen. (Die Auswüchse, welche ein Exoascus auf den Schuppen der weiblichen Kätzchen hervorruft (Fig. 139, 1) gehören nicht zu vorliegender Species, sondern zu *Exoascus Alni incanae* J. KÜHN). Die fertilen Hyphen gehen ganz in Bildung der Asci auf, sodass letztere dicht gedrängt stehen (Fig. 139, 4); ausserdem findet eine Differenzirung in Stielzelle und Schlauch statt. Von SADEBECK l. c. genauer untersucht.

2. *E. Pruni* FKL. Erzeugt die sogenannten Narren oder Taschen der Pflaumen (*Prunus domestica* Fig. 140 und der Ahlkirsche, *Prunus Padus* Fig. 139, 3), indem sie deren Früchte deformirt. Das Mycel verläuft intercalar und geht ganz und gar in der Bildung von dicht gedrängt stehenden, von einer Stielzelle getragenen Ascen auf. Von DE BARY l. c. genauer studirt.

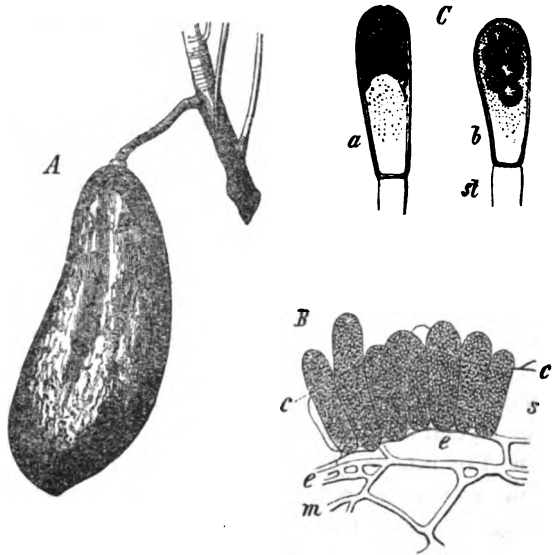


Fig. 140.

(B. 748.)

Pilz der Taschen oder Narren der Pflaumenbäume (*Exoascus Pruni* FKL.) A Eine Tasche in natürlicher Grösse. B Durchschnitten durch den oberflächlichen Theil einer solchen. Die Mycelfäden *m* haben zwischen der Epidermis *e* und der abgehobenen Cuticula *c* eine Anzahl Schläuche *s* gebildet, in denen noch keine Sporenbildung eingetreten. C Zwei Sporenschläuche *ab* mit der Stielzelle *st*, stärker vergrössert, bei *a* noch unreif, bei *b* mit 6 Sporen im Innern. Aus FRANK's Handbuch.

### Familie 3. Gymnoasci WINTER.

Vor den Saccharomyceten und Exoasci dadurch ausgezeichnet, dass das Mycel als solches in seiner ganzen Ausdehnung bei der Schlauchfructification erhalten bleibt, und ferner darin unterschieden, dass die Asci mit Ausnahme von *Endomyces* REESS, wo sie unmittelbar vom Mycel entspringen und von *Eremascus* EIDAM, wo sie nach Art einer Zygosporie entstehen, als Endglieder von reichen Verzweigungen eines Ascogons auftreten. Hefeartige Sprossung, wie sie bei den beiden vorausgehenden Familien zu finden, bisher unbekannt, Conidienbildung nur bei *Ctenomyces* constatirt.

#### Gattung 1. *Eremascus* EIDAM<sup>1)</sup>.

Sehr eigenthümlich durch den Umstand, dass der Ascus-erzeugende Apparat ganz ähnlich einem Zygosporienapparat aussieht, d. h. zwei Suspensoren-artige Zweige zeigt, die spiralig um einander gewunden sind und die an der Spitze fusioniren, um hier einen grossen, 8 sporigen Schlauch zu bilden. Die einzige Species *E. albus* EIDAM ward auf verdorbenem Malzextract beobachtet.

#### Gattung 2. *Gymnoascus* BARANETZKY<sup>2)</sup>.

Der einzige Vertreter *G. Reessii* BAR., der auf Excrementen phytophager Säugethiere nicht selten ist, entwickelt eine Schlauchfructification in Form von

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Entwicklung der Ascomyceten. COHN's Beitr. z. Biol. III. Heft III (1883).

<sup>2)</sup> Entwicklungsgeschichte des *Gymnoascus Reessii*. Bot. Zeit. 1872.



kleinen, etwa  $\frac{1}{4}$ —1 Millim. im Durchmesser haltenden, im ausgebildeten Zustande orangegelben Knäuelchen. Sie entstehen dadurch, dass an einem Mycelfaden, rechts und links von einer Querwand oder auch an zwei verschiedenen Fäden Seitenästchen entspringen, von denen das eine das andere spiralig umwindet. Jenes wird zum Ascogon, es treibt, nachdem sein Spitzenwachsthum sistirt ist, reichlich sich verästelnde und zu einem Knäuel verflechtende Seitenzweige, deren Endzellen zu eiförmigen, 8-sporigen Schläuchen werden. Die Ascus-Knäuel werden dann vollständig oder lückenhaft umhüllt von locker sich verflechtenden Hyphen, welche von der Basis des Oogons oder dessen Mycel-Umgebung entspringen und unter Gelbfärbung derbwandig werden.

### Gattung 3. *Ctenomyces* EIDAM<sup>1)</sup>.

Die hier zu Knäueln vereinigten, im Wesentlichen wie bei *Gymnoascus* entstehenden Asci sind allseitig umhüllt von einem sehr lockeren, rundlichen Gewebe eigenthümlich torulöser Hüllhyphen, welche gewissermaassen eine sehr einfache Fruchthülle (Perithecium) darstellen, wodurch die Gattung zwischen den Gymnoasceen und Perisporiaceen, welche letztere schon eine dicht geschlossene, gewebeartige Hülle bilden, vermittelt. Bei dem einzigen, von E. auf alten Federn gefundenen *Ct. serratus* findet man als erste Anlage der Schlauchfructification einen kurzen, keulenförmigen Mycelast, um welchen sich ein dünnerer Mycelast in Form einer Spirale herumwindet. Diese Spirale theilt sich dann unter Auflockerung und ihre Zelle bildet zahlreiche Aeste, die endlich Ascusknäuel produciren.

### Ordnung 2. Perisporiaceen.

Im Vergleich zu den Gymnoasceen nehmen sie entschieden eine höhere Stufe der Entwicklung ein: denn ihre Schlauchfructification schwingt sich bereits zur Bildung einer allseitigen, pseudoparenchymatischen, kugeligen bis ellipsöidischen, aus ein oder mehreren Zellschichten gebildeten Hülle (*Perithecium*) und damit zur Formation einer typischen »Frucht« auf. Zweifelhafte Fälle ausgenommen erhält dieselbe zum Unterschied von der nächsten Ordnung (*Sphaeriaceen*) keine Mündung, ist daher cleistocarp (vergl. pag. 336) und öffnet sich dementsprechend nur durch unregelmässige Zerreissung oder durch Zerfall. Im Zusammenhang hiermit werden die Sporen nicht ejaculirt (s. pag. 357), sondern durch Auflösung der Schlauchmembranen frei. Die Schläuche, deren Gesammtheit man früher als Kern (Nucleus) bezeichnete, entstehen bei den bei fast allen genauer untersuchten Arten aus einem Ascogon. Da wo überhaupt nur ein Schlauch erzeugt wird, wandelt sich das Ascogon direct in diesen um, in den übrigen Fällen entstehen die Schläuche als Endglieder von Aussprossungen einer ascogenen Zelle oder einer ascogenen Hyphe, während die Hülle sich aufbaut als Fäden, welche an der Basis des Ascogons oder in der Nachbarschaft desselben am Mycel entspringen und sich später reich verzweigen und dicht verflechten. Soweit unsere jetzigen Kenntnisse reichen, scheint Paraphysenbildung vollständig zu fehlen. Für eine schnelle und ausgiebige Vermehrung ist vielfach durch typische Conidienträger gesorgt, die meist nur auf dem Mycel, selten auch als Aussprossungen der Hülle entstehen. Perisporiaceen und Sphaeriaceen pflügt man auch als Kernpilze oder Pyrenomyceten zusammenzufassen.

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Gymnoasceen. COHN's Beitr. z. Biol. III. Heft II (1880).

## Familie 1. Erysipheen. Mehlthaupilze.

Sie stellen sämmtlich Parasiten dar, welche namentlich die verschiedensten Dicotylen bewohnen, aber auch gewisse Monocotylen (z. B. Gräser) nicht verschmähen. In Rücksicht auf den Umstand, dass sie in mehrlartigen, ausgebreiteten Ueberzügen auftreten, wurden sie von jeher als »Mehlthaupilze« bezeichnet. Die Fäden ihres Mycel breiten sich ausschliesslich auf der Oberhaut aus, heften sich mit einzelnen verbreiterten Stellen (Appressorien, Fig. 9 *Ax*, *Bx*) an dieselbe an und treiben von hier aus eigenthümliche sackförmige Haustorien (Fig. 9, *Bh*) im Innern der Epidermiszellen. Auf den Mycelien entstehen einfache, meist einzellige Conidienträger (Fig. 20, *IT*), an deren Enden relativ grosse, meist tonnenförmige Conidien in basipetaler Folge abgeschnürt werden, kettenbildend (Fig. 20, *I*). Allgemein kommen in den Conidien die in Fig. 20, *II*—*VI* dargestellten, auf pag. 375 characterisirten Fibrosinkörper vor.

Die Schlauchfrüchte, welche dem blossen Auge als dunkle Pünktchen erscheinen, sind von Kugelform. Es lassen sich zwei Entwicklungstypen derselben unterscheiden, einen einfachen, für *Podosphaera* und *Sphaerotheca* charakteristischen und einen complicirteren, bei *Erysiphe* anzutreffenden. Bei *Podosphaera* entsteht die Fruchtanlage an der Kreuzungsstelle zweier Mycelfäden. Jeder derselben treibt ein kleines, aufrechtes Aestchen, welches frühzeitig sein Spitzenwachsthum einstellt und sich durch eine Querwand gegen das Mycel abgliedert. Das eine Aestchen wird bauchig und stellt das Ascogon dar, das andere bleibt cylindrisch, schmiegt sich dem Ascogon an und repräsentirt den ersten Hüllzweig (DE BARY fasst das Ascogon als weibliches, den ersten Hüllzweig als männliches Organ [Antheridium] auf). An der Basis des Ascogons entstehen alsbald noch andere Hüllzweige, welche sich dem Ascogon ebenfalls anschmiegen (Fig. 20, *VIII*). Das Ascogon theilt sich nun (Fig. 20, *IX*) in eine untere (*b*) und in eine obere Zelle (*a*), welche letztere unmittelbar zum 8-spörigen Schlauche wird (Fig. 20, *Xa*). Mittlerweile haben sich die Hüllschläuche gestreckt, durch Querwände gegliedert, verzweigt und zu der einschichtigen Hülle (Fig. 20, *IXh*) allseitig zusammengeschlossen. Von den Zellen der Hülle entspringen nach innen Zweige, welche sich zwischen diese und das Oogon einschieben, die Füllschicht (Fig. 20, *IXi*) bildend. Ebenso entstehen auf der Aussenseite der Hülle haarartige Aussprossungen, welche theils als Rhizoïden dem Substrat zuwachsen, theils sich in die Luft wenden.

Bei *Erysiphe* erfolgt die Anlage der Schlauchfrucht zunächst wie bei *Podosphaera*, nur zeigt das Ascogon die Gestalt einer keulenförmigen Zelle, die schraubig um den ersten Hüllzweig gewunden ist. Es wächst später, während die Hülle sich entwickelt, zu einem gekrümmten, mehrzellig werdenden Faden heran. Die einzelnen Zellen desselben wachsen entweder direct zu Ascen aus oder entwickeln diese am Ende kurzer, einfacher oder doch nur wenig verästelter Seitenzweige. Die übrige Ausbildung der Frucht verläuft wie bei *Podosphaera*. Bei manchen Arten, wie *Erysiphe graminis*, kommen die Sporen erst während der Winterruhe der Frucht zur Ausbildung, wobei das Plasma des Hüllgewebes, wie es scheint, mit aufgebraucht wird. Die schon erwähnten Haarbildungen am Perithecium, soweit sie nicht Rhizoïden sind, nehmen bei manchen Erysipheen höchst charakteristische, bereits auf pag. 337 erwähnte und abgebildete Formen an, welche mit Vortheil zur Unterscheidung der Gattungen benutzt werden, zumal die Conidienbildungen meist gar keine besonderen Merkmale bieten.

Bemerkenswertherweise schmarotzt in den Mycelien, Conidien und Schlauchfrüchten der Erysipheen ein kleiner Pycnidenbildender Mycomycet (*Cicinnobolus Cesatii*), dessen Früchtchen man früher für Conidienfrüchte der Mehlthaupilze hielt.

Literatur: Lévillé, Organisation et disposition méthodique des espèces qui composent le genre Erysiphe. Ann. sc. nat. sér. III. vol. 15. TULASNE, Selecta fungorum Carpologia I. Derselbe, Nouvelles obs. sur les Erysiphées. Ann. sc. nat. 4 sér. t. I. — DE BARY, Ueber die Fruchtentwicklung der Ascomyceten. Leipzig 1863. — Beiträge z. Morphol. u. Physiol. der Pilze III. (Frankfurt) 1870. — R. WOLFF, Beitr. z. Kenntniss der Schmarotzerpilze (Erysiphe). THIEL's landw. Jahrbücher 1872. — Derselbe, Keimung der Ascosporen von Erysiphe graminis. Bot. Zeit. 1874, pag. 183. — H. von MOHL, die Traubenkrankheit. Bot. Zeit. 1852. pag. 9. 1853, pag. 588. 1854, pag. 137. — FARLOW, W. G., Notes on some Common diseases caused by Fungi BULL. of the Bussey Institution. Juni 1877. Vergl. auch SORAUER, Pflanzenkrankheiten II. Aufl. Bd. II.

#### Gattung 1. *Sphaerotheca* LÉVEILLÉ.

Perithezien nur 1 Ascus enthaltend. Haarartige Anhängsel von der Form einfacher Fäden.

*Sph. Castagnei* LEV. (Fig. 20, VII—X). Namentlich auf dem Hopfen vorkommend und diesen oft stark schädigend. *Sph. pannosa* (WALLROTH), auf den Blättern und Zweigen unserer Gartenrosen häufig.

#### Gattung 2. *Podosphaera* KUNZE.

Perithezien mit nur 1 Ascus. Haarartige Anhängsel wiederholt dichotom verzweigt, in der Nähe des Scheitels stehend.

*P. Oxycanthae* (DC) auf dem Weissdorn häufig (Fig. 20, I—VI).

#### Gattung 3. *Erysiphe* (HEDWIG).

Perithezien mehrschläuchig, mit einfach fädigen Haarbildungen. *E. graminis* DC. (Fig. 49). Gebaute und wildwachsende Gräser bewohnend und oft stark schädigend; *E. Martii* LEV. auf verschiedenen Papilionaceen; *E. communis* (WALLROTH). Auf verschiedenen Pflanzen sehr häufig, namentlich auf *Polygonum aviculare* gemein. *E. Tuckeri* (BERK.) den Weinstock oft stark schädigend.

#### Gattung 4. *Microsphaera* LÉVEILLÉ.

Perithezien mehrschläuchig, mit am Ende dichotom verzweigten Haarbildungen (Fig. 48). *M. Lycii* (LASCH). Auf *Lycium barbarum*; *M. Grossulariae* (WALLROTH) auf der Stachelbeere (*Ribes Grossularia*).

#### Gattung 5. *Uncinula* LÉVEILLÉ.

Perithezien mehrschläuchig, Haare mit gabelig verzweigten, stark gekrümmten Enden (Fig. 47). *M. Salicis* (DC). Auf verschiedenen Weiden häufig. *U. Aceris* (DC) auf Ahorn-Arten.

#### Gattung 6. *Phyllactinia* LÉVEILLÉ.

Perithezien mehrschläuchig, mit einfachen, an der Basis zwiebelartig aufgeschwollenen Haaren (Fig. 46).

*Ph. suffulta* (Rebentisch). Auf *Alnus*, *Corylus*, *Fagus*, *Quercus*.

### Familie 2. Aspergilleen. Pinselchimmel.

Gemeinsam ist allen Vertretern eine Conidienfructication, die von jeher als »Schimmel« *par excellence* bezeichnet wurde und die sich dadurch charakterisirt, dass in der oberen Region des meist einfachen, entweder einzelligen (schlauchförmigen) oder mehrzelligen Trägers kleine Zweige entstehen, die entweder einzeln oder mehrzellig, bei gewissen Repräsentanten auch verzweigt erscheinen und im ersteren Falle unmittelbar, im letzteren in ihren Endzellen zu kleinen flaschenförmigen Gebilden (Sterigmen) werden, an deren Ende rundliche Conidien in basipetaler Folge, kettenbildend, abgeschnürt werden. Der ganze stattliche Apparat bietet daher das Bild eines

zierlichen Pinsels (Fig. 18, A & B und Fig. 29, I). Doch bleibt zu beachten, dass bei mangelhafter Ernährung dieser Apparat stark reducirt werden kann, oft bis auf ein einziges Sterigma (Fig. 29, VIII—X). Was die Schlauchfrucht anbelangt, so ist sie bei den einzelnen Gattungen besprochen worden.

### Gattung 1. *Aspergillus* MICHEL.

Von *Penicillium* dadurch verschieden, dass die Conidientäger unter normalen Verhältnissen einzellig erscheinen, ein meist einfaches, relativ dickes, schlauchförmiges Gebilde darstellend, das am Ende kopfförmig aufgeschwollen ist (Fig. 26, III, Fig. 29, I). Auf dieser Anschwellung entstehen bei gewissen Arten (*Aspergillus* i. e. S.) die zahlreichen kleinen, flaschenförmigen Sterigmen unmittelbar und in doldenartiger Anordnung (Fig. 26, III); in der Section *Sterigmatocystis* dagegen finden wir auf dem Köpfchen zunächst viele Basidien (Fig. 29, II B, III B) und auf diesen (meist) 4 Sterigmen, die, wie ich bereits auf pag. 314 zeigte, in basipetaler Folge entstehen (Fig. 29, II s, III s, IV—VII s. auch Erklärung), so dass der ganze Conidienapparat eine gewisse Complicirtheit zeigt (Fig. 29, I). Die nur für wenige Arten bekannte Schlauchfrucht schreitet entweder von der Anlage aus direct zur Ausbildung, oder aber sie geht zunächst einen Sclerotium-artigen Ruhe-Zustand ein, worauf erst später die Schlaucherzeugung erfolgt. Biologisch sind manche Vertreter dadurch bemerkenswerth, dass sie namentlich für Vögel, aber auch für Säugethiere, z. Th. auch den Menschen pathogen sind (vergl. Krankheiten der Wirbelthiere; Vögel pag. 520 ff; Säugethiere pag. 524 und 528.) Die Temperatur-Optima der meisten Arten liegen ziemlich hoch (s. pag. 472), daher die Thatsache, dass dieselben auch im Warmblüter-Körper gedeihen. Nach COHN (l. c.) kann *Aspergillus fumigatus* unter gewissen Verhältnissen eine bedeutende Wärmeerhöhung bewirken: Lässt man Gerstenkörner unter bestimmten Bedingungen keimen, so tritt bekanntlich eine Erwärmung des Keimhaufens bis auf etwa 40—45° C. ein, die schliesslich zur Abtödtung der Keimlinge führt. Wenn nun die Gerstenkörner mit *Aspergillus fumigatus* inficirt waren, so kann die Mycelentwicklung und besonders auch die Fructification dieses Pilzes eine Temperaturerhöhung bis auf 60° C. und darüber (das beobachtete Maximum war 64.5° C.) bewirken, vorausgesetzt, dass genügende Sauerstoffzufuhr vorhanden. Von sonstigen physiologischen Eigenschaften sind hervorzuheben: Invertinbildung (s. pag. 448), Diastasebildung (s. pag. 448), Alkoholgährung (pag. 460), Spaltung des Tannins in Gallussäure und Glycose (pag. 464), Widerstandsfähigkeit der Sporen gegen Austrocknung (s. pag. 488).

Literatur: CRAMER, C., Ueber eine neue Fadenpilzgattung *Sterigmatocystis*. Naturf. Ges. Zürich 1859 und 1860. — DE BARY, Ueber die Fruchtentwicklung der Ascomyceten. Leipzig 1863. — Eurotium, Erysiphe, Cicinobolus, Beitr. z. Morphol. u. Physiol. der Pilze III. Frankfurt 1870. — K. WILHELM, Beitr. zur Kenntniss der Pilzgattung *Aspergillus*. Diss. Berlin 1877. — EIDAM, E., Zur Kenntniss der Entwicklung der Ascomyceten. Beiträge z. Biol. Bd. III Heft III. LEBER, Ueber Wachstumsbedingungen der Schimmelpilze im menschlichen und thierischen Körper. Berl. klin. Wochenschr. 1882. Nr. 11. — LICHTHEIM, Ueber pathogene Schimmelpilze. Aspergillusmycosen. Berl. klin. Wochenschr. 1882. Nr. 9 u. 10. SIEBENMANN, die Fadenpilze *Aspergillus flavus*, *niger* u. *fumigatus*, *Eurotium repens* und ihre Beziehungen zur Otomycosis aspergillina. Wiesbaden 1883. Die übrige Literatur ist auf pag. 520 ff., 525, 529, 472 citirt. Man vergl. auch BAUMGARTENS Jahresbericht. — VAN TIEGHEM, Bullet. de la soc. bot. de France Bd. 24 (1877), pag. 101. — Derselbe, daselbst pag. 206. — SACCARDO, Sylloge Bd. IV. Hierselbst 40 *Aspergillus*- u. 26 *Sterigmatocystis*-Arten aufgeführt.

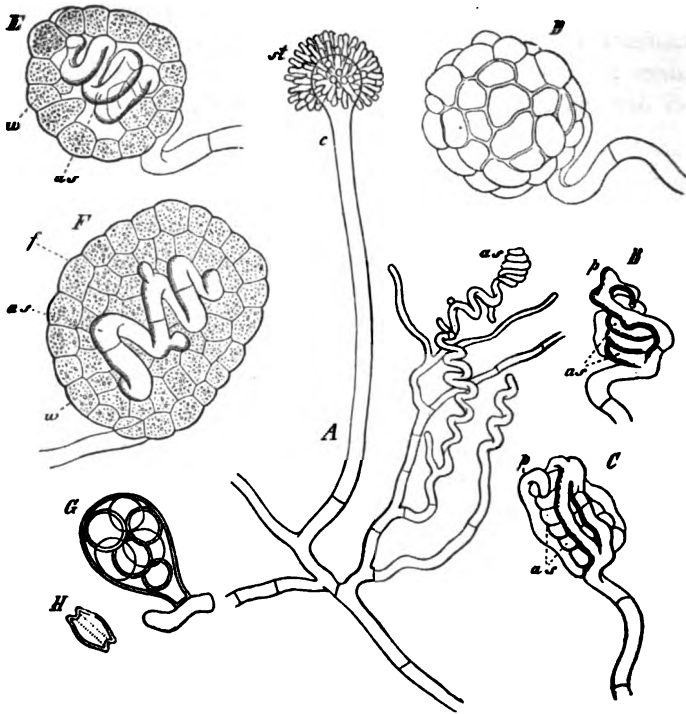


Fig. 141.

(B. 749.)

Entwicklung von *Aspergillus repens* (zugleich für *A. glaucus* geltend) nach DE BARY. *A* Mycelast mit Conidienträger *c* und jungen Ascogonen *as*. *B* Schraubiges Ascogon *as* mit dem ersten Hüllzweig *p* und einem zweiten. *C* älteres Exemplar, die Zahl der um das Ascogon wachsenden Hüllzweige vermehrt. *D* junges Perithecium von aussen gesehen. *E* Dasselbe. *F* anderes junges Perithecium im optischen Längsschnitt, in *E* die Bildung des Füllgewebes beginnend, *wa* die Aussenwand, *f* die inneren Wand- und Füllzellen, *as* Ascogon. *G* Ascus mit Sporen. *H* Reife Ascospore isolirt, von *A. glaucus* *A.* 490fach, die übrigen Figuren 600fach. Zur Untergattung *Eurotium* gehört:

*Aspergillus glaucus* DE BARY (unter *Eurotium*). Der Entwicklungsgang dieses auf halbfeuchten Pflanzentheilen (süssen Früchten, Herbariumpflanzen, Brod etc.) so überaus häufigen Pilzes verläuft nach DE BARY (l. c.) folgendermassen. Nach dem Auftreten der Conidienträger, (Fig. 141, *A*) die blaugrüne später sich verfärbende Schimmelüberzüge auf den Substraten bilden und auf ihren kurz flaschenförmigen Sterigmen kugelige bis kurz-ellipsoidische etwa 6—15 mikr. messende, mit Wärrchensculptur versehenen Conidien abschnüren, entstehen die winzige gelbe Kugeln darstellenden Schlauchfrüchte in folgender Weise: Seitenzweige des Mycel's rollen sich, nachdem sie ihr End-Wachsthum frühzeitig eingestellt, am Ende spiralig ein (Fig. 141, *A*). Die anfangs locker, später dichter (Fig. 141, *A* *a*) gewundene Schraube repräsentirt das Ascogon. An seiner Basis entsteht zunächst ein Seitenast (Fig. 141, *B*, *p*), der an der Spirale in die Höhe wächst, um, »soweit die Beobachtung eine sichere Aussage gestattet«, mit derselben an der Spitze zu fusioniren. »Nach diesem Verhalten ist derselbe als Antheridienzweig anzusprechen.« BREFFELD dagegen fasst ihn als »ersten Hüllschlauch« auf<sup>1)</sup>. Meist wachsen gleichzeitig noch ein oder zwei andere Aeste von der Basis des Ascogons aus an diesem in die Höhe, um sich, wie der erste Zweig, zu verästeln und durch Querwände zu theilen. Das Endresultat dieser Vorgänge ist, dass das schraubige Ascogon bald von einer continuirlichen einschichtigen Zellenlage eingeschlossen wird, welche die Wandung der Frucht darstellt. (Fig. 141, *E*.) Von der

<sup>1)</sup> Nach ZUKAL (Mycologische Unters. Denkschr. d. Wiener Akad. Bd. 41. 1885) fehlt er unter gewissen Verhältnissen ganz.

Innenseite derselben sprossen alsbald, ähnlich wie bei *Podosphaera*, sich verästelnde Kurzweiglein ins Innere hinein, um sich zwischen die Wandung und das Ascogon einzuschieben, sodass der Raum zwischen diesen beiden schliesslich von einem zarten Gewebe ausgefüllt wird (Fig. 141, F.) Die hierdurch mehr oder minder auseinandergedrängten Schraubengänge, die sich mittlerweile durch Querwände gegliedert haben, treiben nun an verschiedenen Stellen Sprossungen (Fig. 141, F.) Letztere verzweigen sich und erzeugen an den Enden Schläuche mit 8 ca. 8—10 Mikr. messenden, linsenförmigen, mit Längsrinnen versehenen, farblosen Sporen.

Zur Untergattung *Aspergillus* i. e. S. gehört:

1. *A. flavus* (DE BARY<sup>1)</sup>. Ebenfalls mit einfachen Sterigmen auf der kugeligen Endanschwellung der Conidienträger. Sporenmassen schön goldgelb, gelbgrün oder bräunlich. Conidien kugelig, 5—7 Mikr. dick mit feinwarzigem Epispor. Bildet knollenförmige, schwarze, auf der Schnittfläche rötlich-gelbe ca. 0,7 Millim. messende Sclerotien. Auf faulenden Pflanzentheilen nicht gerade häufig.

Zur Untergattung *Sterigmatocystis* gehören:

1. *A. niger* VAN TIEGHEM<sup>2)</sup>, Conidienträger bis über 1 Millim. hoch, mit schwarzbraunem Köpfchen und kugeligen, 3,5—4,5 Mikr. messenden, mit warzigem, violettbraunem Epispor versehenen Conidien. Bildet kugelige, knollentörmige bis cylindrische, braungelbe, oder rothbräunliche 0,5—1,5 Mill. messende Sclerotien. Auf faulenden organischen Substanzen hier und da.

2. *A. ochraceus* WILHELM. Conidienträger relativ mächtig, mitunter bis 1 Decim. hoch, mit stark verdickter, warziger, gelblicher Membran. Sporenmassen ochergelb, sich später verfärbend Conidien kugelig bis ellipsoïdisch, 3,5—5 Mikr. dick, mit feinwarzigem, gelblichen oder farblosen Epispor. Sclerotien rundlich, etwa 0,5 Mikr. dick, braungelb. Auf Brod gefunden.

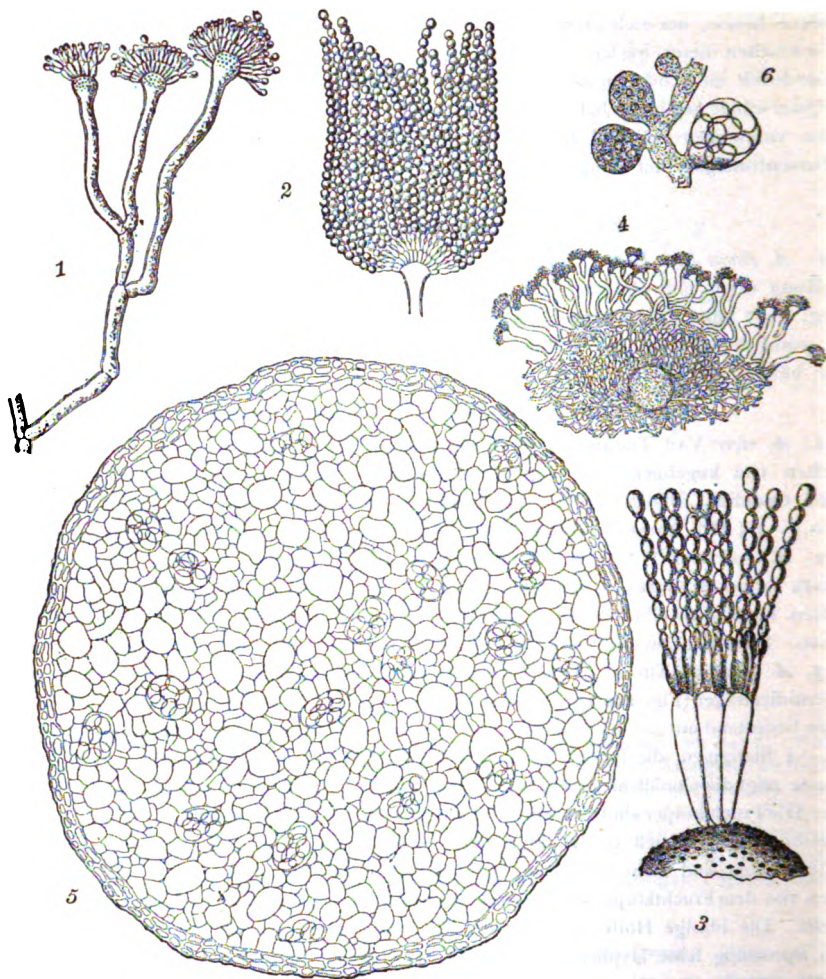
3. *A. nidulans* EIDAM. Von EIDAM, der ihn auf Hummelnestern fand, näher untersucht. Die Conidienträger (Fig. 142, 1) sind relativ klein (0,2—0,8 Millim hoch) und schwellen am Ende minder bedeutend auf als bei anderen Arten. Von der Anschwellung entspringen kleine Basidien mit 2—4 Sterigmen, die lange Ketten von etwa 3 Mikr. dicken Sporen abschnüren (Fig. 142, 2). In Masse zeigt die Conidienfructification anfangs weisslich graue, dann grüne, später schmutzig-grüne Farbe. Die Fruchtkörper sind nestartig in eine eigenthümliche Hülle eingebettet (Fig. 142, 4), welche zahlreiche, im Vergleich zu den Mycelfäden stark blasig aufgetriebene Enden zeigen, die ihre Wandung mehr und mehr verdicken. Im Wege der Präparation lässt sie sich in vorgeschrittenen Stadien von dem Fruchtkörper abtrennen, der ein kleines, schwarzes Kügelchen von 0,2—0,3 Millim. darstellt. Die blasige Hülle entsteht nach E., indem an zahlreichen Stellen des älteren Mycels durch Sprossung feine Hyphen auftreten, die plasmareich sind, sich vielfach verzweigen und mit dem Mycel und unter einander anastomosiren.

Sie bilden ein dichtes Hyphengeflecht, dessen Endsprosse schliesslich blasenförmig aufschwellen und ihre Membran verdicken.

In jedem solchen blasigen Hyphenknäuel entsteht nun die Anlage des Fruchtkörpers in winziger Kleinheit. Sie besteht aus einem kurz bleibenden keuligen und einem sich schraubig um denselben schmiegenden, am Ende sich lappig aussackenden Mycelast. Letzterer septirt sich, treibt Verzweigungen, welche eine pseudoparenchymatische Rindenschicht bilden, die sich bald gelb färbt und dabei ein- bis zweischichtig bleibt. Die Vorgänge im Innern des so veranlagten jungen Fruchtkörpers sind schwierig zu entziffern. Bei Druck auf einen weiter entwickelten Zustand tritt der farblose Kern aus der gesprengten Rinde in Form eines durchaus gleichartigen zarten Geflechts verzweigter, stellenweis aufgeschwollener Hyphen auf. Es färbt sich eigenthümlicher Weise sammt der Rindenschicht auf Ammoniak- oder Kalizusatz himmelblau: durch darauf folgende Ansäuerung roth. Bei weiterer Ausbildung tritt in der Fruchtwand ein purpurrother Farbstoff auf, den schliesslich auch die Ascosporen zeigen. Augenscheinlich macht der Fruchtkörper einen kurzen Ruhezustand durch und bildet dann erst, während gleichzeitig die blasige Hülle eintrocknet, sein Inneres zu Asken aus. Dasselbe besteht aus Schnitten aus dünneren

<sup>1)</sup> Von manchen Medicinern unpassend als *A. flavescens* bezeichnet.

<sup>2)</sup> Ann. sc. nat. V. Sér. Bd. VIII, pag. 240.



(B. 750.)

Fig. 142.

**Aspergillus.** 1. Conidienträger von *Asp. (Sterigmatocystis nidulans)* EIDAM, ausnahmsweise verzweigt und an dem aufgeschwollenen Ende zahlreiche Basidien mit Sterigmen tragend, die Conidienketten abgefallen; 500fach. 2. Oberes Ende eines Conidienträgers mit den noch ansitzenden langen Conidienketten, 500fach. 3. Fragment des Köpfchens von *A. Sterigmatocystis sulfureus* VAN TIEGH. mit 3 grossen Basidien, die je 4 Sterigmen tragen mit ihren Conidienketten. 540fach. 4. Mycelmasse von *A. nidulans* mit Conidienträgern auf der Oberfläche und mit einem kugeligen Fruchtkörper im Innern; Letztere rings umgeben von der aus blasigen Zellen bestehenden Hüllen, 120fach. 5. Querschnitt durch einen erwachsenen Fruchtkörper, in welchem die Bildung der Sporen in den Asci bereits im Gange ist. Peripherisch die aus 2 Schichten verdickter Zellen bestehende Rinde. Der Innenraum der Frucht ist erfüllt mit dünneren und dickeren Hyphen sowie deren sitzenden Ascen 400fach. 6. Eine der Hyphen mit Schläuchen in verschiedenen Stadien der Ausbildung 750fach. Mit Ausnahme von Fig. 3. Alles nach EIDAM (aus Winter, Pilze).

Hyphen und eckigen oder rundlichen grösseren und kleineren Zellen, daneben sieht man heranreifende Sporenschläuche und endlich reife Asci. (Fig. 142, 6). Sie sind fast sitzend, eiförmig und enthalten 8 ovale, 5 Mikr. lange und 4 Mikr. breite Sporen, deren purpurfarbene Membran bei der Keimung in zwei Hälften gesprengt wird. — Physiologisch ist der Pilz dadurch bemerkenswerth, dass sein Temperaturoptimum bei 38—42° C. liegt, also etwa dem des *A. fumigatus* entspricht, und sodann durch seine pathogenen Eigenschaften. Injection grösserer

Sporen Mengen in die *vena jugularis* von Kaninchen ruft tödtliche Mycose hervor. SIEBENMANN<sup>1)</sup> fand den Pilz neuerdings auch im menschlichen Ohre.

*A. sulfureus* FRESENIUS (Beitr. z. Mycol. pag. 83), der auf Weissbrod und Vogelmist bisweilen beobachtet wird, habe ich in Fig. 29 abgebildet. Die Conidien sind kugelig, in Masse schwefelgelb und messen 2—3 Mikr.

### Gattung 2. *Penicillium* LINK.

Die Conidienträger stellen hier einen gegliederten Faden dar, der im oberen Theile kurze Zweige bildet. An den Enden des Hauptfadens wie der Seitenäste entstehen flaschenförmige Sterigmen, welche in basipetaler Folge Conidienketten abschnüren. Unterhalb dieser Sterigmen können andere entstehen, welche sich in gleicher Weise verhalten (Fig. 18 A, t B). So kommt ein Conidienstand von Pinselform zuwege (Fig. 18 t). Man kennt zahlreiche Species nur mit Rücksicht auf diese Fruchträger, die sich übrigens, zumal auf Früchten, häufig bündelartig zusammenlegen und so die früher unter der Gattung *Coremium* angeführten Conidienbündel bilden. Dagegen sind die Schlauchfrüchte nur erst bei sehr wenigen Arten aufgefunden worden. Bei *P. glaucum* LINK scheinen sie immer (?) ein Sclerotiumstadium einzugehen (BREFELD), bei *P. luteum* ZUKAL ist nach Z. dies nicht der Fall.)

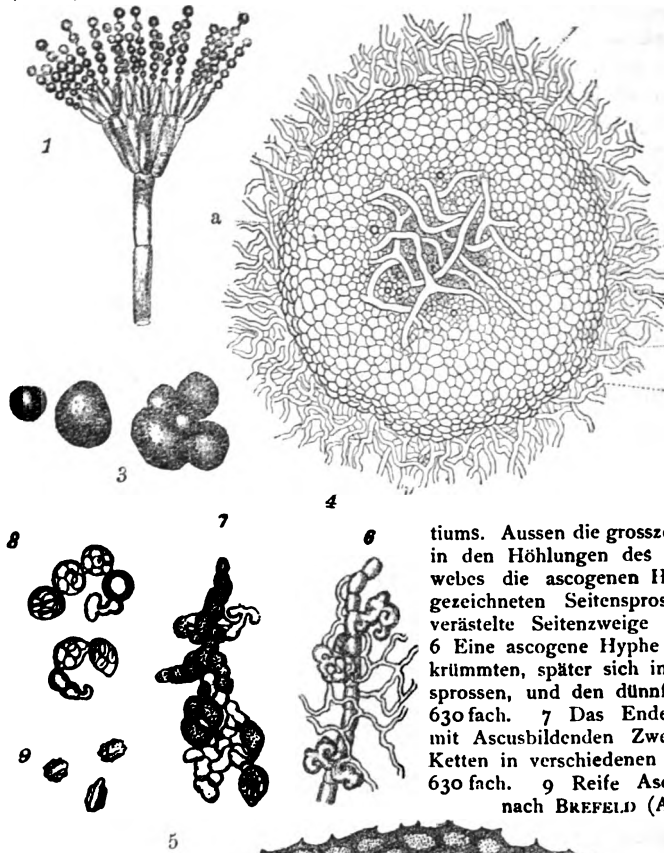
*P. glaucum* LINK. Gemeiner Brotschimmel. Er lebt auf den verschiedensten organischen Substanzen und ist namentlich auf Brod, süssen Früchten und sonstigen Pflanzentheilen überall gemein, woselbst seine Conidienträger anfangs blaugrüne, später sich ins Graugrüne oder selbst Graubräunliche verfärbende Ueberzüge bilden. Die Conidien sind kugelig und halten etwa 2,5—4 Mikr. im Durchmesser. Allein weder an Form und Grösse der Conidien, noch an der Färbung der Conidienmassen ist diese Species mit Sicherheit erkennbar. Vielmehr existiren eine ganze Reihe von Arten, welche hierin mit *P. glaucum* LINK (im Sinne von BREFELD) übereinstimmen. Die Angaben der Physiologen, dass sie bei ihren Experimenten das ächte *P. glaucum* vor sich gehabt haben, sind daher mit Vorsicht aufzunehmen. Das Charakteristische des Pilzes liegt vielmehr in der von BREFELD aufgefundenen und näher studirten Schlauchfructifikation, die in Form von Sclerotien ausgebildet wird, welche nach einer gewissen Ruheperiode Ascen erzeugen, deren Sporen im Umriss ellipsoidisch, aber dabei eckig und mit Ausnahme einer medianen Längslinie verdickt erscheinen, in der Länge 5—6, in der Breite 4—4,5 Mikr. messend. Was die Entstehungs- und Ausbildungsweise der Sclerotien anbelangt, so weichen die Untersuchungen BREFELDS und ZUKAL'S wesentlich von einander ab. Nach BREFELD entsteht das Sclerotium in der Weise, dass sich auf einem Mycelfaden ein schraubiges Ascogon bildet, welches durch adventive Sprosse, die an seiner Basis und von dem Mycel entstehen, und die sich später mit ihren Verzweigungen zu einem dichten Knäuel zusammenschliessen, eingehüllt wird. Während diese Hülle ihre peripherischen Elemente vergrössert und verdickt und sich so zu einem harten Körper ausbildet, vergrössert und verzweigt sich das Ascogon und seine Aeste dringen nach allen Richtungen zwischen das mittlere, aus minder dickwandigen Zellen bestehende Gewebe ein. Werden die ausgereiften Sclerotien auf feuchtes Filtrirpapier gelegt, so entwickeln sich die ascogenen Fäden weiter, indem sie sich gliedern und dicke Seitenzweige treiben, deren Glieder schliesslich zu Ascen werden. Während dieser Vorgänge haben sich

<sup>1)</sup> Neue botanische und klinische Beiträge zur Otomycose. Zeitschr. f. Ohrenheilkunde 1889, pag. 25.

<sup>2)</sup> Literatur: LÖW, E., Zur Entwicklungsgesch. von *Penicillium*. Jahrb. f. wiss. Bot. Bd. VII. BREFELD, O., Die Entwicklungsgeschichte von *Penicillium*. Schimmelpilze Heft II. (1874). — ZUKAL, H., Vorläufige Mittheilung über die Entwicklungsgeschichte des *Penicillium crustaceum* LINK und einiger *Ascobolus*-Arten. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 96. 1. Abth. Nov.-Heft 1887. — Derselbe: Entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen aus dem Gebiete der Ascomyceten. Das. Bd. 98. Abth. I. Mai 1889. — JOENSSON, Entstehung schwefelhaltiger Oelkörper in den Mycelfäden von *Penicillium glaucum*. Bot. Centralbl. Bd. 37. (1889).

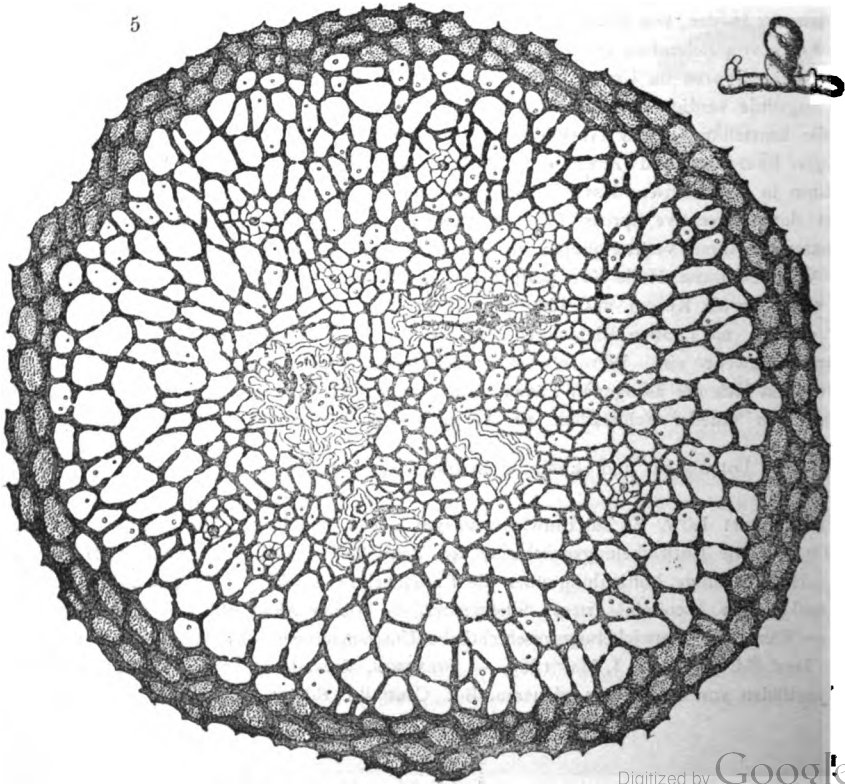


Fig. 143.



Der gemeine Brotschimmel (*Penicillium glaucum*) 1 Stück eines Conidienträgers, 630 fach. 2 Aus 2 schraubig umeinander gewundenen Mycelästen gebildeter Sclerotienanfang, 630 fach. 3 Fertige Sclerotien, 15 fach. 4 Durchschnıtt eines jungen Sclerotiums. In der Mitte des sterilen Gewebes die ascogonen Hyphen *a*, *b* Mittelzone der Sclerotiumwandung, *c* Randzone, *d* Hyphengeflecht in der Umgebung des Sclerotiums, 300 fach. 5 Radialer Querschnitt eines

9 Wochen alten Sclerotiums. Aussen die grosszellige, stark verdickte Rinde, in den Höhlungen des mittleren, kleinzelligen Gewebes die ascogonen Hyphen, welche die dunkelgezeichneten Seitensprosse und ausserdem dünne verästelte Seitenzweige getrieben haben; 300 fach. 6 Eine ascogene Hyphe mit mehreren dicken, gekrümmten, später sich in Askengliedernden Seitensprossen, und den dünnfadigen verzweigten Aesten, 630 fach. 7 Das Ende einer ascogonen Hyphe, mit Ascusbildenden Zweigen, 630 fach. 8 Asketten in verschiedenen Stadien der Sporenbildung, 630 fach. 9 Reife Ascosporen, 800 fach. Alles nach BREFELD (Aus WINTER, Pilze).



als Seitenzweige der ascogenen Hyphen feine, dünne Fäden entwickelt, die zwischen das sterile Gewebe eindringen und dieses zur Auflösung bringen. Die so gewonnenen Nährstoffe führen die feinen Fäden den ascogenen Hyphen zu. Schliesslich schreitet der erwähnte Auflösungsprocess soweit vor, dass nur noch die peripherische Rinde übrig bleibt, während das Innere endlich ganz von den Sporenmassen ausgefüllt erscheint. — Zu wesentlich anderen Resultaten sind die entwicklungsgeschichtlichen Untersuchungen ZUKAL's (Entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen I. c.) gekommen, sowohl bezüglich der Entstehung des Sclerotiums, als der ascogenen Fäden, die nach ihm nicht von einem, sondern mehreren Initialorganen aus entstehen,

Nach der physiologischen Seite hin ist *P. glaucum* gleichfalls vielfach Gegenstand der Untersuchung gewesen, und zwar hat man es kennen gelernt als Mannitbildner (s. pag. 395), als Oxalsäurebildner (s. pag. 454), als Erzeuger von Farbstoffen (nach meinen Untersuchungen bildet es einen gelben, wasserlöslichen Farbstoff, ein gelbbraunes Harz und ein gelbes Fett) sowie von Invertin (pag. 448) und von einem andern, peptonisirenden Ferment und durch JÖNSSON's Untersuchungen (I. c.) als Producent schwefelhaltiger Oelkörper im Innern seiner Zellen. Betreffs seines Verhaltens zur Temperatur vergl. pag. 471.

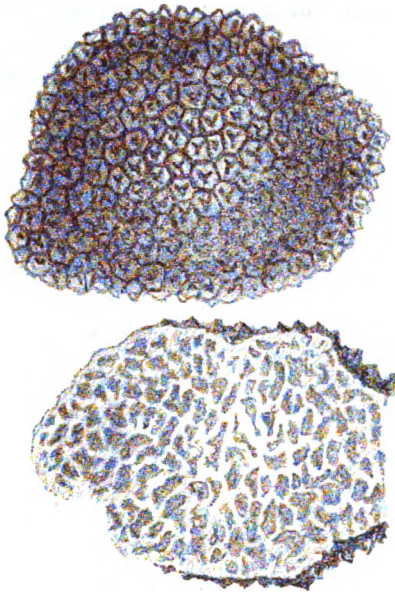
### Familie 3. Tuberaceen VITTADINI. Trüffelartige Pilze.

Sie leben fast sämmtlich unterirdisch und stehen dann zu den Wurzeln gewisser Laubhölzer (Eiche, Rosskastanie, Hainbuche, Rothbuche, Haselnuss etc.) oder Nadelhölzer (Kiefer) in näherer, entweder, was noch nicht sicher entschieden, parasitischer oder symbiotischer Beziehung. Ihre derbfleischigen, meist nesterartig zusammengehäuften Früchte sind im Vergleich zu denen der übrigen Perisporiaceen mächtig entwickelt, knollenförmig (Fig. 144), daher gewissen, gleichfalls unterirdisch lebenden Bauchpilzen (*Hymenogaster*, *Scleroderma* etc.) habituell sehr ähnlich, in der Jugend rings von dem später verschwindenden Mycel eingehüllt und mit ihm zusammenhängend. Die Wandung der Perithechien stellt ein mächtiges, pseudoparenchymatisches Gewebe dar, das entweder gleichartig oder in 2 bis mehrere Schichten differencirt erscheint, mit glatter, warziger oder runzeliger Oberfläche versehen ist und in den äusseren Lagen verdickte gebräunte bis geschwärzte Membranen aufweist. Bei gewissen Vertretern ist das Fruchttinnere gekammert (Fig. 144), und das Hymenium kleidet die Kammern aus. Bezüglich der Entstehungsweise der Schlauchfrucht fehlen noch Untersuchungen, da man die Schlauchsporen noch nicht zur Keimung bringen konnte. Conidienbildung ist für keinen Vertreter bekannt.

Literatur: VITTADINI, Monographie der Tuberaceen. Mediolani 1831. — TULASNE, fungi hypogaei, Paris 1851. — Derselbe, Recherches sur l'organisation des Onygena. Ann. sc. nat. 3. Sér. t. I (1844). — REESS, M., Sitzungsber. d. physik. Societ. Erlangen 1880 (Elaphomyces) — Berichte d. deutsch. bot. Gesch. 1885. — REESS u. FISCH, Untersuchungen über Bau und Lebensgeschichte der Hirschtrüffel, Elaphomyces. Bibl. botan. Heft 7 (1887). — BOUDIER, Du parasitisme probable de quelques espèces du genre Elaphomyces et de la recherche de ces Tuberacées. BULL. soc. bot. de France t. 23 (1876). — HOFMEISTER, Ueber die Entwicklung der Sporen des *Tuber aestivum*. Jahresb. f. wiss. Bot. II, 378. — DE BARY, Morphol. pag. 209. — CHATIN, La Truffe, Paris 1869. — PLANCHON, La truffe, Paris 1875. — BOSSEDON, Manuel du trufficulteur. Périgueux 1887. — FERRY de LA BELLONE, La Truffe, Paris 1888. — MATTIROLO Sul parasitismo dei tartufi, Malpighia I (1887). — SOLMS-LAUBACH, Penicilliopsis clavariaeformis. Ann. d. jardin bot. d. Buitenzorg VI.

### Gattung 1. *Tuber MICHELI*. Trüffel.

Ihre Schlauchfrüchte bilden grosse, knollenförmige Körper mit dünner oder dicker, einfacher, warziger oder glatter Wandung, von welcher dicke Geweplatten entspringen (Fig. 145 c), die in das Innere der Frucht hineinragen und so angeordnet sind, dass viele enge, luftführende, gewundene und verzweigte Kammern entstehen (Fig. 144).



(B. 752.)

Fig. 144.

Schlauchfrucht der schwarzen Trüffel (*Tuber melanosporum*) von aussen und im Durchschnitten. Nach BARLA.

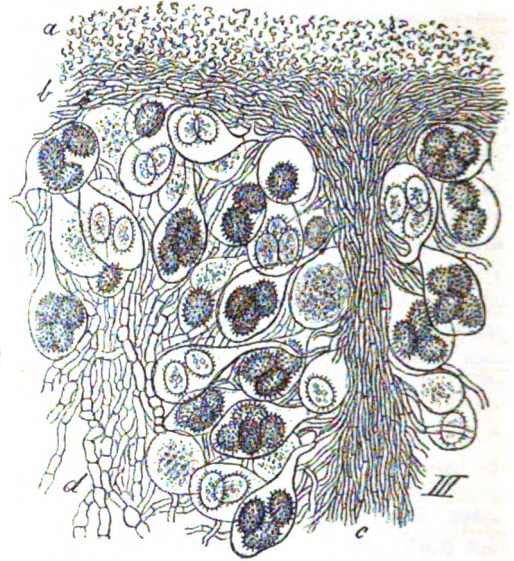


Fig. 145.

(B. 753.)

Stückchen eines Querschnitts durch die Frucht von *Tuber rufum*, stark vergr. nach TULASNE.

Von den Geweplatten aus wachsen aber frühzeitig Hyphen in die Kammern hinein (Fig. 145 a), diese ausfüllend und ein dichtes, lufthaltiges, daher makroskopisch weiss erscheinendes Gewebe bildend. Die Wände der Kammern sind von der Schlauchschicht ausgekleidet und da die Kammerwände, die keine Luft zwischen ihren Elementen führen, dem blossen Auge dunkel, das lufthaltige Gewebe aber, wie erwähnt, weiss erscheint, so zeigt das Fruchttinnere auf dem Querschnitt marmorirtes Aussehen. Die Schläuche bieten Ei- oder Kugelformen dar (Fig. 145) und enthalten 2—8 ellipsoidische oder kugelige, mit stacheligem oder netzförmigen Exospor versehene braune Wandung. Als Speisepilze geschätzt, bilden gewisse Arten wie *Tuber brumale*, *melanospermum*, *aestivum*, *mesentericum* einen wichtigen Handelsartikel. So führt Frankreich allein jährlich über 1 Million Kilo aus.

*T. melanosporum* VITTADINI. Schwarze Trüffel (Fig. 144). Namentlich in Frankreich und Italien häufig, aber auch in manchen Gegenden Deutschlands vorkommend. Die Fruchtwand ist rötlich-schwarz, mit schildartigen Warzen besetzt, das Hymenium violett-schwarzlich oder braunroth mit rötlichen Adern. Reift ihre Sporen im Winter. Geschätzte Speisetrüffel.

#### Gattung 2. *Elaphomyces* NEES, Hirschrüffel.

Das Mycelium steht zu den Wurzeln der Kiefern in näherer, nach REESS in parasitischer, nach FRANK in symbiotischer Beziehung. Zwischen die Zellen der äusseren Gewebslagen eindringend, sendet es nach REESS auch kleine Haustorien ins Zell-Innere. An den Mycelien entstehen schliesslich Schlauchfrüchte von etwa Wallnussgrösse, welche in früheren oder späteren Stadien von eigenthümlichen Verästelungen der Kieferwurzeln förmlich nestartig umspinnen werden, was jedenfalls eine Folge des Reizes ist, den die Fruchtanlage und umgebende Hyphen auf die Wurzel ausüben. Später stirbt diese Hülle, die für die Ernährung der Frucht offenbar von Bedeutung ist, ab und verwittert. An der reifen Schlauch-

frucht lassen sich 3 Theile unterscheiden: die mit Warzen oder Stacheln bedeckte äussere Fruchtwand (Rinde *Vittadinis*), die innere Fruchtwand und der Kern. Letzterer wird von einem spinnwebeartigen Geflecht durchzogen (was an Gastromyceten erinnert und daher auch als Capillitium bezeichnet wurde) und enthält ein- bis achtsporige kugelige oder ellipsoidische Schläuche. Die Sporen sind kugelig, mit dicker, aus Stäbchen bestehender Aussenhaut und dünner Innenhaut versehen. Nach REESS (l. c.), der *E. variegatus* und *E. granulatus* eingehend studirte, entstehen die nesterartig in den Kieferwäldern sich findenden Fruchtkörper durch Verknäuelung von Mycelsprossen, deren allererste Anlage man allerdings noch nicht gesehen. Die kleinen, etwa kugeligen Knäuel sind nach aussen von einer Mycelhülle umgeben. Anfangs locker, wird die Verflechtung der Hyphen mit zunehmender Grösse des Körpers dichter, sodass die luftführenden Inter-cellularlücken verschwinden. Im Innern der Frucht macht sich nun bald eine Differenzirung in eine centrale hyaline Masse und einen gelblichen, peripherischen Theil bemerklich, welcher Letzere sehr bald parenchymatisch wird, während die Centralmasse als Fadengewirr erkennbar bleibt. Jene äussere Schicht wird zur äusseren Fruchtwand, während der centrale Theil sich differenzirt in die innere Fruchtwand und den Kern. Letzterer verfärbt sich später ins Röthliche bis Röthlich-Violette und diese Färbung geht auch auf die innersten Lagen der inneren Fruchtwand über. Durch Vergrösserung ihrer Elemente folgt die äussere Fruchtwand dem Wachsthum der inneren Fruchtwand und des Kernes, die Zellen der erstgenannten wachsen überdies an zahlreichen Punkten zu kleinen kegelförmigen Zellcomplexen aus, den Warzen der Fruchthülle. In jedem Kegel bildet sich eine langgestreckte Gruppe stark sclerotischer Zellen mit gelbgefärbten Wänden aus, die verholzt sind (s. pag. 371.) Bei *E. granulatus* sind die Warzen flach, bei *E. variegatus* zu ziemlich grossen, stachelartigen Gebilden entwickelt. Dem fortschreitenden Wachsthum der Fruchtwand kann der Kern schliesslich nicht mehr folgen. Es entstehen infolge dessen Lücken in ihm, die sich zu grossen Hohlräumen erweitern. Während dieses Vorganges nehmen die Fäden des Kernes eine mehr und mehr dunkelbraune Farbe an, werden dünner und dünner, schnurren zusammen und bilden schliesslich ein trockenes, fädiges Netzwerk, das obengenannte Capillitium. Nach REESS entstehen nun die Asci an mehr oder minder langen Hyphen, welche von der inneren Fruchtwand aufliegenden Hyphenschicht ausgehen und schieben sich zwischen die lockere Masse des Inneren hinein. Durch Behandlung mit Jod heben sie sich scharf gegen die Capillitiumfasern ab. An den genannten Fäden entstehen nun kurzgliedrige, dicke Seitenzweige, diese verästeln sich ihrerseits und so kommen Nester von ascomogenen Fäden zustande, die als zartfleischrothe Klumpen von Stecknadelkopfbis Bohnengrösse erscheinen und die Capillitiumfäden zur Seite drängen, resp. deren Massen zu Platten oder kammerbildenden Scheidewänden zusammenpressen. An diesen in sich zusammengeknäuelten plasmareichen, ascomogenen Fäden entstehen die Asci als Enden oder Seitenzweige und werden eigenthümlicher Weise erst sehr spät gegen dieselben durch Querwände abgegrenzt. Die Zahl der Sporenanlagen wechselt zwischen 8 und 2. Doch abortiren dieselben häufig, sodass nur 1–5 Sporen zur Ausbildung kommen.

Zur Verbreitung der Sporen dient das Wild, welches die Hirschtrüffel im Boden wittert und zu allen Jahreszeiten begierig aufscharrt und verzehrt. Selbst wenn die Sporen durch den Verdauungskanal solcher Thiere gegangen waren, vermochte man sie nicht zur Keimung zu bringen. — Die Hirschtrüffeln fallen auch vielfach pilzlichen Parasiten anheim, welche zu den Cordyceps-Arten (s. Hypocreaceae) gehören.

### Ordnung 3. Sphaeriaceen. Sphaeria-artige Ascomyceten.

Früher kannte man so wenige Vertreter, dass man sie in einer einzigen Gattung — *Sphaeria* — unterzubringen vermochte. Heutzutage aber ist diese Gattung zu einer hochgegliederten Ordnung herangewachsen, welche in der hier angewandten (der Einfachheit in weitem Sinne genommenen) Begrenzung, nach SACCARDO's Sylloge etwa 5800 Species umfassen würde.

Als Hauptunterschiede gegenüber den Perisporiaceen sind hervorzuheben 1. Ausbildung einer Mündung an der Schlauchfrucht (doch ist dieses Merkmal insofern *cum grano salis* zu nehmen, als bei der Gattung *Chaetomium* eine Species existirt, welche keine Schlauchfrucht-Mündung aufweist) 2. Das wenn auch keineswegs ausschliessliche Vorkommen von Paraphysen. 3. Die Auskleidung der Innenseite der Perithecienvand mit Periphysen, welche auch den Mündungskanal austapeziren. 4. Vielfach vorkommende Einrichtungen zur Ejaculation der Schlauchsporen (vergl. pag. 357). 5. Vorkommen von Conidienfrüchten.

Was den Ursprung der Schläuche anbetrifft, deren Gesamtheit auch hier als Nucleus (Kern) bezeichnet wird, so entstehen sie, wie namentlich DE BARY's Schüler nachwiesen, bei manchen Vertretern als Endzellen von Aussprossungen eines meist gekrümmten Ascogons, bei andern Repräsentanten ist letztere Bildung bestimmt nicht vorhanden.

Während bei einfacher gebauten Vertretern die Schlauchfrüchte unmittelbar von dem Mycel entspringen, schiebt sich bei zahlreichen Sphaeriaceen zwischen die Schlauchfrüchte und Mycel ein »Stroma« (pag. 319 und 340) ein, das äusserst mannigfaltige Gestalten aufweist, scheiben-, kuchen- oder polsterartige halbkugelige, keulige, hirschgeweihartige etc. Formen (Fig. 34). Bildungen solcher Art sind dann die Schlauchfrüchte entweder aufgesetzt oder eingesenkt, sodass sie nur mit ihrer Mündung mehr oder minder weit hervorragen. Uebrigens kann Stromabildung und Stromamangel innerhalb derselben Gattung vorkommen (z. B. *Sordaria*.)

Ausser den Schlauchfrüchten werden noch Conidienbildungen von allen nur möglichen Formen erzeugt, sowohl die verschiedensten Modificationen des fädigen Conidienträgers (Schimmelformen), bezüglich deren ich auf die Fig. 22, 23, I—IX, 26, II IV, 27, 28, 61, I—VII verweise, als auch Conidienbündel (Fig. 31), Conidienlager (Fig. 34, I, IV V,) 35 und Conidienfrüchte (Fig. 38, 39, 40, 42). Conidienlager und Conidienfrüchte entstehen entweder unmittelbar auf dem Mycel oder auf einem Stroma. Bei einigen wenigen Arten, wie *Ascotricha chartarum*, hat man übrigens beobachtet, dass einfache, fädige Conidienträger direct von den peripherischen Zellen der Perithecienvand ihren Ursprung nehmen können<sup>1)</sup>.

Angesichts der riesigen Ausdehnung, den diese Ordnung gewonnen hat, und mit Rücksicht auf den Plan, nur das Allerwichtigste darzubieten, muss ich mich im Folgenden vorzugsweise auf diejenigen Familien und ihre Vertreter beschränken, die in entwicklungsgeschichtlicher und physiologischer Beziehung Gegenstand näherer Untersuchung geworden sind, und in Anbetracht des geringen zu Gebote stehenden Raumes auch unter diesen noch eine Auswahl treffen. Wem es darum zu thun ist, möglichst viele Formen kennen zu lernen, der wird ohnehin die systematischen Handbücher studiren müssen.

<sup>1)</sup> Literatur: TULASNE, Selecta fungorum Carpologia ist eines der Hauptwerke über Sphaeriaceen. — In systematischer Beziehung sind die Sphaeriaceen namentlich von WINTER, Die Pilze, Bd. I Abth. II. durchgearbeitet worden. Das gediegene Werk NITSCHKE's, Pyrenomyces germanici ist leider unvollendet geblieben. Sonstige Literatur weiter unten.

## Familie 1. Sphaerieen.

Die Schlauchfrüchte entstehen entweder direct auf dem fädigen Mycel oder auf mehr oder minder entwickelten stromatischen Bildungen, denen sie entweder aufsitzen oder eingesenkt sind. Die Conidienbildungen treten entweder nur in Form fädiger Conidienträger oder in Gestalt von Conidienfrüchten einer oder mehrerer Formen auf, oder es werden sowohl Conidienträger als Conidienfrüchte erzeugt. In Rücksicht auf den Entwicklungsgang, sowie in biologischer und physiologischer Hinsicht wurden nur erst wenige Vertreter einer genaueren Untersuchung unterzogen.

Gattung 1. *Chaetomium*. Haarschopfpilze.

Ihre auf toten Pflanzentheilen häufigen, winzigen Früchtchen (Fig. 146, I) sind ausgezeichnet durch die von der Perithecienvandung entspringenden, in dreierlei Form auftretenden Haarbildungen (Fig. 146, VI). Um den Scheitel gruppirt sind lange, einen förmlichen Schopf bildende Haare, welche je nach Species wellig, spiralig, bischofstabförmig gekrümmt oder eigenthümlich verzweigt erscheinen, übrigens verdickt und mit oxalsaurem Kalk incrustirt sind und offenbar einen wirksamen Schutz für die entleerten Sporenmassen darstellen. Die Flanken des Peritheciums werden von einfacheren und kürzeren Haaren bedeckt, und von der Basis der Frucht gehen endlich reiche Rhizoïdenartige Haarbildungen nach dem Substrat zu, welche in einem Falle selbst wieder in sehr derbe und in zarte Hyphen differenzirt sein können. Bemerkenswertherweise besitzt eine Species dieser Gattung, sonst ein typisches *Chaetomium*, keine Spur von Mündung. Paraphysenbildung fehlt; auch Ejaculationsvorrichtungen werden vermisst, vielmehr gelangen die zu 8 in den Schläuchen gehildeten Sporen dadurch in Freiheit, dass die Schlauchmembran vergallert und die wahrscheinlich noch durch Vergallertung der Paraphysen vermehrte, bei Wasserzutritt stark aufquellende Schleimmasse die Sporen aus der Frucht her austreibt.

Bezüglich der Entstehungsweise des Schlauchsystems ist für *Ch. Kunzeanum* Z. ermittelt, dass dasselbe von einem gekrümmten Ascogon im Wesentlichen in derselben Weise seinen Ursprung nimmt, wie bei den Erysipheen und Aspergillen, während die Perithecienvandung durch dichte, zur pseudoparenchymatischen Gewebebildung führende Verflechtung von Hyphen entsteht, welche in der Umgebung des Ascogons entspringen.

Ausser den Schlauchfrüchten erzeugen die Chaetomien noch sehr kleine, ein- oder wenigzellige Conidienträger, welche in basipetaler Folge winzige Conidien abschnüren (Fig. 146, II, III). Trotz mannigfacher Versuche hat man dieselben bisher nicht zur Keimung zu bringen vermocht. Von sonstigen Vermehrungsorganen werden noch Gemmen (Fig. 146, IV) erzeugt. Unter günstigen Ernährungsverhältnissen wie Sporen fungirend, produciren sie im anderen Falle direct oder an kümmerlichen Mycelien jene kleinen Conidienträger (Fig. 146, V c)<sup>1)</sup>.

<sup>1)</sup> Literatur: VAN TIEGHEM, Notes sur le développement du fruit des *Chaetomium*. Compt. rend. Dec. 1875. — REINKE u. BERTHOLD, Die Zersetzung der Kartoffel durch Pilze. Berlin 1879. — ZOPF W., Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. *Chaetomium* (Monographie dieser Gattung) Nova acta Bd. 42. Nr. 5. 1881. — EIDAM, E., Zur Kenntniss der Entwicklung der Ascomyceten. COHN's Beitr. z. Biol. III. Heft III. 1883. — OLTSMANN, Ueber die Entwicklung der Peritheci in der Gattung *Chaetomium*. Bot. Zeit. 1887. — ZUKAI, H., Entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen aus dem Gebiet der Ascomyceten. Sitzungsber. d. Wiener Akad. Bd. 98, Abth. I. 1889. — Derselbe, Mycologische Untersuchungen. Denkschr. d. Wiener Akad. Bd. 51 (1885).



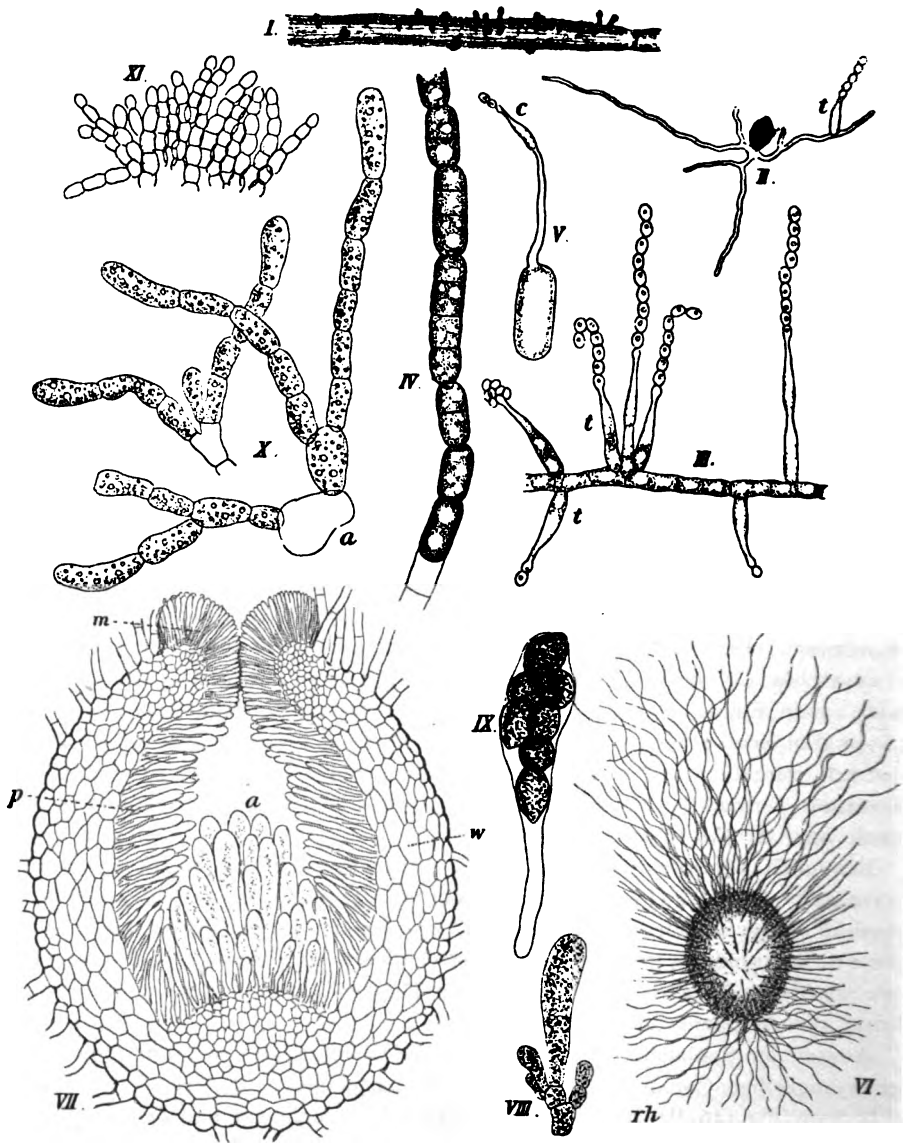


Fig. 146.

(B. 754.)

*Chaetomium Kunzeanum* ZOPF. Gemeiner Haarschoppilz. I Stück eines Strohhalmes, mit Schlauchfrüchtchen. II Eine Ascospore hat in Mistdecoct ein winziges Mycel und den Conidienträger *t* getrieben; 300 fach. III Stück eines Mycelfadens aus einer Massencultur auf Brod, mit 1- bis 2-zelligen Conidienträgern *t*, welche z. Th. mit langen Conidienketten versehen sind; 540 fach. IV Mycelfaden mit Gemmen, die theilweis septirt erscheinen; 540 fach. V Eine Gemme, welche in Wasser einen kurzen Mycelfaden getrieben, an dessen Ende der Conidienträger *c* entstanden ist; 540 fach. VI Nahezu reifes Perithecium mit scheidelständigen welligen und seitlichen geraden Haarbildungen, denen an der Basis der Frucht Rhizoiden *rh* entsprechen; 45 fach. VII Axiler Längsschnitt durch ein vor der Ascenreife stehendes Früchtchen, die Haarbildungen sind weggeschnitten. *a* Asci. *p* Periphysen des Innern, *m* Periphysen der Mündung, *w* Wandung der Frucht; 250 fach. VIII Junge Schläuche mit einer schlauchbildenden, nur z. Th. gezeichneten Hyphe; 540 fach. IX Schlauch mit seinen 8, nahezu reifen Sporen; 540 fach. X Periphysen vom unteren Theile der Fruchtwand, *a* eine losgerissene Zelle der letzteren; 540 fach. XI Periphysen der Mündung, 540 fach. Alles nach der Natur.

Zu den gemeinsten Arten gehört das namentlich auf modernem Stroh häufige, in Fig 146 abgebildete *Chaetomium Kunzeanum* ZOPF, dessen relativ kleine, höchstens 300 Mikr. hohe Perithezien mit sehr langen, einfachen, wellig gebogenen, einen mächtigen Schopf bildenden Scheitelhaaren besetzt ist. Die Schlauchsporen erscheinen von vorn gesehen breit elliptisch 11—13 Mikr. lang, 8—9 Mikr. breit, deutlich apiculirt, von der Seite spindelförmig, 6—7 Mikr. breit.

### Gattung 2. *Sordaria* CESATI et DE NOTARIS.

Exquisite und häufige Mistbewohner, die aber in Folge der Unscheinbarkeit des Mycels, das nur bei wenigen Arten stromaartig verdichtet auftritt, sowie wegen der düsteren Färbung der winzigen, vom Substrat sich nur wenig abhebenden Schlauchfrüchtchen leicht übersehen werden. Sie bilden auf ihren Mycelien, namentlich, wenn dieselben durch Schlauchfructification bereits erschöpft oder von vorn herein kümmerlich ernährt wurden, dieselbe eigenthümliche Conidienfructification wie *Chaetomium* (Fig. 146, III) mit ebenfalls nicht keimungsfähigen Conidien. Was die flaschenförmigen, heliotropischen Schlauchfrüchte (Fig. 58) anlangt, die von denen der Chaetomien schon durch den Mangel eines terminalen Haarschopfes unterschieden sind, so entstehen sie nach WORONIN und GILKINET in der nämlichen Weise wie bei *Chaetomium* und in diesem Falle nehmen die Asci von einem Ascogon ihren Ursprung. Bei *S. Wiesneri* hat ZUKAL ein solches nicht aufzufinden vermocht. Die Schläuche enthalten 4 (Fig. 58, I), 8 (Fig. 58, II; 60, I), 16, 32, 64 oder noch mehr Sporen, welche durch besondere mechanische Mittel unter sich verkettet sowie am Ascusscheitel verankert werden, um schliesslich durch Ejaculation ins Freie zu gelangen. Ueber diese Einrichtungen und Vorgänge vergl. pag. 357 ff. Meist bleiben die Sporen einzellig, bestehen aber bei gewissen Vertretern stets aus zwei Zellen, von denen die eine durch Abgabe ihres Plasmas an die andere steril wird (Fig. 60, V—VII s. Erklärung). Bei der Untergattung *Hypocopra* vergallertet die äussere Membranschicht der Sporen und quillt bei Wasserzutritt mächtig auf (Fig. 60, I II).<sup>1)</sup>

Literatur: WORONIN M. in DE BARY u. W., Beitr. z. Morphol. u. Physiol. der Pilze dritte Reihe II. *Sordaria fimiseda*; III *S. coprophila*. — GILKINET, Recherches sur les Pyrenomycètes (*Sordaria*) BULL. Acad. Belg. 1874. — WINTER, G., die deutschen Sordarien. Abhandl. d. naturf. Ges. Halle Bd. 13. — HANSEN, E. CHR., fungi fimicoli danici. Kjöbenhavn 1876. — ZOPF, W., Zur Kenntniss der anatomischen Anpassung der Schlauchfrüchte an die Function der Sporenentleerung. Halle 1884. — ZUKAL, H., Entwicklungsgesch. Unters. aus dem Gebiete der Ascomyceten. (*Sordaria Wiesneri* Zk.) Sitzungsber. d. Wiener Ak. Bd. 98. Abth. I. 1889.

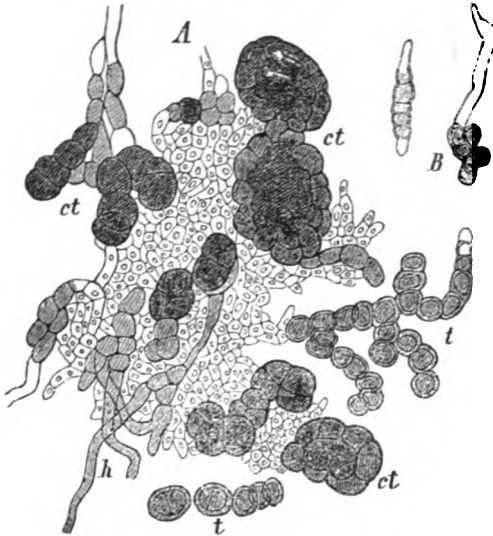
*S. minuta* FÜCKEL. (Fig. 58, I; Fig. 60, III). Auf Kaninchen- und Schafkoth häufige Art mit 4 sporigen Schläuchen, an denen sich der Entleerungsvorgang in allen seinen Phasen leicht verfolgen lässt. Die Perithezienwand ist besetzt mit zottenartigen Haarbildungen, die in Figur 58 weggelassen wurden.

### Gattung 3. *Fumago* TULASNE, Russthaupilze.

Die hierher gehörigen Arten überziehen mit ihren sich tief bräunenden Mycelien, Conidien- und Schlauchfructificationen die Blätter, Zweige und Früchte vieler Laubbäume, Stauden und Kräuter, namentlich auch cultivirter, in Form von schwärzlichen, an Russ erinnernden Ueberzügen (was übrigens auch seitens gewisser, zu anderen Sphaerieen-Gattungen oder auch ganz anderen Gruppen gehöriger Pilze geschieht.) Man kann leicht feststellen, dass die Russthaumassen sich namentlich dann besonders stark entwickeln, wenn die betreffenden Pflanzentheile seitens der Blattläuse und Schildläuse reichlich mit Honigtröpfchen bespritzt werden, was zumeist im Hochsommer geschieht. Die Mycelien dringen zwar keineswegs in die betreffenden Wirthstheile ein, aber trotzdem wird bei üppiger



Entwicklung eine oft erhebliche Schädigung der Wirthspflanzen bewirkt, indem die schwarzen Massen den Licht- und Luftzutritt zu den Blättern behindern und somit die Assimilationsthätigkeit derselben beeinträchtigen. Die so grosse Verbreitungsfähigkeit der Russthaupilze erklärt sich, wie man speciell für *F. salicina*



(B. 755.)

Fig. 147.

Mycelium des Russthaupilzes (*Fumago salicina* TULASNE) von der Oberfläche eines Eichenblattes. Auf der farblosen Schicht dicht an einander gelagerter Zellen, die in der Zeichnung nur zum Theil ausgeführt ist, sieht man braungefärbte Mycelfäden *h* und Gemmen *t*, sowie Gemmencomplexe *ct*, 300fach. *B* Gemmen, in Zuckerlösung in Auskeimung begriffen, mit farblosen Keimschläuchen. Aus FRANK's Handbuch.

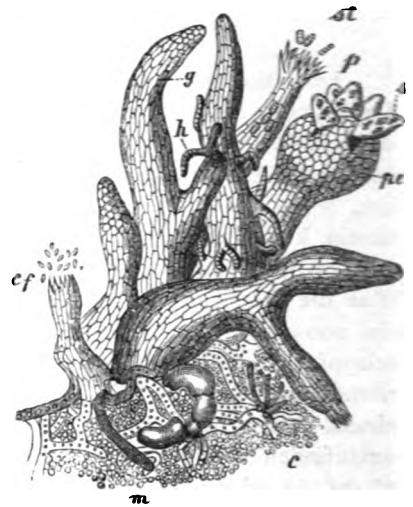


Fig. 148.

(B. 756)

Eine Gruppe von Fruchtförmungen des Russthaupilzes (*Fumago salicina* TULASNE) *st* Conidienfrucht mit grösseren mehrzelligen Conidien; *pe* eine Schlauchfrucht, *s* die durch absichtlichen Druck hervorgetretenen Schläuche. Die übrigen Früchte sind kleinsporige Conidienfrüchte, bei *cf* ihre kleinen Conidien. *m* Mycelium. Nach TULASNE, aus FRANK's Handbuch.

TULASNE nachgewiesen hat, durch einen ausserordentlichen Reichthum an Fructificationsformen: Es können gebildet werden: 1. Schlauchfrüchte (Fig. 148, *pe*), 2. Conidienfrüchte mit grossen mehrzelligen Sporen (Fig. 148, *st*), 3. Conidienfrüchte mit sehr kleinen, einzelligen Sporen (Fig. 38, VI—VIII); 4. Bündel und fädige Conidienträger (Fig. 31 u. 23, IX); 5. Gemmen; 6. hefeartige Sprossungen. Ausserdem ist jedes Fragment des Mycels im Stande, ein neues Mycel zu bilden.

*F. salicina* TULASNE, der Russtau der Weiden, kommt nach bisheriger Annahme auf den allerverschiedensten Pflanzen vor und wird namentlich auf den Blättern und Zweigen der Linde, des Ahorns, der Eiche, der Weidenarten sowie des Hopfens angetroffen, meistens in grosser Ausbreitung, sodass die schwarzen Krusten oft continuirliche Ueberzüge auf den Blättern bilden. Sie bestehen zunächst zumeist aus in Gemmenbildung übergegangenen Mycelien (Fig. 147); später findet man dann Conidienfrüchte in Form von Hyphenfrüchten, welche von länger oder kürzer gestielter Flaschenform erscheinen (Fig. 38, VI—VIII), oder in Form von Gewebefrüchten, die birnförmige Gestalt zeigen (Fig. 39, V). (Man vergl. pag. 324—327). In diesen Conidienfrüchten, die TULASNE als Spermogonien beschrieb, werden winzige Conidien gebildet, die in Zuckerlösungen untergetaucht reiche hefeartige Sprossung zeigen, in dünnsten Schichten einer solchen Lösung aber Gemmen produciren mit dick und braun werdender Wandung und fettreichem Inhalt. Seltener findet man (z. B. auf Weiden) Conidienfrüchte mit grossen mauerförmigen Conidien. Die Schlauchfrüchte (Fig. 148 *pe*) reifen erst in der kalten Jahreszeit und erzeugen Ascen mit 8 grossen ebenfalls mauerförmigen Sporen. Die Entwicklung dieser Früchte ist

noch nicht näher untersucht<sup>1)</sup>. Man pflegt, doch ohne Grund, häufig ein *Cladosporium* als Conidienfructification zu dieser Species zu ziehen.

### Familie 2. Hypocreaceen WINTER.

Von den Sphaeriaceen, mit denen sie sowohl Mangel als Gegenwart eines Stromas theilen, vornehmlich durch die weissliche oder meistens lebhaftere, niemals schwarze Färbung der Peritheciën und Stromata sowie durch die fleischige oder fleischig-häutige Consistenz dieser Organe verschieden. Wo die Färbungen mehr oder minder ausgesprochen gelb, gelbroth oder roth bis rothbraun erscheinen liegen ihnen Fettfarbstoffe zu Grunde (z. B. *Nectria*, *Polystigma*); sonst kommen noch blaue, violette und violettbraune Farbtöne vor. Wenn auch Färbungserscheinungen im Allgemeinen nicht als systematische Merkmale von Familien verwandt werden dürfen, so liegt doch hier eine Ausnahme vor. Von Conidienfructificationen kommen meist Conidienlager und Conidienfrüchte, minder häufig fädige Conidienträger (Schimmelform) vor. Die Conidien sind farblos oder in rothen Tönen gefärbt.

### Gattung 1. Cordyceps FRIES. Keulensphärien.

Sie haben von jeher besondere Aufmerksamkeit auf sich gezogen dadurch, dass sie der Mehrzahl nach als Parasiten in zahlreichen Insekten der verschiedensten Ordnungen auftreten und diese oft in grossem Maassstabe abtöden. (Vergl. die Uebersicht der durch Pilze hervorgerufenen Thierkrankheiten von pag. 512 ab wo die Wirthsspecies der Cordyceps-Arten ziemlich vollständig aufgeführt sind). Nur wenige Vertreter parasitiren in den Früchten grösserer Pilze, speciell der *Elaphomyces*-Arten, einige bewohnen auch todté Pflanzentheile. Während die Tropen das weitaus grösste Contingent an Keulensphärien stellen, sind bei uns nur wenige Vertreter heimisch.

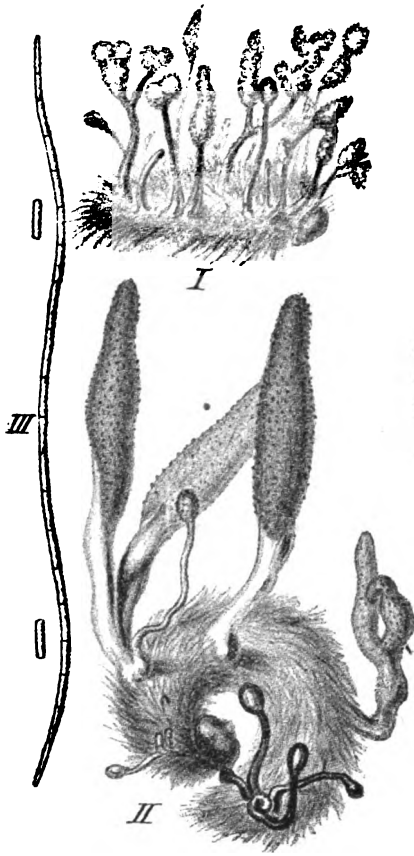
Die Fructification tritt in zweierlei Formen: Schlauchfrüchten und Conidienbildungen auf. Jene sind in das keulenförmige oder kopfförmige Ende gestielter Stromata (Fig. 149, II) eingesenkt und produciren lange cylindrische Schläuche mit 8 fadentörmigen, vielzelligen Sporen (Fig. 149, III), welche bei der Reife leicht in die einzelnen Glieder zerfallen und durch Ejaculation frei werden. Die Conidienfructification kommt entweder in Form von einfach fädigen Conidienträgern (Fig. 150, ABC) oder (gewöhnlich) in Form von ziemlich stattlichen Conidienbündeln vor (Fig. 149, I). Die einzelnen Conidienträger weisen wirtelige Verzweigungen auf, an deren Enden winzige Conidien in basipetaler Folge abgeschnürt werden. Früher beschrieb man die Conidienbündel unter dem Namen *Isaria*. Auf ihnen schmarotzt bisweilen eine kleine *Melanospora* (*M. parasitica*) deren Entwicklungsgeschichte neuerdings von KIHLMANN<sup>2)</sup> näher untersucht wurde. Ausserdem hat man im Körper der Insekten Abschnürung von cylindrischen Conidien (Fig. 150, B) und hefeartige Sprossung derselben beobachtet (Fig. 150, C).

Literatur: TULASNE, *Selecta fungorum Carpologia* III. — DE BARY, *Bot. Zeit.* 1867, pag. 1 u. 1869, pag. 590. — derselbe, *Morphol.*, pag. 398 ff.

*C. militaris* (LINNÉ). Tödtet im Herbst Raupen und Puppen grösserer und kleinerer Schmetterlinge ab, die auf pag. 514–516 aufgeführt sind. Die Species ist besonders durch die

<sup>1)</sup> Literatur: TULASNE, *Selecta fungorum Carpologia* III. — ZOPF, W., die Conidienfrüchte von *Fumago*. *Nova acta* Bd. 40. No. 7.

<sup>2)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. *Acta Soc. sc. Fennicae*. XIII (1883),



(B. 757.) Fig. 149.  
*Cordyceps militaris* (LINNÉ). Die Keulensphäre der Schmetterlinge. II Eine durch den Pilz getödtete Raupe mit mehreren aus ihr hervorgewachsenen Stromata von der Form gestielter Keulen. Die Schlauchfrüchtchen sitzen in dem oberen Theile der Keule und sind durch die Punkte derselben kenntlich. I Eine durch den Pilz abgetödtete Raupe mit der in Form von Conidienbündeln entwickelten Conidienfructification (früher *Isaria farinosa* genannt). III Eine einzelne vielzellige Schlauchspore. Alles nach TULASNE. I und II in natürl. Grösse. III ca. 300 fach.

in die Tracheen um erst nach Durchbohrung der Tracheenwände in das Körperinnere vorzudringen. Hier findet dann ebenfalls Bildung cylindrischer Conidien und reiche Sprossung der Letzteren statt, bis der Tod erfolgt. An den durch Infection mit den oben genannten rundlichen Conidien abgetödteten Thieren konnte DE BARY, der die geschilderten Entwicklungsvorgänge genauer studirte, stets nur wieder Conidienfructification erzielen, nicht aber Schlauchfrüchte.

Ob die naheliegende Annahme, dass *Botrytis Bassiana* DE BARY, welche die Muscardine der Seidenraupen hervorruft (s. die citirte Uebersicht der Insektenkrankheiten) und im Wesentlichen mit der *Cordyceps*-Conidienfructification in Fig. 150, E übereinstimmt, eine ächte *Cordyceps*-Art repräsentirt oder nicht, wissen wir nicht. Möglicherweise ist bei ihr völliger Verlust der Schlauchfructification eingetreten.

stattlichen, bis 6 Centim. hohen, orangenen bis purpurnen Stromata charakterisirt, in welchen die Schlauchfrüchtchen entstehen (Fig. 149, II). Letztere produciren in den sehr langen cylindrischen Schläuchen lange, fadenförmige Sporen (Fig. 149, III), welche schliesslich in zahlreiche cylindrische Glieder von 3 Mikr. Länge zerfallen. Jede dieser Theilsporen keimt, auf den Körper von Raupen gebracht, zu einem Keimschlauche aus, der in die Chitinhaut eindringt, sich hier verzweigt und schliesslich seine Aeste zwischen Muskelbündel und Theile des Fettkörpers hineinsendet. Hier steht ihr Längenwachsthum still, während alsbald an Haupt und Seitenzweigen cylindrische Conidien entstehen (Fig. 150, B). Sie gelangen ins Blut und bilden hier in Menge terminale oder seitliche Sprosszellen, welche auch ins Innere der amöboiden Blutkörperchen hineingezogen werden (Fig. 150, C d). Das Thier wird bald weich und schlaff und stirbt dann ab. Hierauf wachsen die Sprosszellen zu Fäden aus, welche in dichten Massen die inneren Körpertheile des Thieres, den Darm ausgenommen, durchwuchern und grösstentheils aufzehren, sodass der Raupenkörper jetzt im wesentlichen aus einer dichten Pilzmasse besteht, welche entweder direct Peritheccien tragende Stromata erzeugt oder, beim Austrocknen erst in einen Ruhezustand übergeht.

Säet man Ascosporenglieder in Wasser oder Nährlösung, so bilden sich kümmerliche oder auch reicher verzweigte Mycelien mit Conidienträgern, welche an wirtelartigen Aesten kleine rundliche Conidien abschnüren (Fig. 150, A E) und auch auf den befallenen Raupenkörpern als Schimmelüberzug beobachtet werden. Meistens bleiben aber die Conidienträger nicht einfach, sondern bilden relativ stattliche Bündel von 1—2 Centim. Höhe, die man früher als *Isaria farinosa* beschrieb. Gewöhnlich treten an Insekten, die diese »Isariaform« bilden, Peritheccien-Stromata nicht auf. Bringt man Conidien der genannten Fructification auf Wolfsmilchraupen, so keimen sie aus, dringen aber nicht direct durch die Chitinhaut in den Körper ein, sondern nehmen ihren Weg durch die Stigmata

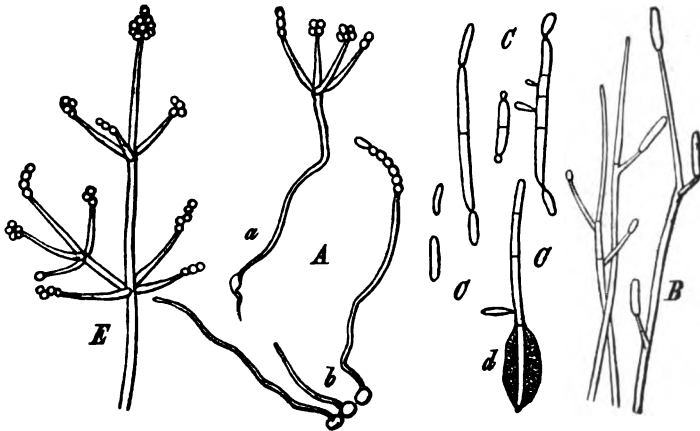


Fig. 150.

(B. 758.)

*Cordyceps militaris* FR. A. In Wasser auf dem Objektträger keimende Ascosporen-Theilzellen. *a* eine einzelne, welche einen unmittelbar zum Conidienträger gewordenen Keimschlauch getrieben, *b* drei Theilsporen, jede mit einem Keimschlauch, von denen der eine ebenfalls mit einer Conidienkette endet. B. Enden durch die Chitinhaut eingedrungener Hyphen, Cylinderconidien abschnürend. C. Cylinderconidien aus dem Blute einer befallenen Raupe, hefeartig sprossend. Das eine Ende von *d* steckt in einer Blutzelle. E. Ende eines fadenförmigen, wirtelig verzweigten Conidienträgers, der aus der Haut einer vom Pilz getödteten und sclerotisirten Wolfsmilchraupe hervorgewachsen. Alles nach DE BARY, ca. 400fach.

#### Gattung 2. *Claviceps* TULASNE. Mutterkornpilz.

Wie die *Cordyceps*-Arten in Insekten, so schmarotzen die Vertreter vorliegender Gattung in den Fruchtknoten einer grossen Anzahl von wilden und cultivirten Gräsern sowie auch in manchen Cyperaceen, die sogenannten Mutterkornkrankheiten hervorrufend. Dieselben äussern sich darin, dass in der Wandung des Fruchtknotens sich ein Mycelgeflecht entwickelt, welches an der Oberfläche zarte weissliche Conidienlager erzeugt (in der älteren Mycologie *Sphacelia* genannt). Bald durchwuchert das Mycel auch den Fruchtknoten im unteren Theile nach allen Richtungen, wird hier reicher, dichter und kurzgliedriger, einen verlängerten, pseudoparenchymatischen Körper bildend und wandelt sich, von der Basis nach der Spitze zu in ein festes, dickwandiges, fettreiches, aussen violettbraun gefärbtes Dauergewebe, Mutterkorn genannt um. Nach mehrmonatlicher Vegetationsruhe (Winterruhe) treibt dieses meist hornförmige Sclerotium langgestielte, köpfchenförmige Stromata, in dessen peripherischem Gewebe zahlreiche Schlauchfrüchtchen entstehen. In den schmal-keulenförmigen Schläuchen werden 8 lange nadelförmige Sporen erzeugt, die durch Ejaculation ins Freie gelangen und, durch die Luft auf junge Gras-Fruchtknoten geführt, Keimschläuche entwickeln, die hier selbst eindringen. In den eben angedeuteten Entwicklungsgang haben namentlich TULASNE's und J. KÜHN's Untersuchungen und Experimente Klarheit gebracht. In physiologischer Beziehung sind die *Claviceps*-Sclerotien namentlich durch den Reichthum an Alcaloiden ausgezeichnet.

Literatur: TULASNE, L. R., Sur l'ergot des Glumacées. Ann. sc. nat. sér. 3. t. 20. — KÜHN, J., Ueber die Entstehung, das künstliche Hervorrufen und die Verhütung des Mutterkorns. Halle 1863. Vergl. auch die Handbücher über Pflanzenkrankheiten sowie die zusammenfassende Darstellung von L. KNY, Bot. Wandtafeln V. Abtheil. Erläuterung.

*Cl. purpurea* TUL. (Fig. 11. 12. 151), die bekannteste und verbreitetste Species, befällt von Culturgräsern namentlich den Roggen, kommt aber auch ab und zu auf Weizen-Arten, Gerste, Hafer, Mais, Hirse und Reis vor. Von wilden Gräsern

werden als Wirthe angegeben: *Agrostis vulgaris*, *Alopecurus agrestis*, *geniculatus*, *pratensis*, *Anthroxanthum odoratum*, *Arrhenatherum elatius*, *Avena pratensis*, *Brachypodium pinnatum*, *silvaticum*, *Bromus mollis*, *secalinus*, *Dactylis glomerata*, *Elymus arenarius*, *Festuca gigantea*, *Glyceria fluitans*, *spectabilis*, *Hordeum murinum*, *Lolium italicum*, *perenne*, *temulentum* *Nardus stricta*, *Phalaris arundinacea*, *canariensis*, *Phleum pratense*, *Poa annua*, *compressa*, *sudetica*, *Sesleria coerulea*, *Triticum repens*. Doch ist es, wie auch KNY hervorhebt, fraglich, ob die auf diesen Species gefundenen Sclerotien wirklich alle zu *Cl. purpurea* gehören.

Die in dem Roggenfruchtknoten entwickelten Sclerotien (Fig. 11) sind gestreckt-spindelförmig, schwach hornartig gekrümmt und stumpf 3 kantig. Sie werden 1—2, höchstens 3 Centim. lang und 3—6 Millim. dick. Auf dem Querschnitt bestehen sie aus polyedrischen Zellen, von denen die der Rinde in ihren Membranen einen violetten Farbstoff enthalten, die des Markes farblose verdickte Zellwände und reiche in Form von Fetttropfen vorhandene Reservestoffe führen. Erst auf dem Längsschnitt überzeugt man sich, dass das Sclerotium aus Hyphen gewebt ist, was aus der hier und da angedeuteten reihenartigen Anordnung der Zellen hervorgeht.

Bringt man Mutterkörner bald nach der Reife nicht zu tief in feuchten Boden, sodass sie etwa dieselben Bedingungen haben, wie draussen in der Natur, so keimen sie gegen das Frühjahr zu den die Stromata darstellenden gestielten Köpfchen aus (Fig. 12, *AB*), die sich gewöhnlich aus dem Gelblichen ins Röthliche bis Rothbraune verfärben, während die Stiele, die an der Basis Büschel weisslicher Rhizoiden bilden können, einen violetten Farbstoff erhalten. Je nach der

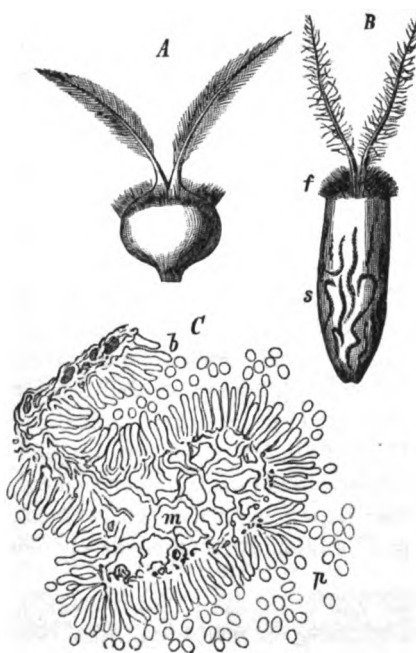


Fig. 151.

(B. 750.)

*Claviceps purpurea* TULASNE in seinem ersten Entwicklungsstadium. *A* gesunder Fruchtknoten der Roggenblüthe. *B* ein vom Pilz veränderter Fruchtknoten, *f* der Griffel mit den beiden Narben, *s* der von der Spacelia-Form eingenommene, faltige Theil. *C* Stück eines Querschnitts durch die Spacelia, *m* die locker verflochtenen Pilzfäden im Innern derselben, *b* das Hymenium an der gefurchten Oberfläche, aus zahlreichen kleinen Conidienträgern gebildet, welche die Conidien *p* abschnüren. *AB* schwach, *C* stark vergr., nach TULASNE aus FRANK's Handbuch.

knoten, *f* der Griffel mit den beiden Narben, *s* der von der Spacelia-Form eingenommene, faltige Theil. *C* Stück eines Querschnitts durch die Spacelia, *m* die locker verflochtenen Pilzfäden im Innern derselben, *b* das Hymenium an der gefurchten Oberfläche, aus zahlreichen kleinen Conidienträgern gebildet, welche die Conidien *p* abschnüren. *AB* schwach, *C* stark vergr., nach TULASNE aus FRANK's Handbuch.

In Wasser gesäet keimen reife Sporen mit meist mehreren Keimschläuchen aus und dies geschieht auch, wenn man junge Fruchtknoten blühender Roggenpflanzen mit Ascosporen besäet. Wie DURIEU DE MAISONNEUVE und KÜHN zeigten, dringt das seitens der Ascosporen gebildete Mycel in die jungen Fruchtknoten ein und bildet später Conidienlager. Die ersten Entwicklungszustände des Parasiten in Form eines Geflechtes septirter und verzweigter Hyphen findet man in den äusseren, aus zartwandigen, sehr saftreichen Zellen gebildeten Schichten der Fruchtknotenwandung (dem Epi- und Mesocarp). Von unten nach oben hin vorschreitend, zehrt der Pilz dieses Gewebe vollständig auf und setzt sich an dessen Stelle. Die Oberfläche seines Fadengeflechts zeigt deutlich eine unregelmässige Längsfaltung und bedeckt sich sowohl an der Aussenseite der Falten als in der Tiefe der Furchen und in zahlreichen mit ihnen communicirenden inneren Hohlräumen mit einem Lager von Conidienträgern, die sehr klein und einzellig sind und am Ende winzige, ellipsoïdische Zellchen abschnüren. Dieses Lager, früher *Sphacelia segetum* LEV. genannt, sondert eine süsse, klebrige Flüssigkeit von reichem Zuckergehalt und gelblicher bis bräunlicher Farbe ab, welche den »Honigthau« des Roggens darstellt und mit Conidien untermischt zwischen den Spelzen hervordringt. Die Conidien keimen leicht und bilden in zuckerhaltigem Wasser Keimschläuche, die gewöhnlich Sekundärconidien bilden. Wenn beim Wind *Sphacelia*-behaftete Aehren mit gesunden in Berührung kommen, so können sie letztere offenbar durch die Conidien inficiren, da man nach KÜHN's Versuchen durch Uebertragen von Honigthau auf gesunde Blüthen in diesen die Krankheit hervorzurufen vermag.

Bevor die Auscheidung von Honigthau an der Oberfläche des *Sphacelia*-Fruchtlagers beginnt, werden die Hyphen an dessen Grunde reicher verzweigt, kurzgliedriger und verflechten sich zu einem pseudoparenchymatischen, beträchtlich wachsenden Körper. (Es hat ganz den Anschein, als ob der Pilz die Nahrung, die von Seiten der Pflanze den jungen Fruchtknoten zugeführt wird, für sich verwerteth, was noch näherer Klarlegung bedarf). Bald verdicken sich die Zellwände und im Inhalt wird Fett gespeichert. Auf diese Weise geht das Hyphengeflecht in den sclerotialen Zustand über, der von der Basis nach dem Ende zu vorschreitet. Das am Ende des Ganzen stehen bleibende Mützchen stellt die Ueberreste von Griffel, Narbe und dem durch die Einwirkung des Parasiten verkümmerten Fruchtknoten nebst dem Reste der *Sphacelia* dar.

Das Mutterkorn wirkt auf Menschen und Thiere giftig. Aus Mutterkorn-haltigem Mehl hergestelltes Brod ruft die sogenannte Kriebelkrankheit (Antonius-Feuer) hervor, welche namentlich in früheren Jahrhunderten, wo man den Mutterkornpilz noch nicht zu bekämpfen wusste, oft in grosser, epidemischer Ausdehnung und mit gefährlichen Folgen auftrat, bei dem heutigen rationellen Betriebe des Roggenbaues aber nur noch selten und ganz sporadisch vorkommt. Ueber die im Mutterkorn vorkommenden Farbstoffe, Säuren und Alkaloïde siehe pag. 400, 430 u. 435. Extracte des Mutterkorns werden in der Gynaecologie angewandt.

### Familie 3. Xylarieen WINTER.

Alle Repräsentanten dieser natürlichen Familie bilden Stromata, welche entweder Scheiben-, Krusten- (Fig. 34, I und II), Schüssel-, Halbkugel- (Fig. 34, III), Kugel- oder Faden-, Keulen (Fig. 34, V) oder Hirschgeweihform (Fig. 34, IV, 152 I a) aufweisen, dabei von korkiger, holziger ja selbst kohliger Consistenz erscheinen. Auf diesen Bildungen entstehen zunächst weissliche Conidienlager, welche die ganze Oberfläche oder doch einen grösseren Theil derselben überziehen



Fig. 152.

(B. 760.)

*Xylaria Hypoxylon* L. I Fragment eines Baumstumpfes mit den hirschgeweih-artig verzweigten Fruchtlagern *a*, welche in dem oberen helleren Theile die Conidien tragen; bei *b* sieht man die die Schlauchfrüchte tragenden, keuligen Stromata. Die Schlauchfrüchte sitzen in dem warzigen Theile der Lager. II Querschnitt durch eine Stroma mit Perithecieen, ca. 4 fach. III Schlauch mit seinen 8 Sporen. IV Conidenträger und Conidien von der Region *a*, stark vergr. I III und IV nach TULASNE.

(Fig. 34, I—IV *b*) und später von den Schlauchfrüchten abgelöst werden. Dieselben sind meist dem peripherischen Theil des Stromas eingesenkt, (Fig. 152, II) seltener aufsitzend und bilden Schläuche mit 8 einzelligen, braunen, meist etwas gekrümmten Sporen. Die Xylarien bewohnen meist todtcs Holz oder andere Pflanzentheile, seltener Excremente<sup>1)</sup>.

#### Gattung 1. *Xylaria* HILL.

Stroma in seiner äusseren Form lebhaft an manche Clavarien unter den Hymenomyceten erinnernd, cylindrisch keulig, einfach oder verzweigt (Fig. 152). Conidienlager aus einfachen, mehrzelligen, einfache Conidien abschnürenden Trägern bestehend.

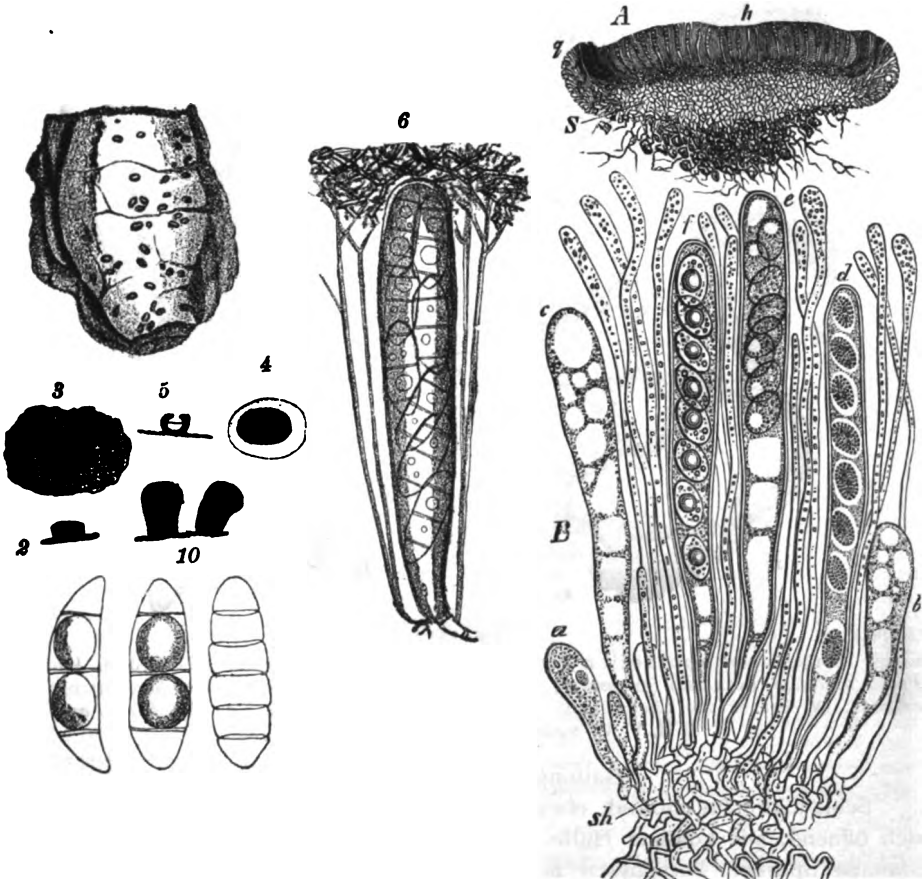
*X. Hypoxylon* (LINNÉ). Rasenweis an Baumstümpfen gemein, mit einfachem oder hirschgeweihartigen Stroma, das im unteren, mit schwarzen Haarbildungen bekleideten Theile steril

<sup>1)</sup> Literatur: DE BARY, Morphol. u. Physiol. der Pilze 1866, pag. 97. (*Xylaria polymorpha*) TULASNE, Selecta fungorum Carpologia II. — NITSCHKE, Pyrenomycetes germanici.

bleibt, im oberen zunächst Conidienlager bildend (Fig. 34, IV *h*) und in diesem Zustande weiss und weich erscheinend, später daselbst eingesenkte Schlauchfrüchte erzeugend. Bezüglich der Phosphoreszenz des Mycels vergl. pag. 465.

Gattung 2. *Ustulina* TULASNE.

Ausgebreitete, dicke, kuchenartige Stromata bildend (Fig. 34, I II), die anfangs korkartig und mit dem conidientragenden Hymenium bedeckt erscheinen, später kohlige, brüchige Beschaffenheit und schwarze Färbung annehmen. Durch die Punkte auf der Oberfläche wird der Sitz der eingesenkten Schlauchfrüchtchen angedeutet (Fig. 34, II).



(B. 761.)

Fig. 153.

*Hysterium pulicare* PERS. 1 Ein Stückchen Birkenrinde mit den Schlauchfrüchten in natürlicher Grösse. 2 Ein Schlauchfrüchtchen von der Seite gesehen. 3 und 4 von oben. 5 Querschnitt (2–5 wenig vergrössert). 6 Schlauch mit Paraphysen, die oben verästelt sind. 7–9 Sporen, stark vergr. 10 Gestielte Form der Schlauchfrucht, mässig vergrössert. Alles nach REHM.

Fig. 154.

(B. 762.)

*Periza convexula*. A Senkrechter Durchschnitt des Apotheciums, ca. 20 fach. *h* Hymenium, *s* Hypothecium oder subhymeniales Gewebe; am Rande, bei *g*, die napfförmig das Hymenium umgebende Fruchtwand; an der Basis Rhizoïden, zwischen Erdtheilen hinwachsend. B Theil des Hymeniums 550fach. *sh* subhymeniale Schicht, *a–f* sporenbildende Schläuche, dazwischen Paraphysen. Aus SACHS, Lehrbuch.

*U. vulgaris* TULASNE. An Baumstümpfen sehr häufig und daselbst oft 1–2 Decim. breite verbogene, am Rande mehr oder minder stark ausgeschweifte Stromata bildend (Fig. 34, I. II).



Familie 4. Hysteriaceen REHM<sup>1)</sup>.

Die perennirenden, unmittelbar auf dem Mycel entspringenden Schlauchfrüchtchen weisen meist muschelförmige Gestalt auf, (Fig. 153, 1. 3. 4) öffnen sich gewöhnlich lippenartig mit einem Längsspalt oder sternförmig und besitzen eine Hülle von häutiger oder kohlenartiger Beschaffenheit und schwarzer Farbe. Zwischen den Schläuchen befinden sich Paraphysen, deren Verästelung bei den meisten Vertretern eine die Schläuche bedeckende, gefärbte Schicht (Epithecium Fig. 153, 6), bildet. Bei einzelnen Vertretern sind Copidienfrüchte, kleinsporige (Spermogonien) oder grosssporige bekannt, einfache fädige Conidienträger fehlen.

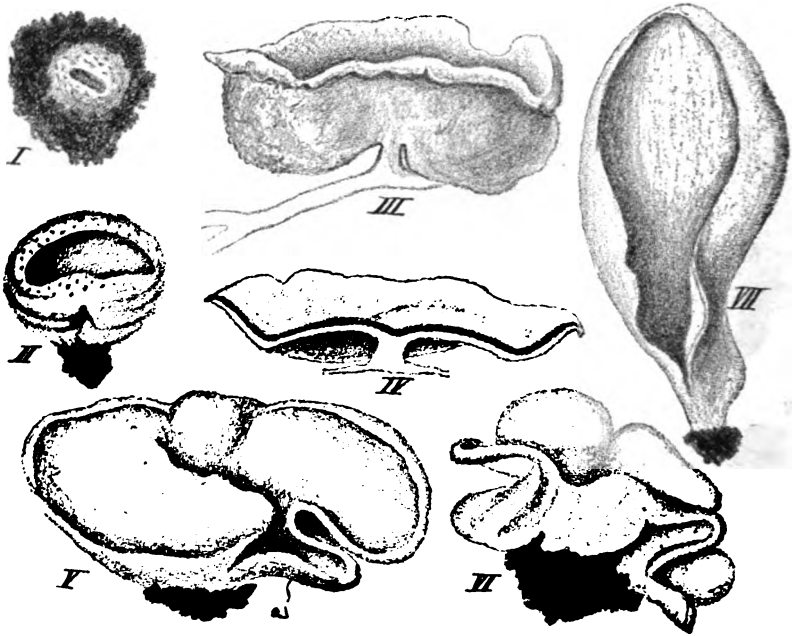


Fig. 155.

(B. 768.)

Einige Formen von Apothecien Peziza-artiger Discomyceten in natürlicher Grösse. I und II *Peziza vesiculosa* BULLIARD (angiocarp) III *Peziza cerea* Sow., einem breiten Mycelstrange auf-sitzend. IV Frucht im Längsschnitt. V und VI *Peziza aurantia* Fr. VII *Peziza anotica* P. I, II, V, VI nach BARLA VII nach WEBERBAUER.

Gattung 1. *Hysterium* TODE.

Schlauchfrüchte sitzend, etwa ellipsoidisch, mit einem Längsspalt am Scheitel sich öffnend, mit kohlgiger Hülle. Schläuche keulig mit 8 vier- bis achtzelligen braunen Sporen. Paraphysen zart, oben ästig, ein mehr oder weniger dickes, gefärbtes Epithecium bildend (Fig. 153, 6).

*H. pulicare* PERS. (Fig. 153). Auf Rinde von *Populus*, *Quercus*, *Betula* etc. kleine schwarze Früchtchen von Grösse und ungefähr der Form eines Flohes bildend, in deren Schläuchen meist 4 zellige Sporen entstehen.

## Ordnung 4. Discomyceten, Scheibenpilze.

Während bei den beiden vorausgehenden Ordnungen die Schlauchfructificationen stets in Gestalt geschlossener (angiocarper) Früchte ausgebildet werden (und zwar

<sup>1)</sup> Von REHM in Winter, die Pilze, kritisch durchgearbeitet. DUBY, Mém. sur la tribu des Hysterinées. Mem. de la soc. de physique et d'histoire nat. de Genève Bd. 16, (1861).

bei den Perisporiaceen in cleistocarper, bei den Sphaeriaceen in peronocarpischer Form), besitzen die Discomyceten der überwiegenden Mehrzahl nach gymnocarpe Schlauchfrüchte, die man eigentlich als »Schlauchlager« bezeichnen müsste. Nur wenige Gattungen bilden anfänglich völlig geschlossene (angiocarpe) Früchte, die sich aber später weit öffnen (Fig. 155, I II).

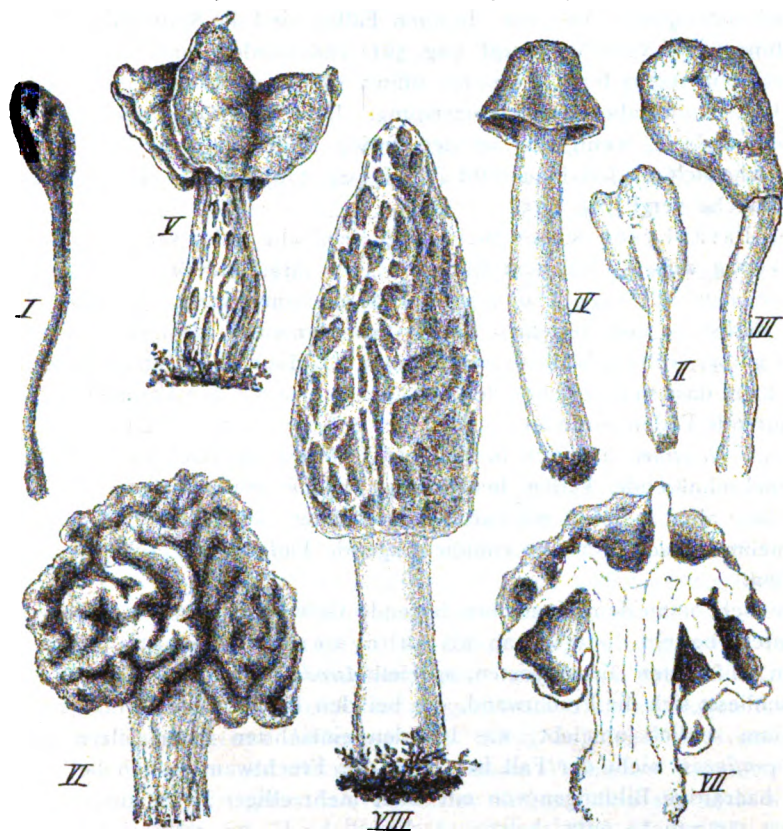


Fig. 156.

(B.764.)

I Keulenförmige Schlauchfrucht von *Geoglossum glabrum*. II Spatelförmige Schlauchfrucht von *Spathulea* III Keule von *Mitula patulosa*. IV Gestielter Hut von *Verpa digitaliformis*. V *Helvella lacunosa* AFZELIUS mit tief gefaltetem Hut. VI *Helvella esculenta*, essbare Morchel mit gyrös gewundenem Hut, bei VII im Durchschnitt VIII Spitzmorchel (*Morchella conica* Fig. VIII nach BARLA, alles Uebrige nach der Natur.

Die Schlauchfrüchte der angiocarpen Discomyceten erscheinen bei der Reife becherförmig (Fig. 155, II III), die der gymnocarpen sind entweder von der Form gestielter oder ungestielter Scheiben, gestielter oder ungestielter Becher (Fig. 14, I II; Fig. 59, V; Fig. 154, A) bisweilen auch von Ohr- oder Muschelform (Fig. 151, V VI VII); oder sie stellen Keulen (einfachen Clavarien täuschend ähnlich) (Fig. 156, I—III) oder gestielte Hüte oder Glocken (Fig. 156, IV) dar, oder endlich sie zeigen die Morchelform (Fig. 156 V—VIII). Von den beiden Hauptfamilien, den Pezizeen und Morchellaceen besitzen die ersteren meist Becher- oder Scheiben-, die Letzteren Keulen-, Hut- oder Morchelform. Man pflegt gewöhnlich nur die becherförmigen oder scheibenartigen Schlauchfrüchte als »Apothecien« zu bezeichnen, doch dehnen manche diesen Namen auch auf die anderen Formen aus.

Was den Bau der fertigen Schlauchfrüchte anbetrifft, so unterscheidet man wenigstens bei den becherartigen, das Hymenium, (Fig. 154, *Ah*) auch Discus genannt, das subhymeniale Gewebe (Fig. 154, *AS*) und die Fruchtwand.

Das Hymenium besteht stets aus Schläuchen (Fig. 154, *Ba-f*) und Paraphysen. Erstere enthalten meist 8 Sporen, doch kommen auch 16-, 32-, 64-, 128- und noch mehrsporige Asci vor. In allen Fällen sind die Sporen durch besondere Verkettungsmittel vereinigt (vergl. pag. 361) und werden durch simultane Ejaculation aus dem Ascus frei. Letzterer öffnet sich am Scheitel entweder mittelst eines Deckels oder aber durch Zerreißung: Bei vielen Discomyceten besteht die Schlauchmembran, wenigstens an dem freien Ende aus einer Cellulosemodifikation, welche sich mit Jod blau färbt (vergl. pag. 370). Ueber den Heliotropismus der Schläuche vergl. pag. 475.

Die Paraphysen stellen mehrzellige, einfache oder verzweigte Fäden mit meist keulig angeschwollenem Ende dar. In ihrem Inhalt führen sie meistens Pigmente, namentlich gelbe und rothe Lipochrome (vergl. pag. 416) aber auch andere Farbstoffe und verleihen damit dem Hymenium sein mehr oder minder intensiv gelbes, rothes, blaues, grünes, braunes Colorit. Für *Peziza benesuada* giebt TULASNE an, dass sich zwischen den Schläuchen anstelle der Paraphysen conidienabschnürende Fäden vorfinden. (Auch bei gewissen anderen kleinen Becherpilzen (*Humaria*, *Helotium*) habe ich in den letzten Jahren mehrfach in dem Hymenium conidienabschnürende Fäden beobachtet, welche etwa so lang sind wie die Schläuche, aber anderen schmarotzenden Pilzen zugehören). Bei *Cenangium*-Arten nehmen nach TULASNE conidientragende Fäden die Peripherie des Hymeniums ein.

Die dicht unter dem Hymenium liegende Gewebeschicht, die aus kleinzelligen Elementen besteht, pflegt man als subhymeniales Gewebe zu bezeichnen. Bei den einfachsten Discomyceten, speciell *Ascodesmis*, wird es vermisst. An dasselbe schliesst sich die Fruchtwand, die bei den becherartigen Früchten auch das Hymenium seitlich umgiebt, was bei den einfachsten Becherpilzen (*Ascodesmis*, *Peziza confluens*) nicht der Fall ist. Von der Fruchtwand gehen bei vielen Vertretern haarartige Bildungen von ein- oder mehrzelliger Form aus.

Fast sämtliche entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen haben zu dem übereinstimmenden Resultate geführt, dass die Asci einer- und die Paraphysen andererseits ganz verschiedenen, schon von Anfang an getrennten Hyphensystemen angehören (eine Thatsache, die aber an Schnitten durch reife Früchte nicht mehr sicher constatirt werden kann): die Schläuche entstehen nämlich als Endzellen verzweigter Fäden, die von einem oder mehreren Ascogonen ihren Ursprung nehmen (ähnlich wie bei Perisporiaceen und Sphaeriaceen), während die Paraphysen Endäste von Hyphen darstellen, welche unmittelbar unter dem Ascogon oder dem Letzteren benachbarten Myceltheilen ihren Ursprung nehmen. (Siehe die weiter unten folgende Entwicklungsgeschichte der Schlauchfrucht von *Peziza* (*Pyronema*) *confluens*). Der Regel nach geht die Entwicklung der Paraphysenschicht der der Schläuche voraus, welche Letztere erst zwischen die Paraphysen eingeschoben werden.

Die Ascogone stellen entweder, wie bei *Peziza confluens*, eine grosse bauchige Zelle (Fig. 157, III, IV, VI c) oder wie bei *Ascobolus*-Arten eine kurze Reihe stark aufgeschwollener Glieder dar, die sehr reich an Plasma werden und gewissermaassen Plasmaspeicher darstellen. Sie sind daher im Stande, ganze Systeme von

Asken-bildenden Hyphen aus sich hervorsprossen zu lassen (Fig. 157, VIII a). Bei *Pesiza confluens* treibt jedes Ascogon einen Fortsatz (Fig. 157, VI VIII a), der mit einer benachbarten, relativ grossen Zelle fusionirt, die aber ihr Plasma in das Ascogon nicht übertreten lässt. DE BARY fasste diese Zelle als Antheridium auf, das Ascogon als weibliches Organ ansprechend, trotzdem er nicht beobachtete, dass jene Zelle Plasma an das Ascogon abgiebt.

Ausser den Schlauchfrüchten kommen bei einer beträchtlichen Anzahl von Discomyceten noch Conidienfructificationen vor, theils in Form fädiger Conidienträger, theils in Gestalt von Conidienfrüchten (Pycniden), und zwar finden sich Letztere, soweit bekannt, nur in der Familie der Pezizaceen (nicht bei den Morchellaceen), speciell bei den *Phacidium*-, *Cenangium*- und *Dermatea*-artigen, entweder in Form grosssporiger oder kleinsporiger Pycniden oder Spermogonien.

Auch Gemmenbildung kommt vor, ist jedoch nur erst bei wenigen Vertretern beobachtet worden, so bei *Ascobolus pulcherrimus* von WORONIN und bei *Ascodesmis nigricans* von ZUKAL. — Sclerotien-artige Ausbildung des Mycel findet bei manchen Pezizaceen ebenfalls statt. — In SACCARDO's Sylloge sind ca. 3500 Species aufgeführt.

#### Familie 1. Pezizaceen. Peziza-artige.

Durch die systematische Forschung ist die ursprüngliche Gattung *Peziza* zu einer grossen Familie erweitert worden, die selbst wieder in eine ganze Anzahl von Unter-Familien gegliedert zu werden verdient<sup>1)</sup>. Die Schlauchfrüchte entstehen bei vielen Vertretern als angiocarpe, bei anderen entschieden als gymnocarpe Bildungen, und sind entweder scheibenförmig, oder becher-, muschel-, ohrartig gestaltet, (vergl. Fig. 154, 155, 59 V), dabei stiellos oder gestielt. (Fig. 14, II, 158 b) Conidienfructification kennt man zwar schon jetzt für zahlreiche Repräsentanten, doch dürften speciell hierauf gerichtete Untersuchungen ihre Zahl noch bedeutend vermehren. Andererseits ist nicht zu übersehen, dass ältere Beobachter, wie TULASNE und FUCKEL, zu gewissen Vertretern Pycnidenfructificationen gezogen haben, ohne den Beweis zu liefern, dass sie auch wirklich in den betreffenden Entwicklungsgang hineingehören. Ueberhaupt liegt die Entwicklungsgeschichte der Pezizaceen noch sehr im Argen. Es können daher hier nur wenige Repräsentanten Berücksichtigung finden.

#### Genus 1. *Ascodesmis* VAN TIEGHEM.

Seine Vertreter gehören zu den einfachst gebauten Discomyceten. Die scheibenförmigen Schlauchfrüchte sind gymnocarp. Die Asci nehmen ihren Ursprung von ascogenen Hyphen, aus deren einzelnen Zellen die Schläuche als seitliche Ausstülpungen unmittelbar hervorgehen. Ausserdem kommt eine Art von Gemmenbildung vor.

*A. nigricans* VAN TIEGHEM<sup>2)</sup>, von ZUKAL<sup>3)</sup> näher studirt. Auf dem Mycel dieses Hund- und Schafmist bewohnenden Pilzes entstehen die Schlauchfrüchte als kleinere oder grössere Knötchen, von denen die ersteren aus 3—4 kurzen, etwas verdickten, plasmareichen Aestchen

<sup>1)</sup> Siehe REHM's Bearbeitung der Discomyceten in WINTER, die Pilze Deutschlands, und SACCARDO, Sylloge fungorum Band VIII.

<sup>2)</sup> BULL. de la soc. bot. de France, Bd. 23. 1876.

<sup>3)</sup> Mycologische Untersuchungen, Denkschr. der mathem.-naturwissensch. Klasse der Wiener Akad. Bd. 51, 1885.

eines einzigen Hyphenzweiges bestehen, die grösseren dagegen durch Verflechtung mehrerer gleichartiger, stark verdickter Hyphenzweige hervorgehen. Das Resultat des weiteren Wachstums sowohl der grossen wie der kleinen Knötchen ist ein flaches, rundliches Hyphengewebe, aus dessen oberer Seite zahlreiche kugelige Ausstülpungen hervordringen, die sich mit dichtem Plasma füllen und zum grossen Theile zu keuligen Schläuchen heranwachsen, während ein kleiner Theil seine Kugelgestalt beibehält und zu dickwandigen Gemmen wird. Die Paraphysen scheinen auch hier von einem anderen Hyphensystem zu entspringen, als die Asci. Letztere enthalten 8 mit Netzsculptur versehene Sporen.

#### Gattung 2. *Pyronema* TULASNE.

Die Schlauchfrüchte sind hier ebenfalls noch ziemlich primitiv gebaut, gymnocarp und ohne Hülle um die Schlauchschicht. Die Asci nehmen ihren Ursprung an den Enden von Hyphen, welche von grossen bauchigen Ascogonen entspringen. Conidien resp. Gemmen fehlen.

*P. confluens* TULASNE<sup>1)</sup>, ein kleiner, auf feuchtem Meilerboden der Wälder nicht seltener Pilz mit nur 1—3 Millim. im Durchmesser haltenden rosenrothen, scheiben oder linsenförmigen, meist geselligen und unter einander verwachsenden Schlauchfrüchtchen, ist durch DE BARY<sup>2)</sup>, TULASNE und KIHLMANN<sup>3)</sup> entwicklungsgeschichtlich näher untersucht worden. Die Anlage der Schlauchfrucht entsteht nach K. in folgender Weise: Von dem Mycel erheben sich gewöhnlich zwei benachbarte Aeste, die sich septiren und mit ihren kurzen Verzweigungen vielfach durcheinander schieben, ein kleines Büschelchen (Fig. 157, III, IV) bildend. Eine Anzahl der Endäste bildet sich zu gerundeten steril bleibenden Zellen aus, eine andere wird zu stark bauchigen Carpogonen (Fig. 157, III c IV c), die übrigschwellen bloss keulig an (Fig. 157 IV d). Haben die Ascogone eine gewisse Grösse erreicht, so treibt ein jedes am Scheitel eine Aussackung (Fig. 157, V a, VI a), welche mit einer der Keulen fusionirt (ein Vorgang, den DE BARY und KIHLMANN als sexuellen ansehen und das Ascogon mithin als weibliches Organ, die Keule als Antheridium auffassen). Bevor die Fusion eingetreten, so grenzt sich das Ascogon durch eine Querwand gegen den tragenden Faden ab, das Ascogon schwillt stärker auf und treibt an seiner Oberfläche sich verzweigende und septirende Aussackungen, welche zu ascogonen Hyphen werden. (Fig. 157, VIII d). Gleichzeitig oder schon früher beginnt in den unterhalb der Ascogone und Keulen befindlichen Zellen ein Hervorsprossen sich verästelnder Hyphen (Fig. 157, VI h), welche die Ascogone und die Keulen einhüllen und weiter durch Verflechtung das Receptaculum, die subhymeniale Region und an ihren Enden die Paraphysen bilden. (Fig. 157, VII). Die an den ascogonen Fäden entspringenden Schläuche schieben sich nun zwischen die Paraphysen ein. Schliesslich gehen die Ascogone und auch die lange plasmareich bleibenden Keulen zu Grunde, sodass die Frucht auf dem Längsschnitt wie in Fig. 157, II erscheint.

#### Gattung 3. *Ascobolus* PERSOON.

Die sehr zahlreichen Arten dieser Gattung repräsentiren fast sämmtlich Mistbewohner. Ihre stets ungestielten, im ausgebildeten Zustande becher- oder kreiselförmig, auch scheibenförmig erscheinenden Schlauchfrüchte (Fig. 59, V) sind anfangs angiocarp. In den an der Spitze sich mit einem Deckel oder durch Zerreissung öffnenden Schlauche kommen 8, 16, 32, 64 oder 128 Sporen zur Ausbildung, die

<sup>1)</sup> Selecta fungorum Carpologia III, pag. 197.

<sup>2)</sup> Ueber die Fruchtentwicklung der Ascomyceten, pag. 11. — Morphologia, pag. 225.

<sup>3)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. Acta Soc. Scient. Fenniae t. 13. 1883.

in charakteristischer und mannigfaltiger Weise mit einander verkettet sind und zur Ejaculation kommen. (Vergl. pag. 361 und Fig. 59). Für einige näher unter

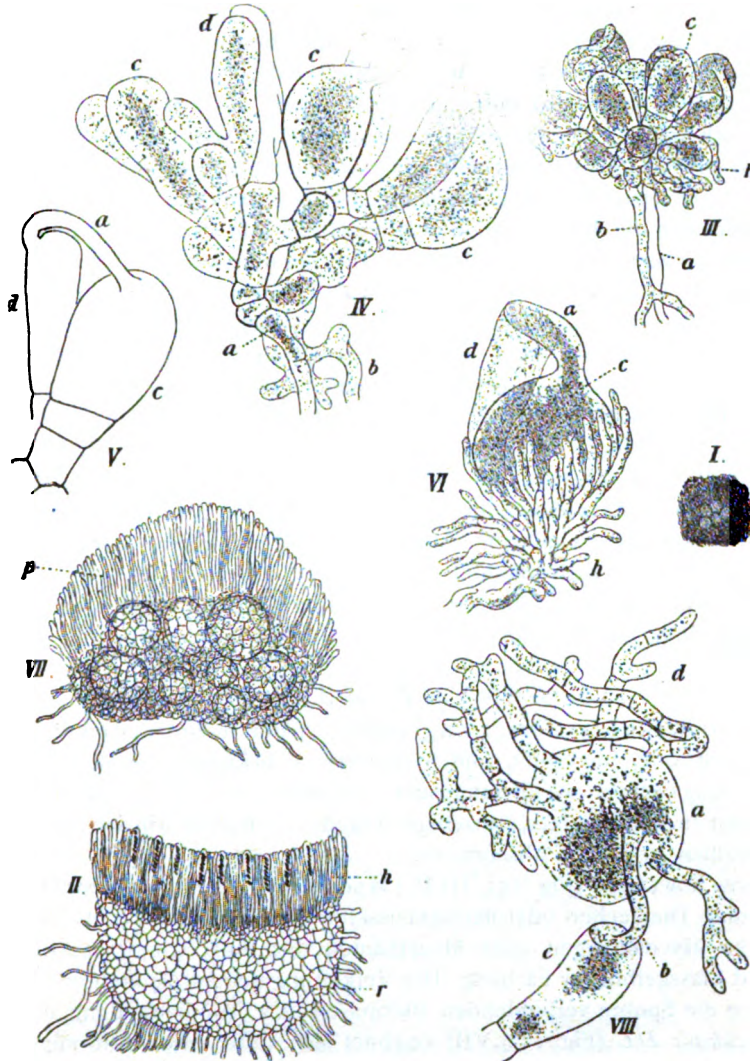


Fig. 157.

(B. 765.)

*Pyronema confusum* PERS. I Fragmentchen angekohelter Walderde mit 4 Becherchen des Pilzes in natürlicher Grösse. II Ein solches Fruchtkörper im axilen Längsschnitt; *h* Hymenium mit den Schläuchen und Paraphysen, *r* das scheibenartige Receptaculum; Ascogone nicht mehr erkennbar, ca. 45fach. III Junge Anlage der Frucht. Auf den beiden sich vom Mycel erhebenden Fäden *a* und *b* haben sich an den Endverzweigungen mehrere bauchige Ascogone *c* entwickelt, die mit keuligen Endästen anastomosieren, 190fach. IV Eine ähnliche Anlage 300fach; *c* bauchige Ascogone, *d* keulige Endäste. V Ein Ascogon *c*, welches an seiner Spitze einen schlauchartigen Fortsatz *a* getrieben, der mit der keuligen Zelle *d* anastomosiert, ca. 300fach. VI Ascogon *c*, das mit der keuligen Zelle *d* ebenfalls durch den schlauchartigen Fortsatz *a* anastomosiert. An der Basis des Ascogons sind zahlreiche Hüllfäden *h* hervorgesprosst. VII ca 90fach. Junge Frucht in Wasser liegend, durchscheinend. Es sind mehrere, als rundliche grosse Blasen erscheinende Ascogone vorhanden, die von Hüllfäden umwachsen und überwachsen sind. Letztere haben nach oben Paraphysen getrieben. VIII ca. 300fach. Ein Ascogon *a* (isolirt aus einer jungen, etwa der Fig. VII entsprechenden Frucht) mit ascogenen Fäden *d*; *c* die keulige Zelle, *b* der Fortsatz, durch welchen das Ascogon *a* mit der keuligen Zelle anastomosiert hat. Nach KIHLMANN und DE BARY, VI nach TULASNE.



suchte Species ist durch WORONIN und JANCZEWSKI festgestellt worden, dass die Schläuche von einem Systeme ascogener Fäden ihren Ursprung nehmen, welche von einem wurmartig gegliederten, dicken Ascogon ausgehen. Conidienbildung resp. Gemmenerzeugung ward erst in wenigen Fällen constatirt.<sup>1)</sup>

*A. pulcherrimus* CROUAN. Von WORONIN<sup>2)</sup> näher untersucht. Er findet sich besonders häufig auf Pferdemit, und bildet hier 1—2 Millim. grosse paukenförmige Becherchen von orange- bis ziegelrother, auf der Gegenwart eines Fettfarbstoffes beruhender Färbung, die mit borstenartigen, gegliederten Haaren besetzt sind. Die erste Anlage der Frucht entsteht dadurch, dass ein Mycelast aufschwillt und sich durch Querwände in kurze Glieder theilt. Er wird zum Ascogon, das frühzeitig eingehüllt wird von Hyphen, die von dem Mutterfaden des Ascogons oder in der nächsten Umgebung desselben entspringen und sich zu dem jungen Fruchtkörper verknäueln, auch die Paraphysenschicht bilden, zwischen welche später die Ascen eingeschoben werden, die als Endäste der aus dem Ascogon hervorsprossenden ascogenen Hyphen entstehen. In den Schläuchen bilden sich 8 farblose, durch Reste des Periplasmas verbundene Sporen, die aus der mit einem Deckel sich öffnenden Schlauchspitze ausgeworfen werden. Die Paraphysen namentlich deren keulig angeschwollene Endzelle, sowie die Elemente der subhymenialen Region führen einen rothen Fettfarbstoff. An den Mycelien bilden sich relativ grosse bauchige Gemmen als Endglieder gekrümmter kurzer Seitenzweige und sind ebenfalls fettfarbstoffhaltig.

Der von JANCZEWSKI<sup>3)</sup> näher studirte *A. furfuraceus* PERSOON stimmt in Bau und Entwicklung im Wesentlichen mit der vorigen Species überein.

#### Gattung 4. *Peziza* (LINNÉ).

Schlauchfrüchte anfangs angiocarp, später mehr oder minder weit geöffnet, gestielt oder ungestielt, mit 8 sporigen Schläuchen, in Bezug auf ihren Entwicklungsgang noch wenig untersucht. Bei manchen Arten kommen Conidienbildungen in Form kleiner, einzelliger Träger vor, welche winzige, keimungsunfähige Conidien in Ketten abschnüren.

*P. cerea* SOWERBY. (Fig. 155, III IV) Wachspezize. An faulendem Holze nicht gerade häufig. Die becher- oder flach-schüsselförmigen Schlauchfrüchte entspringen von breiten Mycelsträngen oder Mycelhäuten und sind von wachsartiger Consistenz und blassgelblicher Färbung. Die Verkettung der Ascosporen geschieht hier durch einen die Sporen verbindenden Plasmastrang. Conidienbildung unbekannt.

*P. cochleata* DC (Fig. 152, VII) zeichnet sich durch die ohrförmige Gestalt der Schlauchfrüchte aus.

#### Gattung 5. *Sclerotinia* FÜCKEL.

Die Sclerotinien zeichnen sich zunächst dadurch aus, dass sie an ihren Mycelien mehr oder minder grosse Sclerotien-artige Körper (Fig. 14) erzeugen, aus dem unter geeigneten Bedingungen becherförmige, meist langgestielte Schlauchfrüchte hervorstehen (Fig. 14, I, II, III), die dem gymnocarpen Typus angehören. Soweit die Untersuchungen reichen, bilden sie sämmtlich

<sup>1)</sup> Die Morphologie und Systematik der Gattung hat BOUDIER, Memoires sur les Ascobolées, Paris 1872, studirt.

<sup>2)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte des *Ascobolus pulcherrimus* in DE BARY und W. Beitr. zur Morph. u. Physiol. der Pilze, II. Reihe V.

<sup>3)</sup> cit. auf pag. 361.

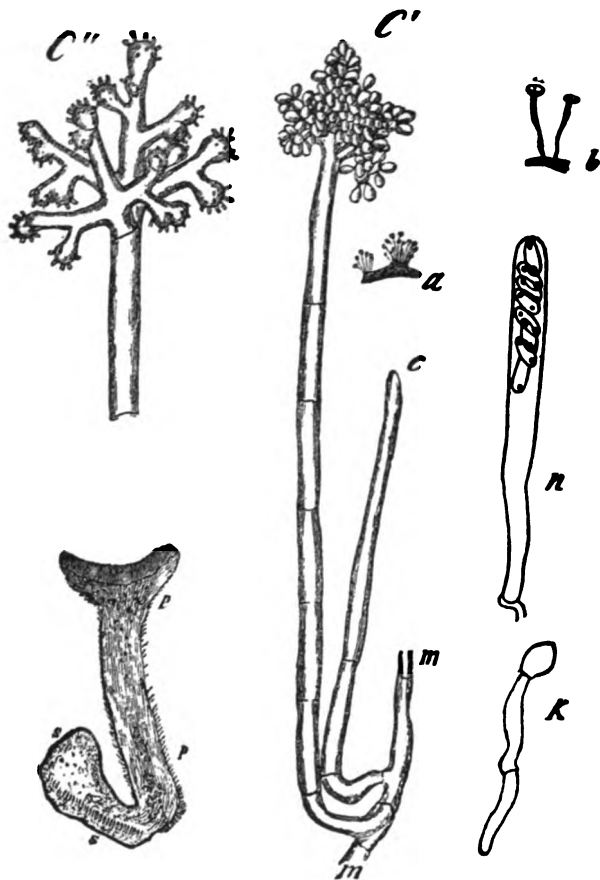
Conidienfructificationen in Form von gewöhnlichen Conidienträgern, nicht aber von Conidienfrüchten. Die Conidienträger sind bei den meisten Arten kleine, flaschenförmige Gebilde, die sehr kleine Conidien in Kettenform und zwar in basipetaler Folge abschnüren, sonst kommen auch stattliche Conidienträger vor, welche grössere Conidien abgliedern (Fig. 52, Fig. 158, C). Während Letztere leicht zur Keimung zu bringen sind, haben alle bisherigen Keimungsversuche mit jenen kleinen Conidien ein negatives Resultat ergeben. Ueber die eigenthümlichen Haftorgane der Mycelien siehe pag. 283. In biologischer Beziehung sind die Sclerotinien dadurch bemerkenswerth, dass sie nach vorausgegangener saprophytischer Ernährung parasitische Angriffskraft gewinnen können, durch die sie ihre Wirthspflanzen, oder wenigstens Theile derselben zum Absterben bringen. Einige wie *Scl. sclerotiorum* und *Fuckeliana* produciren ein Cellulose-lösendes Ferment (pag. 449), und wohl alle bilden aus Kohlenhydraten Oxalsäure. — Ueber die Sclerotinien existirt bereits eine ganze Literatur.<sup>1)</sup>

Der gemeinste Vertreter ist: *Scl. Fuckeliana* DE BARY. Sie tritt als Parasit auf den Blättern und Beeren des Weines, auf süssen Früchten wie auf den krautigen Theilen der allerverschiedensten Pflanzen auf und ist als Plage in Gewächshäusern, namentlich auch in den Vermehrungshäusern den Gärtnern nur zu wohl bekannt. Im Uebrigen lebt sie saprophytisch auf den verschiedensten pflanzlichen Theilen. Auf dem Mycel entwickelt sie gewöhnlich erst eine Conidienfructification von stattlicher Schimmelform, die früher, wo man ihren Zusammenhang mit vorliegender Pezizacee nicht ahnte, als *Botrytis cinerea* beschrieben ward und daher auch heute noch als Botrytisfructification bezeichnet zu werden pflegt. Die septirten Träger, welche die Länge von 1—2 Millim. erreichen, verzweigen sich oberwärts nach Art einer Traube oder Rispe (Fig. 158, C') die Enden bilden blasige Anschwellungen und treiben zahlreiche feine Sterigmen (Fig. 158, C'), welche relativ grosse Conidien abschnüren, sodass an jeder dieser Anschwellungen Köpfchen von Conidien entstehen (Fig. 158, C'). Mit der Reife der Conidien sterben die sie tragenden Enden resp. die ganzen Seitenzweige ab und nun beginnt in der unter dem vertrocknenden Ende gelegenen Zelle ein neues Wachsthum, das zur Bildung eines neuen Sporenstandes führen kann. Bringt man die Conidien unter schlechte Ernährungsverhältnisse, z. B. in eine sehr feuchte Atmosphäre oder in eine sehr dünne Wasserschicht, so keimen sie in der Weise aus, dass sie auf

<sup>1)</sup> Literatur: KÜHN, J. Sclerotienkrankheit des Kleees. Hedwigia 1870. — TULASNE, Car-pologia Bd. III. — REHM, Entwicklungsgeschichte eines die Kleearten zerstörenden Pilzes. Göttingen 1872. — DE BARY, Schimmel und Hefe, in VIRCHOW und HOLZENDORFF's Vorträgen. — BREFFELD, *Peziza tuberosa* und *Sclerotiorum*. Schimmelpilze IV. pag. 112. — FRANK, A. B. Die Krankheiten der Pflanzen, Breslau 1880. — TICHOMIROFF, *Peziza Kauffmanniana*, eine neue aus *Sclerotium* stammende, auf Hanf schmarotzende Becherpilz-Species. — Bull. soc. nat. de Moscou. 1868. — SCHRÖTER, J. Weisse Heidelbeeren (*Peziza baccarum*) Hedwigia 1879. — ERIKSON, *Peziza ciborioides*, königl. Landsbr. Akad. Handl. 1880. — WAKKER, Onderzoek der Ziekten van Hyacinthen en andere Bol-en Knolgewassen. Allgem. Vereeniging voor Bloembollencultuur te Haarlem 1883. 1884. — DE BARY, Ueber einige Sclerotinien und Sclerotiumkrankheiten. Bot. Zeit. 1886. — WORONIN, die Sclerotinienkrankheit der Vaccinium-Beeren. Mém. de l'acad. de St. Petersburg. Sér. 7. t. 36. No. 6. — KLEIN, L., Ueber die Ursachen der ausschliesslich nächtlichen Sporenbildung von *Botrytis cinerea*. Bot. Zeit. 1885. — Marschall WARD, A. lily-disease. Ann. of bot. Vol. II No. VII 1888. — MÜLLER-THURGAU, die Edelfäule der Tauben. Landwirtsch. Jahrb. Bd. 17. 1888, pag. 83—159. (*Sclerotinia Fuckeliana*). — KISSLING. E., Zur Biologie der *Botrytis cinerea*. Hedwigia 1889. Bd. 28. Heft 4.



einem sehr kurzen Keimschlauche direkt oder an kleinen schmal flaschenförmigen Trägern, die denen von *Chaetomium* sehr ähnlich sehen, rundliche Conidien abschütren, welche abweichend von den grossen Conidien der *Botrytis*-Form, in keinem Nährmedium keimen wollen.



(B. 766.)

Fig. 158.

*Sclerotinia Fuckeliana* DE BARY. *a* Sclerotium, aus welchem die *Botrytis*-Conidienträger hervorgewachsen sind, *b* Sclerotium mit 2 Becherfrüchten. *c* Conidienträger der *Botrytis*-form, *m* Mycel (ca. 200fach). *c'* Endstück eines solchen Trägers mit seinen Verzweigungen und Sterigmen (300fach). *k* keimende Conidie (300fach). *s* Sclerotium im Durchchnitt mit einer Schlauchfrucht *p* (schwach vergrössert), *n* ein Ascus mit seinen 8 Sporen (300fach). Nach DE BARY.

bündel, welche die Rinde durchbrechen und sich zu lang gestielten Becherfrüchten entwickeln (Fig. 158 *b*). Die Schlauchsporen keimen je nach der Ernährung ihrerseits entweder zu Mycelien mit *Botrytis*-Fructification oder zu solchen mit den kleinen Conidienträgern aus.

Von den Mycelien und Sclerotien wird reichlich Oxalsäure ausgeschieden, wie es nach DE BARY auch bei *Scl. sclerotiorum* geschieht: Wie dieser Pilz so scheidet auch *Scl. Fuckeliana* ein die Zellstoffmembranen der Nährpflanzen lösendes Ferment (Pezizaencyum DE BARY's) ab. Nach RINDFLEISCH und KLEIN erfolgt

Sät man aber die *Botrytis*-Conidien in gute Nährlösung, so produciren sie reiche Mycelien, an denen entweder wieder die grossen Conidienträger auftreten

oder unter gewissen Verhältnissen sich Sclerotien bilden, die sich nach dem für *Scl. sclerotiorum* bereits auf pag. 290 angegebenen Modus entwickeln und sich zu schwarzen, meist nur wenigen Millim. im Durchmesser haltenden, rundlichen oder unregelmässig gestalteten harten Körpern entwickeln. Ihre einschichtige Rinde umschliesst ein farbloses Mark, das als Speichergewebe dient und zwar enthält es die Reservestoffe vorwiegend in Form stark verdickter gallertiger Membranen. Lässt man dem Sclerotium keine Ruhe, sondern bringt es nach seiner Reife in einen feuchten Raum, so treibt es die besprochene *Botrytis*-form in räschenartiger Form; (Fig. 158, *a*) lässt man es aber einen mindestens einjährigen Ruhezustand durchmachen, so treibt es schmale, dem Mark entspringende Hyphen-

die Conidienbildung (der Botrytisform) nur während der Nachtzeit. Wie MÜLLER-THURGAU zeigte, ruft der Pilz die Edelfäule der Trauben hervor.

Von anderen Arten sind genauer untersucht: *Scl. ciborioides* FR., welche nach REHM und ERIKSON'S Untersuchungen den sogenannten Krebs des Klees hervorruft, *Scl. sclerotiorum* LIBERT, (Fig. 14), von BREFELD und von DE BARY näher studirt und *Scl. Vaccinii* WORONIN (Fig. 52), welche die Früchte der Heidelbeeren befällt. Entwicklungsgang und Lebensweise dieser Sclerotinie hat WORONIN genau untersucht.

#### Gattung 6. *Cenangium* FRIES.

Schlauchfrüchte in das Substrat eingesenkt, meist gesellig, anfangs geschlossen, später etwa krugförmig. Schläuche mit 8 einzelligen Sporen. Ausser den Schlauchfrüchten noch Conidienfructification in Form von kleinsporigen (Spermogonien) oder grosssporigen Pycniden. Parasiten auf Zweigen.

*C. Ulmi* TULASNE. Auf Aesten von *Ulmus campestris*. Schlauchfrüchtchen zu 2—4 aus der Rinde hervorbrechend, wenige Millim. breit, wachs- oder lederartig, rostbraun. Wird von Spermogonien begleitet, die 3  $\mu$  lange cylindrische Spermarien enthalten.

#### Gattung 7. *Dermatea* FRIES.

Schlauchfrüchte auf einem unter der Rinde sich entwickelnden Stroma entstehend, meist gesellig, anfangs geschlossen, dann becherartig oder schlüsselförmig, durch die Rinde durchbrechend. Mit Pycniden oder Spermogonien. Parasiten auf Baumzweigen.

*C. cerasi* (PERS.) auf Aesten von *Cerasus avium*. Schlauchfrüchte mit gelbrother oder bräunlicher Scheibe, aussen grüngelb bestäubt, trocken dunkelbraun, etwa 2—4 Millim. breit, fleischig-lederartig. Die grosssporigen Pycniden mit cylindrisch-spindelförmigen, gekrümmten Conidien ausserdem noch Spermogonien.

### Familie 2. Helvellaceen. Morchelartige Discomyceten.

Saprophytische, der Mehrzahl nach erdbewohnende Pilze, die durch ihre mehr oder minder ansehnliche, oft stattliche Schlauchfructification (in Fig. 156 sind einige grössere und kleinere Formen dargestellt) von jeher das Auge selbst des Laien auf sich zogen. Diese Schlauchfrüchte sind ihrer Form nach so eigenthümlich, dass die Helvellaceen hierdurch von den Pezizeen auf den ersten Blick unterschieden werden können, wenige Ausnahmen abgerechnet, in denen Uebergangsformen zwischen beiden Familien vorliegen.

Die Schlauchfructification stellt entweder mehr oder minder lang gestielte Keulen (*Geoglossum* Fig. 156, I, *Spathulea* Fig. 156, II, *Mitrulea* Fig. 156, III) dar, die z. Th. auffällig an gewisse Keulenpilze (*Clavaria*-Arten) unter den Basidiomyceten erinnern (vergl. Fig. 79, III IV) oder sie haben die Form gestielter Hüte (*Verpa* Fig. 156, IV, *Leotia*, *Helvella*, *Morchella* Fig. 156, V—VIII). Das Hymenium bildet immer den Ueberzug des keuligen oder hutförmigen Endes, niemals des Stieles und ist entweder glatt (*Verpa* Fig. 156, IV) oder meistens mit Eindrücken versehen, mehr oder minder stark gefaltet oder netzartig verbundene Leisten zeigend (Fig. 156, V—VIII). Letztere eigenthümlichen Configurationen beruhen wahrscheinlich auf einem starken Flächenwachsthum des Hymeniums und der subhymenialen Schicht. In den Schläuchen werden der Regel nach 8 meist einzellige Sporen erzeugt. Bezüglich der Entwicklungsgeschichte hat sich diese Familie einer ziemlichen Vernachlässigung zu beklagen. Sicherlich werden gewisse Vertreter auch Conidienbildungen besitzen. Bei einzelnen Repräsentanten beruht die Färbung z. Th. auf der Gegenwart von Lipochromen.

Genus 1. *Geoglossum* PERS. Erdzunge.

Der Hymenium-tragende Theil entspricht dem oberen keulenförmig angeschwollenen meist mit längsverlaufenden unregelmässigen Eindrücken versehenen Ende des Trägers (Fig. 156, I). Die Schlauchsporen bieten langgestreckte Form dar und sind einzellig.

*G. hirsutum* PERS. An moorigen Stellen zwischen Torfmoosen nicht selten. Fruchtkörper, pechschwarz, rauhhaarig, etwa 3—10 Centim. hoch. Sporen verlängert spindelig, dunkelbraun, ca. 126 Mikr. lang, 8 Mikr. dick.

Genus 2. *Spathulea* FR.

Das Hymenium bedeckt den spatelförmig verbreiterten Theil des Trägers (Fig. 156, II). Sporen fadenförmig, einzellig.

*Sp. flavida* PERS. In Nadel- und Laubwäldern zwischen Gras, modernen Nadeln und Laub im Herbst häufig und meist gesellig auftretend. Die blassgelbe bis orangene Färbung des Hymenium tragenden Theiles beruht auf der Gegenwart eines gelben Fettfarbstoffs und eines wasserlöslichen gelben, amorphen Pigments (vergl. pag. 417), von welchem in dem daher blassen Stiele nur wenig producirt wird.

Genus 3. *Verpa* Sow. Fingerhutmorchel.

Hut glockenförmig (Fig. 156, IV) mit freiem Rande und glatter Hymenialfläche, auf dem Stiele wie ein Fingerhut auf dem Finger sitzend. Sporen einzellig, ellipsoidisch. Meist essbare Arten des europäischen Südens.

*V. digitaliformis* PERS. Fingerhutmorchel. Hut schmutzig dunkelbraun bis 2 Centim. im Durchmesser, auf weisslichem, etwa 6—10 Centim. hohem Stiel. Bei uns in Wäldern selten, in der Schweiz und Oberitalien häufiger.

Genus 4. *Helvella* L. Faltenmorchel.

Das Hymenium überkleidet hier einen zurückgeschlagenen rundlichen, im Gegensatz zu *Verpa* mit mehr oder minder stark ausgeprägter Faltenbildung versehenen Hut (Fig. 156 V—VII). Falten meist unregelmässig, bei den grösseren Formen wulstig aufgetrieben oder stark verbogen. An der Oberfläche des meist gut entwickelten Stieles zeigt sich bei gewissen Vertretern netzförmig-grubige Configuration (Fig. 156. V). Im Gegensatz zu *Geoglossum* und *Spathulea* sind die Ascosporen ellipsoidisch und einfach. Ihre Repräsentanten werden meist gegessen.

*H. esculenta* PERS., Steinmorchel, Stockmorchel (Fig. 156 VI. VII). Hut rundlich mit dicker, unregelmässiger Faltung oder Lappung, kastanienbraun, 4—10 Centim. breit, mit 2—6 Centim. hohem und 1—2 Centim. dickem blassen Stiel; in Nadelwäldern, an Waldwegen, auf Wiesen etc. vom Frühjahr bis Herbst häufig. Beliebter Speisepilz, der aber die bereits pag. 401 erwähnte giftige Helvellasäure enthält, die man durch Ausziehen mit Wasser, am besten kochendem, entfernt.

Genus 5. *Morchella* DILL. Netzmorchel.

Im Gegensatz zu den vorhergehenden Gattungen mit einem meist sehr in die Länge entwickelten, durch netzartig anastomosirende Falten oder Rippen ausgezeichneten Hute versehen (Fig. 156, VIII), der entweder mit dem Stiele seiner ganzen Ausdehnung nach verwachsen oder ganz resp. theilweise frei erscheint Schlauchsporen einfach, ellipsoidisch und wie bei voriger Gattung mit 1—2 grossen Oeltropfen versehen. Meist essbare Arten.

*M. esculenta*. PERS. Auf grasigen, meist sandigen und schattigen Stellen auf Wiesen, in Grasgärten vom April bis Juni nicht selten. Gesuchter Speisepilz von etwa 9—12 Centim. Höhe mit oberwärts glattem, hohlem, weissen Stiel und gelbbraunem, in seiner ganzen Länge am Stiel angewachsenen Hut.

## Anhang.

**Pilze, die in dem natürlichen System nicht untergebracht werden können.**

Hierher gehören eine Unsumme von Pilzformen, von denen man bisher den Entwicklungsgang noch nicht vollständig hat ermitteln können. Ihre Zahl war früher noch viel grösser, aber je weiter die Forschung vorschritt, desto mehr verminderte sie sich, da man erkannte, dass die einen den Ascomyceten, die andern den Basidiomyceten oder anderen Gruppen zugehörten. In dieser Richtung hat ohne Zweifel das Meiste TULASNE geleistet, FUCKEL, DE BARY, BREFELD und Andere haben Vieles hinzugefügt. So wies TULASNE nach, dass die *Sphacelia segetum* in den Entwicklungsgang von *Claviceps purpurea* gehört; DE BARY zeigte, dass die auf grünen Pflanzen parasitirenden Oidien Entwicklungsglieder von Erysipheen sind; BREFELD lehrte, dass eine Schimmelfructification, die man *Penicillium glaucum* nannte, gleichfalls eine blosse Conidienbildung eines Ascomyceten sei. Alljährlich wird immer eine kleine Reihe aus der Rumpelkammer der »*Fungi imperfecti*«, wie sie FUCKEL nannte, befreit und den Ascomyceten, Basidiomyceten, Ustilagineen, Uredineen oder auch den Phycomyceten zugewiesen. Der Fortschritt in dieser Beziehung ist ein sehr langsamer, weil die Schwierigkeiten der Cultur meist grosse sind und eine grosse Ausdauer erfordern. Dazu kommt, dass es noch sehr zweifelhaft ist, ob manche Formen, die man mit gewissen Ascomyceten combinirt hat, wirklich zu diesen gehören, und namentlich die FUCKEL'schen Combinationen, aber auch manche der TULASNE'schen bedürfen sehr einer strengen Nachprüfung, soweit sie sich nicht auf das entwicklungsgeschichtliche Moment, als das allein maassgebende, stützen.

Aber es giebt auch unter den »*Fungi imperfecti*« sicherlich eine Summe von Pilzen, die thatsächlich nur diejenigen Fruchtförmigkeiten besitzen, die wir durch genaue Untersuchungen kennen. Wenn wir dieselben bisher im natürlichen System nicht unterbringen konnten, so liegt das eben, wie ich an dieser Stelle andeuten möchte, daran, dass unser System noch mangelhaft ist, keinen Platz für solche Formen gewährt.

Ich erinnere nur daran, dass BREFELD für *Pycnis sclerotivora* trotz eingehendster Culturversuche nur immer Pycniden, E. CHR. HANSEN trotz ebensolcher Versuche für *Saccharomyces apiculatus* nur immer die Conidienfructification erzielt haben, und dass ich selbst bei *Arthrobotrys oligospora* stets nur eine Conidienfructification und eine Dauersporenfructification erhielt, nie Ascusbildungen. Für solche Pilze liegt die höchste Wahrscheinlichkeit nahe, dass sie überhaupt nur die bekannten Fruchtförmigkeiten erzeugen, aber eine Stelle im natürlichen System können sie nicht finden, weil keine vorhanden ist.

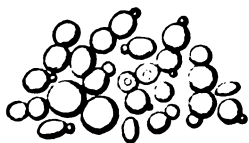
Es bleibt also nichts weiter übrig, als sie vorläufig in der Rumpelkammer der unvollständig bekannten Pilze zu belassen und diese nach der Weise von FRIES, FUCKEL und SACCARDO in künstlichster Art zu gruppiren. Diese Eintheilungen entsprechen etwa denen der *patres* in Bäume, Sträucher und Kräuter bei den Phanerogamen (denn jede Gruppe umfasst wahrscheinlich Repräsentanten aus den verschiedensten Familien oder gar Ordnungen des natürlichen Systems), dürfen also hier beiseite gelassen werden.<sup>1)</sup>

<sup>1)</sup> Es sei nur erwähnt, dass man solche Arten, die wie *Monilia*, *Oidium*, *Hormodendron*, nur einfache Conidienbildungen in Form fädiger Conidienträger (von Schimmelform) oder höchstens in Gestalt von Bündeln erzeugen, Fadenpilze oder Hyphomyceten, diejenigen welche nur

Es kann hier natürlich nur darauf ankommen, einige wenige Species, welche ein gewisses Interesse beanspruchen, hervorzuheben.

### 1. *Torula* (PASTEUR) HANSEN.

Den Saccharomyceten sehr ähnliche, verbreitete Pilze, welche in zuckerhaltigen Nährflüssigkeiten Sprossverbände (Fig. 159, 160) und an der Oberfläche



(B. 767.) Fig. 159.

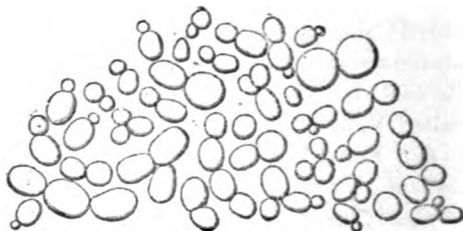


Fig. 160. (B. 768.)

derselben aus im Wesentlichen ebensolchen Zuständen (Fig. 161) bestehende Kamnhäute bilden. Typische Mycelien fehlen, ebenso (nach den bisherigen Untersuchungen) endogene Sporenbildung. Sie sind zumeist Alkoholgärungserreger, manche sogar ziemlich energische. Zwei von DUCLAUX und ADAMETZ gefundene Arten vermögen sogar den Milchzucker zu vergähren. Die *Torula*-Species kommen im Staube der Luft, auf Pflanzentheilen, im Boden, in der Milch vor, eine Form ward von PFEIFFER in der Kälberlymphe gefunden<sup>1)</sup>.



(B. 769.) Fig. 161.

Eine von HANSEN aus Erde isolirte Art zeigt in Bierwürze Vegetationen von Form der Fig. 160, während alte Kammhäute aus in Fig. 161 abgebildeten Elementen bestehen. In Bierwürze giebt diese *Torula* nur 1 Vol% Alkohol und vergährt weder Maltose noch Rohrzucker, den sie auch nicht invertiren kann. In 10% resp. 15% Traubenzuckerlösung in Hefewasser bei 25 °C. gezüchtet, gab sie nach 15 Tagen 4,6 resp. 4,5 Vol% Alkohol. Aehnliche Culturen nach viel längerem Stehen lieferten 4,8 resp. 5, 3 Vol% Alkohol.

in Conidienlagern bekannt sind, Gymnomyceten, solche welche nur in Conidienfrüchten bekannt wurden, als Sphaeropsideen, Cytisporaceen und Phyllosticteen bezeichnete.

Zu den Hyphomyceten rechnete man auch früher den *Actinomyces*, doch haben neuere Untersuchungen ihn zu den Spaltpilzen gebracht, weswegen auf seine Charakteristik verzichtet werden soll.

<sup>1)</sup> PASTEUR, Etude sur la bière. Paris 1876. — HANSEN, Chr., Recherches sur la physiol. et la morphol. des ferments alcooliques. III Sur les Torulas de PASTEUR. Résumé du compt. rend. des travaux du laborat. de Carlsberg. II. liv. 2, pag. 47–52. VII. Action des ferments alcooliques sur les diverses espèces de sucre. Dasselbst. Lief. 5 (1888) u. Annales de micrographie 1888. — DUCLAUX, Fermentation alcoolique du sucre de lait. Ann. de l'institut PASTEUR. 1887. No. 12. — ADAMETZ, L., Saccharomyces lactis, eine neue Milchzucker vergährende Hefeart. Bacteriol. Centralbl. Bd. 5. 1889. No. 4. — PFEIFFER, L., Ueber Sprosspilze in der Kälberlymphe. Correspondenzblatt des allgem. ärztl. Vereins von Thüringen 1883. No. 3.

Sehr verbreitet sind nach HANSEN in der Natur die Arten, welche kein Invertin bilden, bei der Cultur in Bierwürze nur 1 Vol. % Alkohol liefern und die Maltose nicht vergähren. Die oben abgebildete kleine Art producirt in Traubenzuckerlösungen bis 8,5 Vol. % Alkohol.

Den *Torula*-Arten verwandtschaftlich sehr nahe stehende Formen sind die sogenannten »rothen Hefer«, die ausserordentlich häufig im Luftstaube und auf allen möglichen Substraten, im Wasser, in Mehlen etc. vorkommen, aber noch wenig genau untersucht wurden.

### 2. *Mycoderma cerevisiae* DESM. Bier-Kahmpilz (Fig. 3, XI)<sup>1)</sup>.

Man erhält den Pilz leicht, wenn man Lager-Bier in einem weiten Gefässe mehrere Tage bei Zimmertemperatur in Ruhe stehen lässt. Es bildet sich an der Oberfläche ein feines, weisslich graues Häutchen, was allmählich Falten bildet und gleichzeitig etwas dicker wird. Untersucht man dasselbe in jugendlichen Stadien, so findet man Sprosscolonieen von der Form der Fig. 3, XI, deren Zellen meist gestreckt-ellipsöidische Gestalt zeigen. In späteren Stadien findet man in ihnen stark lichtbrechende (mit Osmiumsäure sich bräunende) Fetttröpfchen, die man nicht mit Endosporen verwechseln darf. Trotz der entgegengesetzten Behauptung einiger Forscher hat E. Chr. HANSEN bei besonders darauf gerichteter Untersuchung keine Fortpflanzungsorgane dieser Art ausfindig machen können und ich selbst konnte an Reinculturen (die im strengen Sinne früher kaum vorgenommen worden sein dürften) dieses Ergebniss nur bestätigen. Da man auch sonst keine weiteren Entwicklungsglieder des Pilzes kennt, so bleibt seine Stellung vorläufig ungewiss.

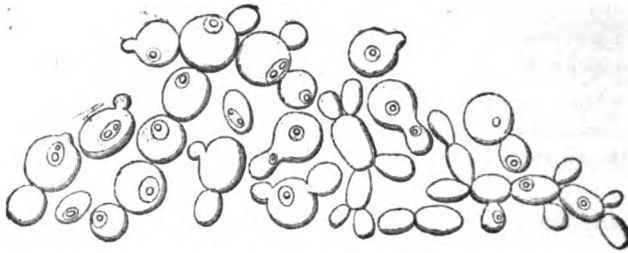
Von physiologischen Eigenschaften kennt man folgende: Er ist im allgemeinen mittleren Temperaturen angepasst und scheint daher am besten bei 15 bis 25° C. zu gedeihen, wächst aber auch noch bei 5 und 33° C. In nicht vollkommener Reincultur auf Bier erleidet er bei Temperaturen über 20° C. mehr oder minder starke Concurrenz von anderen Pilzen, besonders auch von Essigbakterien. Fähigkeit Invertin zu bilden oder irgend eine Zuckerart zu vergähren geht ihm nach HANSEN ab. Ueber seine Zersetzungsproducte ist nichts Sicheres bekannt. Wahrscheinlich ruft er irgend welche Oxydationsgärungen hervor, da er sehr sauerstoffbedürftig ist. — Sehr ähnlich vorliegender Species ist das auf Wein auftretende *Mycoderma vini*.

### 3. *Monilia candida* HANSEN<sup>2)</sup>.

Auf frischem Kuhmist und den Rissen süsser Früchte als weisslicher Ueberzug vorkommend. In Bierwürze oder in Rohrzucker-, Traubenzuckerlösungen mit Hefewasser cultivirt, bildet er bei Zimmertemperatur eine reiche Vegetation, die wie Fig. 162 zeigt, *Saccharomyces*-Vegetationen sehr ähnlich ist. In den

<sup>1)</sup> DE SEYNES, Sur le mycoderma vini Compt. rend. tab. 67. 1868. Ann. sc. nat. 5 sér. tab. X. 1869. — REESS, M. Bot. Unters. über die Alkoholgährungspilze. Leipzig 1870. — CIENKOWSKI, Die Pilze der Kahmhaut. Bull. d. Petersburger Akad. 1873. — ENGEL, Les ferments alcooliques. Paris 1872. — WINOGRADSKY, Ueber die Wirkung äusserer Einflüsse auf die Entwicklung von *Mycoderma vini*. Bot. Centralbl. 1884. Bd. 20. — E. Chr. HANSEN, Recherches sur la physiol. et la morphol. des ferments alcoolique 3. VII. — Meddel. fra Carlsberg Labor. Bd. II. Heft V. 1888. — JÖRGENSEN, A., Die Mikroorganismen der Gährungsindustrie II. Aufl.

<sup>2)</sup> Recherches sur la physiologie et la morphologie des ferments alcooliques. VII. Action des ferments alcooliques sur les diverses espèces de sucre. Compt. rend. des travaux du laborat. de Carlsberg. Vol. II. 1888. — Annales de micrographie 1888.



(B. 770.)

Fig. 162.

Vacuolen der Zellen liegt ein stark lichtbrechendes tanzendes Körperchen. An der Oberfläche dieser Substrate bildet sich ein mattgraues Kahmhäutchen, das zunächst aus Sprossverbänden und Einzelzellen, später aber aus typischen, mit deutlichem Spitzenwachsthum versehenen Mycelien (Fig. 163, *b*) besteht, an welchen hefeartige seitliche Conidiensprosse, sowie Oidiumartige Abgliederungen (Fig. 163, *d*) auftreten. Auch auf festen Substraten erhält man solche conidienbildenden Mycelsysteme. In physiologischer Beziehung verdient *M. candida* eine besondere Beachtung. Ist sie doch, wie H. zeigte, im Stande, den Rohrzucker und Malzzucker zu vergähren, ohne dass sie die Fähigkeit hätte, Invertin zu bilden (vergl. auch pag. 448 u. 462); mit anderen Worten, sie kann diese Zuckerarten direct vergähren, was bisher von keinem anderen Organismus constatirt wurde. Doch geht die Gährthätigkeit nur langsam vor sich, wie sich daraus ergibt, dass der Pilz unter Bedingungen, wo Brauereioberehe in 16 Tagen 6 Vol. % Alkohol lieferte, nur 1,1 % erzeugte, dafür hält sein Gährungsvermögen aber auch länger an, sodass schliesslich unter jenen Bedingungen doch 5 Vol. % Alkohol gewonnen wurden.

Wenn *M. candida* längere Zeit bei hohen Temperaturen, z. B. 40° C., bei welcher Temperatur sie übrigens kräftige Entwicklung zeigt und kräftigere Gährung hervorruft, cultivirt wird, so ist sie sehr geneigt, zumal bei ungenügender Ernährung reichlich Säure zu bilden, die dann noch vorhandenen Rohrzucker in grösserer oder geringerer Menge invertirt, ein Effect, der aber nichts mit Invertinbildung zu thun hat. (Nach HANSEN).

#### 4. *Monilia albicans* (ROBIN), Soorpilz.

(= *Oidium albicans* ROBIN, *Saccharomyces albicans* REESS).

In biologischer Beziehung dadurch bemerkenswerth, dass er spontan die sogenannten Soor- oder Schwämmchenkrankheit auf der Schleimhaut des Mundes, Rachens und Oesophagus von Säuglingen (Mensch, Katze, Hund) seltener Erwachsener, sowie die Soorkrankheit der Hühner hervorruft (vergl. pag. 521, 525, 529), seltener auch im menschlichen Ohr auftritt. Durch Impfung der betroffenen (verletzten) Organe kann man an genannten Thieren, sowie auch an jungen Tauben diese Krankheit künstlich hervorrufen. Bei Kaninchen lässt sich nach GRAWITZ durch Einimpfung der Pilzmasse in die vordere Augenkammer oder in den Glaskörper eine Verschimmelung des Letzteren hervorrufen, nach KLEMPERER durch Einspritzen in die Blutbahn eine Allgemein-Mycose. Vielleicht bringen mehrere ähnliche Pilze die gleichen Krankheitssymptome hervor, wenigstens fand PLAUT, dass *M. candida* BONORDEN, ebenfalls Sooraffectionen bewirkt, die von den gewöhnlichen Soorformen nicht zu unterscheiden waren.

Bezüglich seiner Morphologie stimmt der Pilz mit *M. candida* HANSEN so wesentlich überein, dass auf diese verwiesen werden kann. Nur haben GRAWITZ

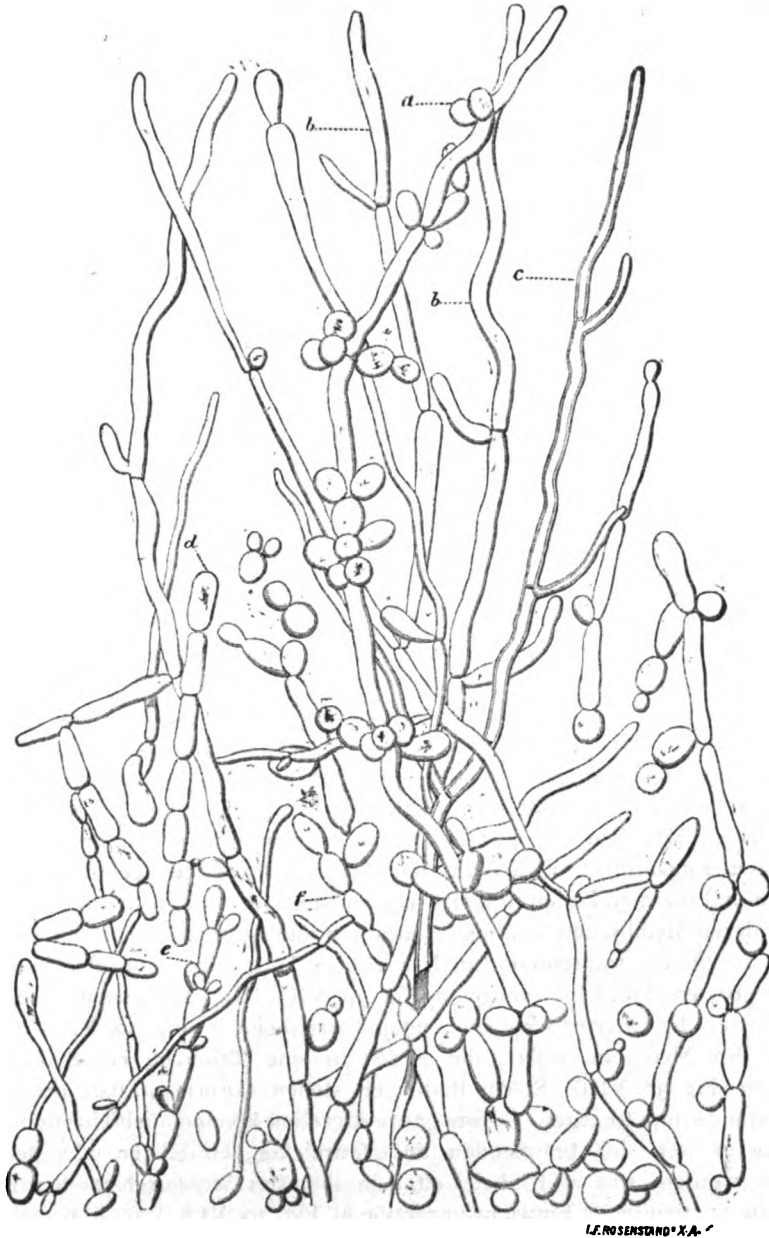


Fig. 163.

(B. 771.)

*Monilia candida* HANSEN. Stück eines auf Bierwürze erzeugenen Mycels, das vorwiegend aus sehr gestreckten Zellen mit z. Th. breiten Wänden besteht und z. Th. seitliche hefeartige Conidien abschnürt (bei *a*). Manche Fäden resp. Fragmente sind nach *Oidium*-Art gegliedert (*d*). Bei *e* und *f* sieht man Ketten von birnförmigen oder ellipsoïdischen, gegeneinander eingeschnürten Zellen. Nach HANSEN.

und HANSEN noch Bildungen beobachtet, die vielleicht als Gemmen zu deuten sind. Charakteristisch ist die makroskopische Vegetation in Nähr-Gelatine, Agar und Blutserum insofern, als von dem Impfstich aus zarte Fäden resp. Fadenbüschel wagerecht in diese Substrate hineingesandt werden. — In der Natur



kommt der Pilz auf todtten, pflanzlichen Substraten (z. B. Mist) wahrscheinlich ziemlich häufig vor und ist vielleicht auch in der Milch vorhanden. Untersuchungen haben REESS und namentlich auch GRAWITZ, KEHRER, PLAUT und KLEMPERER geliefert.

Literatur: REESS, M., Ueber den Soorpilz. Sitzungsber. d. phys. med. Gesellsch. Erlangen Juli 1877 u. Januar 1878. — GRAWITZ, P., Ueber die Parasiten des Soors, des Favus und Herpes tonsurans, VIRCH. Arch. Bd. 103. 1886. — Derselbe, Beiträge zur systematischen Botanik der pflanzlichen Parasiten, daselbst Bd. 70. 1875. — KEHRER, Ueber den Soorpilz. Heidelberg 1883. — STUMPF, Untersuchungen über die Natur des Soorpilzes. Münchener med. Wochenschr. 1885. — KLEMPERER, Ueber die Natur des Soorpilzes. Centralbl. für klin. Med. 1885. — Ueber den Soorpilz. Dissert. Berlin 1886. — BAGINSKY, Ueber Soorculturen. Deutsch. med. Wochenschrift 1885. — PLAUT, Beitrag zur system. Stellung des Soorpilzes. Leipzig 1885. — Derselbe, Neue Beitr. z. system. Stellung des Soorpilzes. Leipzig 1887. — FISCHL, Statistischer Beitrag zur Frage der Prophylaxis der Mundkrankheiten der Säuglinge. Prager med. Wochenschr. 1886. — VALENTIN, Archiv f. Ohrenheilkunde. Bd. 26. 1888.

### 5. *Dematium pullulans* DE BARY (Fig. 30).

Auf lebenden Blättern, süßen Früchten, in der warmen Jahreszeit überall häufig, speciell in den schwarzen, als »Russtau« bezeichneten Pilzüberzügen der Blätter zu finden, aber auch todte Pflanzentheile bewohnend. Auf Bierwürze-Gelatine kultivirt, bildet der Pilz von der einzelnen Spore aus ein stattliches Mycel, an dessen Fäden seitlich an beliebigen Stellen oder auch terminal gestreckt-ellipsoide Conidien abgeschnürt werden (Fig. 30, Id). Bringt man diese unter ungünstige Nährbedingungen, z. B. in reines Wasser oder verdünnte Zuckerlösungen, so treiben sie nach vorheriger Aufschwellung entweder unmittelbar hefeartige Sprosse (Fig. 30, V a) oder ganz kurze Mycelfäden (Fig. 30, III IV m), an denen alsbald ebenfalls seitliche und terminale Sprosszellen entstehen, die sich leicht ablösen und nun ihrerseits wieder hefeartig sprossen können. Haben die grossen, in guten Nährsubstraten entwickelten oder die in schlechten entstandenen kümmerlichen Mycelien ein gewisses Alter erreicht und erfreuen sie sich unmittelbaren Luftzutritts, so gliedern sich ihre bis dahin gestreckt cylindrischen, farblosen und ölarmen Zellen in meist sehr kurze und stark bauchig aufschwellende Glieder, deren Membranen Verdickung erfahren und olivengrüne bis dunkelbraune Färbung annehmen, während im Inhalt reichliche Fettmengen zunächst in kleinen, dann in grossen Tröpfchen auftreten (Fig. 30. VII VIII). Mitunter erfahren diese Zellen ausser der Quertheilung auch noch Längstheilung (Fig. 30, VIII) und vergallerten ihre Membran, sodass die Fäden in eine förmliche Hülle eingebettet erscheinen (Fig. 30, VIII). Solche Bildungen stellen Gemmen dar, die offenbar Dauerzustände repräsentiren. So wie ganze Mycelien können auch einzelne Sprosszellen zu grossen sich bräunenden und fettreichen, einzelligen oder getheilten Gemmen werden, was z. B. bei Cultur in dünnster Wasserschicht der Fall ist. (Vergl. die continuirliche Entwicklungsreihe in Fig. 30, VI a—g). Je nachdem die Gemmen kümmerlich oder gut ernährt werden, treiben sie entweder direkt Sprossungen (Fig. 30, II), oder sie wachsen zu Mycelien aus (Fig. 30, I), die dann wieder seitliche Sprossconidien erzeugen.

Alkoholgährung zu erregen sind die Sprossformen nicht im Stande. Wahrscheinlich sind unter dem, was man gewöhnlich *D. pullulans* nennt, mehrere Species versteckt. Nach LINDNER bewirkt eine derselben, dass Bierwürze fadenziehend wird.<sup>1)</sup>

<sup>1)</sup> Literatur: DE BARY, Morphol. und Physiol. der Pilze 1864. — Löw, E., *Dematium pullulans*. PRINGSH. Jahrb. VI. — LINDNER, P. Das Langwerden der Bierwürze durch *Dematium pullulans*. Wochenschr. f. Brauerei 1888. No. 15.

## Hautkrankheiten erzeugende Oidien.

6. *Oidium Schönleinii*. Favuspilz.= *Achorion Schönleinii* REMAK = *A. Schönleinii* GRAWITZ.= Favuspilz  $\gamma$  (und  $\beta$  ?) QUINCKE's.

Verursacht den Kopf- oder Wabengrind (*Favus vulgaris*), der namentlich an der behaarten Kopfhaut (besonders von Kindern) ab und zu aber auch an unbehaarten Stellen des Körpers oder gar in der Nagelsubstanz vorkommt und im letzteren Falle als *Onychomycosis favosa* bezeichnet wird. Die Krankheit ist leicht erkennbar an der Entstehung schwefelgelber, schild-, linsen- oder schüsselförmiger Schildchen (*scutula*) auf der Haut, durch deren Vereinigung sich Borken bilden. In diesen Bildungen findet man Mycelfäden und Conidien des Pilzes in reichlichster Menge. Die Entwicklung der zur Schildchenbildung führenden Mycelien geht von je einem Haar aus, dessen Balg, Schaft und Zwiebel von den Pilzfäden durchwuchert und abgetötet werden.

Rein gezüchtet und näher untersucht ward das in Rede stehende *Oidium* von GRAWITZ<sup>1)</sup> und H. QUINCKE.<sup>2)</sup> Zur Reingewinnung mischt man von der Unterseite der Scutula mit geglähten Instrumenten entnommene Partikelchen mit Nährgelatine und giesst diese in bekannter Weise auf Objektträger aus. Auf der schrägen Fläche von Peptonagar im Reagirglas bei 30—35° gezüchtet, entwickelt der Pilz zunächst in den oberflächlichen Schichten des Substrats flache weissliche Mycelien, auf denen sich später im Centrum ein weisses zartflaumiges Luftmycel bildet, an welchem die Conidienbildung in *Oidium*-artiger Weise (vergl. Fig. 81, 81, III IV und pag. 616) erfolgt. Sie wird so reichlich, dass das Centrum staubig erscheint und buckelartig über das Niveau des faltig werdenden Mycels hervorragt. Hin und wieder kommen auch abnorme, stark bauchige Endglieder der Myceläste vor. Auch auf Mistdecoctgelatine, Blutserum, gekochten Kartoffeln u. s. w. wächst der Pilz.

Von physiologischen Eigenschaften sind bekannt: Vermögen die Gelatine zu peptonisiren, Bildung eines Farbstoffs an den Mycelien, die schliesslich schwefelgelb werden, sowie eines alkalisch reagirenden Stoffes in den Substraten, Empfindlichkeit gegen Säure des Substrats, Bevorzugung höherer Temperatur. Gegen Sauerstoffabschluss ist der Pilz minder empfindlich, als die nächste Art.

GRAWITZ hat gelungene Infectionsversuche mit Reinmaterial am Menschen gemacht; doch zeigte sich, dass der Pilz nicht auf der Haut jedes Individuums haftet, woraus sich QUINCKE's negative Versuche erklären. Vergl. noch pag. 527.

7. *Oidium Quinckeanum* ZOPF. Pilz des »*Favus herpeticus*.«=  $\alpha$  — Favuspilz QUINCKE's.

Er ruft nach H. QUINCKE's<sup>3)</sup> eine Krankheit behaarter wie unbehaarter Hautstellen des Menschen hervor, die nach ihren Symptomen sozusagen die Mitte hält zwischen Glatzflechte (*Herpes tonsurans*) und Wabengrind (*Favus vulgaris*). An den afficirten Stellen entstehen meist von den Haarbälgen ausgehend herpesartige, geröthete und abschuppende Stellen von etwa Pfennig- bis Thalergrösse und darüber, die unter Umständen am Rande stärkere Röthung und Schwellung der Cutis, sowie bläschenförmige Abhebung der Epidermis zeigen. Um je einen

<sup>1)</sup> Beiträge zur systemat. Bot. der pflanzlichen Parasiten. VIRCH. Arch. Bd. 70. 1875. Ueber die Parasiten des Soors, *Favus* und *Herpes tonsurans*. Das. Bd. 103, 1886.

<sup>2)</sup> Ueber Favuspilze. Archiv. für exper. Path. und Pharm. Bd. 22, 1887.

<sup>3)</sup> Ueber Favuspilze. Archiv f. exper. Pathol. u. Pharmak. Bd. 22 (1887), pag. 62.

Haarbalg entsteht ein gelbes Schildchen, das reich an den Elementen des Pilzes ist. Letzterer dringt indessen nicht, wie *Oidium Schönleinii*, in die Haarbälge ein, scheint aber von den Mündungen derselben seinen Ausgang zu nehmen.

Die Reingewinnung erfolgt im Wesentlichen wie bei voriger Species. Auf der Oberfläche von Fleischpeptongelatine entwickelt die vorliegende Art ein schneeweisses filzig-derbes Mycel, welches in der Folge unterseits schwefelgelb bis gelbbraun wird und zu ausgesprochener Faltenbildung neigt. An den 1,5 bis 2 Mikr. im Durchmesser haltenden Mycelfäden werden die Conidien ebenfalls nach der bekannten Oidienweise abgeschnürt. Ausserdem hat Q. noch spindelförmige septirte Gebilde beobachtet, die er als Macroconidien anspricht.

Von physiologischen Eigenschaften sind hervorzuheben: Bildung eines Gelatine peptonisirenden Ferments, sowie eines alkalischen (vielleicht aminartigen) Stoffes in genannten Substraten, Empfindlichkeit gegen Säuerung des Substrats, Luftbedürfniss, Produktion von Oxalsäure, eines gelben bis braunen Farbstoffs im Mycel sowie im Substrat, Glycogengehalt in den Conidien, worauf wenigstens die Rothbraunfärbung mit Jodkalium hindeutet, Bevorzugung höherer Temperatur (Optimum etwa 35° C.)

Infectionsversuche Q.'s mit Reinmaterial an Mensch, Hund und Maus lieferten positive Ergebnisse, die am Menschen das Bild der Originärerkrankung.

8. *Oidium tonsurans*. Pilz der Glatzflechte (*Herpes tonsurans*) = *Trichophyton tonsurans* MALMSTEN.

Ruft an behaarten Theilen, besonders auch der Kopfhaut, die sogenannte Glatz- oder Rasirflechte (*Herpes tonsurans*, *Area celsi*) hervor, rundliche 1 bis mehrere Centim. im Durchmesser haltende, in Folge des Ausfallens der Haare kahl (wie eine kleine Tonsur) erscheinende, mitunter abschuppende und an der Peripherie geröthete Flecken. Tritt die Affektion an der Barthaut auf, so pflegen sich um die Haarbälge entzündliche, in Borkebildung übergehende Pusteln zu bilden. Durch die Barbierstuben wird die Krankheit leicht verbreitet.

Der Pilz, dessen Reinzucht wie bei den vorgenannten Arten bewerkstelligt wird, ist besonders von GRAWITZ (l. c.) näher untersucht worden. Auf Nährgelatine und Agar wächst er schneller als *Oid. Schönleinii*, verflüssigt auch die Gelatine energischer. Das anfangs weisse, später auf der Unterseite orange bis braungelb werdende Mycel, welches concentrische Faltenbildung annimmt, verdickt sich in der Mitte und beginnt von hier aus zu fructificiren. Am schnellsten und üppigsten entwickelt sich der Pilz auf erstarrtem Blutserum bei 30° C. Hier bildet er an den Fäden lange Ketten rundlicher, semmelartig aufgereihter Conidien von etwa 6,5 Mikr. Durchmesser, während die Conidien von *O. Schönleinii* unter denselben Verhältnissen mehr ellipsoidisch erscheinen. — Von GRAWITZ angestellte Impfungen mit Reinmaterial auf der Haut beider Oberarme zweier Personen ergaben typischen *Herpes tonsurans*. Ob die ähnliche Krankheit der Hausthiere durch denselben Pilz veranlasst wird, steht noch nicht fest.

Wenn sich die betrachteten 3 Pilze <sup>1)</sup> auch jetzt schon sicher aus einander halten lassen, so wäre es doch wünschenswerth, noch prägnantere Unterschiede aufzufinden. — Bezüglich ihrer systematischen Stellung wäre die Vermutung zu prüfen, dass sie etwa Conidienbildende Entwicklungszustände von Basidiomyceten seien.

<sup>1)</sup> Man vergl. über dieselben auch den kürzlich erschienen II. Band von BAUMGARTEN, Lehrbuch der pathologischen Mycologie pag. 905—913.

9. *Hormodendron cladosporioides* (FRESENIUS)<sup>1)</sup>

Eine häufige Erscheinung auf allen möglichen toten Pflanzentheilen, namentlich Kräuterstengeln, altem Laub und Stroh, hin und wieder auch auf Brod und faulenden Früchten, öfters in Gesellschaft von *Cladosporium*-Arten, mit denen es nicht verwechselt werden darf. Es bildet übrigens auch nicht selten einen Bestandtheil des Russthaues. Die namentlich von E. Löw<sup>2)</sup> näher studirte Conidienbildung erfolgt nach Typus II (pag. 302 und Fig. 19 II) und wurde in Fig. 23, I—VIII genauer dargestellt. Indem die Conidien nicht bloss terminal, sondern auch seitlich sprossen, kommen zierlich-strauchförmig verzweigte Conidienstände zur Bildung (Fig. 23, VIII). Grössere Conidien werden oft 2—mehrzellig, die kleineren ellipsoïdischen bis kugeligen bleiben einzellig. Wie alle durch Sprossung entstandenen Conidien treten sie leicht ausser Verband. Auffällig ist der Farbenwechsel, den die Conidienmassen im Laufe der Zeit eingehen. und der vom hell Olivengrünen durchs dunkel Olivengrüne zum Olivenbraun bis Sepiabraun oder Dunkelbraun fñhrt. Wie die Membranen der Conidien verdicken sich auch die der Mycelfäden im Alter und nehmen ebenfalls olivengrüne bis braune Töne an, während im Inhalt reichlich Fetttröpfchen gespeichert werden. Die Mycelzellen gehen hierdurch einen Gemmenzustand ein.

Nach meinen Erfahrungen kommt der Pilz häufig in Hühnereiern vor. Wie zahlreiche Experimente von Dr. DRUTZU an gesunden Eiern mit intakter Schale zeigten, durchbohrt er die Kalkschale und dringt in das Eiweiss ein, um hier ein Mycel zu entwickeln, das oft das ganze Eiweiss aufzehrt, sodass der Dotter von einem mächtigen Mantel der olivengrünen Mycelmasse umgeben erscheint. Offenbar scheidet der Pilz eine Säure ab, welche das Eindringen durch die Kalkschale ermöglicht.

10. *Cladosporium herbarum* LINK.

Unter diesem Namen gehen mehrere Pilze, welche in dem Aufbau des Conidienstandes sich nahe an vorige Species anschliessen. Sie sind bezüglich der Conidienfructification und des Mycels einander so ähnlich, dass sie nur durch physiologische Momente zu trennen sind. Welchen von diesen Pilzen LINK vor sich gehabt, würde hiernach auch dann nicht zu entscheiden sein, wenn dieser Forscher gute mikroskopische Präparate des Pilzes hinterlassen hätte. Da thatsächlich Niemand sagen kann, was *Cl. herbarum* LINK ist, ich selbst auch nicht, so ist auf eine Charakteristik Verzicht zu leisten.

11. *Septosporium bifurcum* FRESENIUS<sup>3)</sup>.

Die Vertreter der Gattungen *Septosporium* und *Alternaria* sind durch Produktion eigenthümlicher, sogenannter mauerförmiger Conidien ausgezeichnet. Letztere stellen kleine Zellflächen oder auch Gewebekörper dar, deren Entstehung bereits auf pag. 305 und 384 besprochen und in Fig. 22 I in continuirlicher Entwicklungsreihe dargestellt wurde. Jede Conidie kann durch terminale Sprossung eine neue, diese eine dritte u. s. f. bilden, wodurch eine Kette mit basifugaler Conidienfolge zustande kommt (Fig. 22, I n). Doch tritt hin und wieder auch seitliche Sprossung auf. Bei der Keimung ist jede der oft zahlreichen Zellen einer Conidie im Stande, einen Keimschlauch zu teiben.

Die Conidienträger, die mehrzellig erscheinen, bleiben entweder einfach oder sie verzweigen sich, und zwar nach dem sympodialen Typus, entweder nach Art

<sup>1)</sup> Beiträge zur Mycologie.

<sup>2)</sup> Zur Entwicklungsgeschichte von *Penicillium*. PRINGSH. Jahrb. VII 1870.

<sup>3)</sup> Beiträge zur Mycologie.

einer Schraubel (Fig. 22, III a—c) oder einer Wickel, mitunter auch in einer Weise, wo Beides combinirt ist. — Die Zellwände der Conidien besitzen olivengrüne bis braune Färbung, die auch der ganzen Conidienmasse des Mycel eigen ist und an *Cladosporium* und *Hormodendron* erinnert. *S. bifurcum*, das namentlich auf altem trocknen Laube und Kräuterstengeln das ganze Jahr hindurch häufig ist, gehört wahrscheinlich einem Ascomyceten an. Wenigstens ist es mir gelungen, an Mycelien, die von der Conidie aus in Pflaumendecoct auf dem Objektträger erzogen waren, winzige braune Sclerotien von etwa Mohnsamengrösse zu erziehen, wenn es mir auch nicht gelang, sie zur Auskeimung zu bewegen<sup>1)</sup>. Eigenthümlich ist, dass das Sclerotien treibende Mycel sehr lang wird und von Objektträgern lang herunter wächst. Bezüglich des Entwicklungsganges, der dem Typus I (vergl. pag. 289) angehört, sei auf die Hauptphasen in Fig. 13, I—III verwiesen.

#### 12. *Stachybotrys atra* CORDA.

Sehr gemein auf altem feuchten Schreib- und Fliesspapier, sowie an alten Tapeten und Pflanzenstengeln, auf solchen Substraten unscheinbare, schwärzliche Ueberzüge bildend. Charakteristisch sind die in Fig. 27 dargestellten Conidienstände. Es entsteht zunächst ein einfacher, septirter Conidienträger, dessen terminale Zelle zur birnförmigen Basidie wird (Fig. 27, I); unterhalb derselben entsteht eine zweite, noch etwas tiefer eine dritte u. s. w. Basidie (Fig. 27, II—IV, Reihenfolge nach den Buchstaben). Meist drängen sich die Basidien köpfchen- oder doldenähnlich zusammen. Jede von ihnen schnürt mehrere ellipsoïdische braune, mit Oeltropfen und Wärschensculptur versehene Conidien ab, die sich zu rundlichen Häufchen ansammeln und mit einander förmlich verkleben können (Fig. 27, VII). Gewöhnlich verzweigen sich die Conidienträger mehr oder minder reich und zwar nach dem sympodialen Typus, Schraubel- oder Wickelformen mit häufigen Uebergängen Beider bildend. (Fig. 27, V—VII; 28, IV).

Auf besseren Substraten, z. B. Nähragar, gedeiht der Pilz ungleich üppiger, mächtige häutige bis knorpelige Mycelmassen bildend von tief braunrother, purpurbrauner bis violettbrauner Farbe. Gleichzeitig färbt sich das Substrat von der Oberfläche nach der Tiefe zu in rothen bis rothbraunen Tönen. Nach meinen Untersuchungen enthält die Pilzmasse 3 verschiedene gefärbte Substanzen: eine rothbraune Harzsäure, einen gelben bis gelbbraunen, wasserlöslichen, amorphen Farbstoff und ein gelbliches bis bräunliches Fett. Die Harzsäure sowohl wie der wasserlösliche Farbstoff kommen an den Mycelien zur Ausscheidung und letztere wird von dem Wasser des Substrats aufgenommen.

#### 13. *Arthrobotrys oligospora* FRESSENIUS<sup>2)</sup>.

Ueberall gemein auf Excrementen der Pflanzenfresser, feuchter misthaltiger Erde, Schlamm, feuchtem Holze und sonstigen Pflanzentheilen, auch auf Früchten und Kartoffeln hin und wieder beobachtet. Biologisch ist dieser Pilz durch Folgendes merkwürdig: An den Mycelien entstehen eigenthümliche Schlingen- oder Oesenbildungen (Fig. 10, IV V), deren Eigenschaften bereits pag. 287 erörtert wurden. Wächst nun der Saprophyt auf Substraten, in denen Nematoden (*Anguillula*) vorkommen, z. B. auf Pferdemit, so gehen die Thierchen in

<sup>1)</sup> Die kleinen Becherchen, die ich früher auf ihnen erhielt, gehören nicht diesem Pilze, sondern einem Parasiten an.

<sup>2)</sup> Beiträge zur Mycologie. Frankf. 1850—63, pag. 18.

die Schlingen hinein und werden hier gefangen (Fig. 10, V). Hierauf sendet jede Schlinge einen Seitenast durch die Chitinhaut hindurch, welcher mit seinen Verzweigungen das ganze Innere des Thierchens durchzieht (Fig. 10, VI) und aufzehrt. Auf diese Weise werden Mist- und Schlammälchen, vielleicht auch die in feuchter Erde, besonders in der Nähe von Mist vorkommenden in grossem Massstabe abgetödtet und vernichtet. Die zerstörende Thätigkeit der Pilzhypen macht sich zunächst darin geltend, dass die Organe fettig degenerirt werden, worauf das Fett von den Pilzfäden aufgezehrt wird<sup>1)</sup>.

Auf den Mycelien entstehen die von FRESSENIUS und WORONIN<sup>2)</sup> beschriebenen Conidienträger (Fig. 10, I—III). An dem einfachen gegliederten Träger bilde sich zunächst eine terminale Conidie (Fig. 10, II), worauf dicht unterhalb derselben eine zweite (Fig. 10, III), dritte u. s. w. entsteht, sodass ein etwa Köpfchenartiger Conidienstand resultirt (Fig. 10, I). Die Conidien sind birnförmig, zweizellig und wie die Träger farblos. Bisweilen wächst letzterer im obersten Theile weiter, schliesslich ein neues Köpfchen erzeugend.

An den Mycelien, die sich im Innern genannter Thierchen entwickelt hatten, fand ich schliesslich die Bildung mächtiger, dickwandiger und fettreicher gelbbrauner Dauersporen (Fig. 10, VII), die sowohl im Verlaufe der Hauptfäden, als an Seitenästchen (Fig. 10, VIII *abc*) auftreten können. — Wahrscheinlich reiht sich der Pilz den Ustilagineen an.

---

<sup>1)</sup> Zur Kenntniss der Infectionskrankheiten niederer Thiere und Pflanzen. Nova acta. Bd. 52, pag. 9. Ueber einen Nematoden fangenden Schimmelpilz.

<sup>2)</sup> Beitr. z. Morphol. u. Physiol. d. Pilze III, pag. 29. IV. *Arthrobotrys oligospora* FRES.

## Druckfehlerverzeichniss.

---

- p. 322. ist hinter *Polyporus*-Arten zu setzen »vora«.
- p. 336. Zeile 23 lies: »Repräsentanten«.
- p. 377. Zeile 22 lies: *Monilia*.
- ✓ p. 386. Zeile 27 lies: Verschmelzung.
- p. 394. Zeile 9 lies: *Isolichenin*.
- p. 396. Zeile 31 lies: ungelöst.
- p. 397. Der Absatz: »Wie schon BRACONNOT« bis Cetylalkohol ist auf Seite 396 nach Zeile 13 gehörig.
- p. 398. Zeile 18 lies: Erysipheen.
- p. 399. Zeile 18 lies: *Polyporus*.
- p. 402. Zeile 29 lies: »die« statt »bei«.
- p. 404. Zeile 6 lies: *Physcia*.
- p. 405. Zeile 10 hinter heissem zu setzen »Wasser«.
- p. 408. Zeile 1 lies: »Krustenflechten« statt »Laubflechten«.
- p. 424. Zeile 5 von unten statt »repandum« zu lesen »imbricatum«.
- p. 415. Zeile 10 von unten *Dacrymyces deliquescens* statt *D. stillatus*.
- p. 430. Zeile 13 und 18 lies *Scleroerythrin*.
- p. 447. ist der Satz: »Von diesen 8 Species« zu streichen.
- p. 505. Zeile 24 lies: *Alni incanae*.
- p. 517. Zeile 6 liess: *Nebriae* statt *Nebria*.
- p. 565. Zeile 23 liess »centrisch« statt excentrisch.
- p. 642. Das über Lycopodaceen Gesagte gehört vor Genus I *Bovista*.
-

## Verzeichniss der Abbildungen.

- Achlya polyandra* 335.  
*Acremonium*-artiger Pilz, traubiger Conidienstand 309.  
*Acrostalagmus*, schematische Darstellung des Conidienstandes 312.  
*Agaricus campestris* 624.  
*Agaricus melleus* Mycel 295.  
*Agaricus* (*Armillaria*) *melleus* 624.  
*Amanita muscaria* 624.  
*Angiopteris Münsteri* SCHENK, Fragment einer fossilen Fieder 31.  
*Aphlebia* 25.  
*Aphlebiocarpus* SCHÜTZER STUR 34.  
*Arthrinium caricicolum*, Conidienstand 309.  
*Arthrobotrys*, schematische Darstellung des Conidienstandes 312.  
*Arthrobotrys oligospora* 287.  
*Arthropitys*, Tangentialschnitt durch einen Knoten 118.  
*Arthropitys bistriata* GÖPP. 108.  
*Ascobolus denudatus*, Sporenschlauch 360 475.  
*Ascobolus furfuraceus*, Sporenschlauch 360, 475.  
*Ascotricha chartarum*, Conidienstände 312.  
*Aspergillus glaucus*, Conidienstand 309.  
*Aspergillus glaucus*, Conidienträger und Schlauchfruchtentwicklung 714.  
*Aspergillus nidulans*, Conidien- und Schlauchfruchtbildung 716.  
*Aspergillus sulfureus* FRES. 313.  
*Aspidiaria*-Zustand eines *Lepidodendron* 63.  
*Asterochlaena Cottai* Corda 49 50.  
*Asterosporium Hoffmanni*, Conidien 305.  
*Asterotheca Sternbergi* STUR, Fiederchen und Sorus 28.  
*Benettites Gibsonianus* CARR. Samenstand 153.  
*Bergeria*-Zustand eines *Lepidodendron* 62.  
 Bierhefe, Entwicklung des Sprossmycel 276.  
*Bovista plumbea* *Capillitium*-faser 633.  
*Bovista nigrescens* 639.  
 BÖTTCHER's feuchte Kammer 688.  
*Boletus strobilaceus* 615.  
*Calocera viscosa* 602.  
*Calocladia Grossulariae* 337.  
*Calyptospora Göppertiana* 301.  
*Cantharellus cibarius* 624.  
*Cephalothecium roseum*, Conidienstand 309.  
*Cercospora acerina*, Conidien 305.  
*Chaetomium* Conidien, Gemmen und Schlauchfrucht 724.  
*Chara Grepini* HEER. 23.  
*Chara Medicaginuula* BRONGNIART 23.  
*Chrysomyxa abietis* 319.  
*Cicinnobolus Cesatii* 327.  
*Clavaria Botrytis*, Fruchträger 613.  
*Clavaria Ligula* 613.  
*Clavaria pistillaris* 613.  
*Clavaria rufo-violacea*, Fruchträger 613.  
*Claviceps purpurea* 288 289, Spacialform 730.  
 Conidienketten, schematische Darstellung 299.  
 Conidienstände, schematische Darstellung einfacher 307.  
*Coprinus stercorearius* 629 630.  
*Cordyceps militaris*, Isariaform, Schlauchfrüchte 728; Conidienbildung 729.  
*Craterellus cornucopioides* 609.  
*Crucibulum vulgare* 646.  
*Cyathus vernicosus* 646.  
*Cyphella digitalis* 609.  
*Cystopus candidus* 576 577.  
*Cystopus candidus*, Mycel und Haustorien 280.  
*Dacrymitra glossoides* 602.  
*Dacryomyces deliquescens* 602.  
*Dacryomyces longisporus* 602.  
*Dacryomyces ovisporus* 602.  
*Daedalea quercina* 615.  
*Daedalea unicolor* 617.  
*Danaeopsis marantacea* HEER, Fragment einer fossilen Fieder 31.  
*Dematium pullulans* DE BARY 315.  
*Dictyosporium elegans*, Conidien 305.  
*Empusa Muscae* 352.  
*Endophyllum Sempervivi*, Mycel und Haustorien 280.  
*Entorrhiza cypericola*, Spore 367.  
*Epichloë typhina* 321.  
*Erysipha graminis* 338.  
*Erysiphe Tuckeri* 286.  
*Eusordaria vestita*, Spore 362.  
*Exoascus Alni incanae*, *E. aureus*, *E. alnitorquus*, *E. Pruni* 707 709.  
*Exobasidium Vaccinii* 606.  
*Fistulina hepatica* 615.  
*Fistulina hepatica* 617.  
*Fumago salicina* 293.  
*Fumago salicina* Conidienträger 303.  
*Fumago*, Entwicklungsgang und Bau von Hyphenpyncniden 325.  
*Fumago*, Entwicklungsgang der Gewebepyncniden 326.  
*Fumago salicina*, Mycel, Gemmen, Fruchtformen 725.  
*Fumago salicina*, Conidienbündel 317.  
*Fusicladium dendriticum* 321.  
*Geaster hygrometricus* 639.  
*Geoglossum glabrum* 734.  
*Harposporium Anguillulae* 303.  
*Hawlea Mitoni* STUR, Fiederchen und Sorus 28.  
*Helvella esculenta* 735.  
*Helvella lacunosa* 735.  
*Hendersonia Cynosbati*, Conidien 305.  
*Heterobasidium annosum* 617.  
*Hormodendron cladosporioïdes* FRES. 303.  
*Hydnum imbricatum* 613.  
 Hymenien von Basidiomyceten mit Paraphysen 322.  
*Hymenogaster calosporus* 637.  
*Hymenogaster citrinus* 637.  
*Hysterium pulicare* 732.  
*Laccoteris Münsteri* SCHENK, Sorus 38.  
*Lagenidium Rabenhorstii* 572.  
 Leitbündelverlauf d. Farne 6—9.  
 Leitbündelverlauf von *Bowenia spectabilis* 10.  
*Lepidodendron*-Blattpolster 62.  
*Lepidodendron diplotegioides* LESQ. 62.  
*Lepidodendron vasculare* BINNEY, Stammquerschnitt 73.  
*Lepidodendron vasculare* BINNEY, Tracheiden 74.  
*Lepidophloios acuminatus* WEISS 66.  
*Lepidophloios laricinus* STBG. 66.  
*Lepidophyllum Sporophyll* 68.



- Lepidostrobos Dabadianus* SCHIMPER 68.  
*Lepidostrobos Wüschianus* BINNEY 68.  
*Lepidostrobos ornatus* HOOKER 68.  
*Leptomitius lacteus* 374.  
*Lomatophloios crassicaulus* CORDA Blattpolster 66.  
*Lycoperdon pyriforme* 639.  
*Massaria loricata*, Conidien 305.  
*Mastigosporium album*, Conidien 305.  
*Melanospora Didymariae* ZOPF, Haftorgane 285.  
*Merulius lacrymans* 615.  
*Mitrlula paludosa* 735.  
*Monilia candida*, Sprossverbände 748, Mycel und Conidien 749.  
*Monospora cuspidata* 706.  
*Morchella conica* 735.  
*Mucor mucilagineus* 358.  
*Mortierella Rostafinskii* 343.  
*Mucor fragilis* 342.  
*Mucor Mucedo* 358.  
*Mucor Mucedo*, Mycel 275.  
*Mucor racemosus* 342.  
*Mucor racemosus*, Entwicklung des Sprossmycels 276.  
*Mucor stolonifer* 482.  
*Mucor stolonifer*, Haftorgane 283.  
*Mucor stolonifer*, Mycel und Fructification eines kletternden Pilzes 281.  
*Mycoderma cerevisiae*, Sprossmycel 276.  
*Nyctalis asterophora* 624.  
*Noeggerathia foliosa* STERNBERG 36.  
*Octaviana carnea* CORDA 303.  
*Oligocarpia Brongiarti* STUR., Fiederchen und Sorus 28.  
*Oligocarpia Guthieri* GÖPP., Sorus und Sporangien 28.  
*Oligocarpia lindsaeoides* STUR. Sporangien 28.  
*Olpidium pendulum* 556.  
*Olpidiopsis Schenkiana* 556.  
*Paraphysen von Puccinia Prunorum* 322, PARSEUR'scher Kolben 689.  
*Penicillium glaucum* 298. Conidienträger und Schlauchfrucht 718.  
*Penicillium glaucum*, successive Stadien der Sporenkeimung und Mycelentwicklung 274.  
*Peronospora calotheca*, 333, Mycel und Haustorien 280.  
*Peronospora lentospora*, Conidienstand 309.  
*Peronospora parasitica* 333 357.  
*Pestalozzia truncatula* Conidien 305.  
*Peziza aurantia* 734.  
*Peziza corea* 734.  
*Peziza convexula*, Schlauchfrucht 733.  
*Peziza onotica* 734.  
*Peziza sclerotiorum* 291.  
*Peziza tuberosa*, Haftorgane 283.  
*Peziza vesiculosa* 734.  
*Phyllactinia guttata* 337.  
*Phytophthora infestans* 579 580.  
*Pilacre Petersii* 597.  
*Pilobolus Kleinii* 354.  
*Piptocephalis Freseniana* DE BARY 284.  
*Podosphaera Castagnei* 300.  
*Podosphaera Oryacanthae* 300.  
*Polyphagus Euglenae* 560.  
*Polyporus ignarius* 615.  
*Polyporus versicolor* 617.  
*Polysaccum* 646.  
*Protomyces radicolus* ZOPF, Mycel und Haustorien 280.  
*Protomyces macrosporus* 331.  
*Ptychogaster* 615.  
*Ptychogaster ustilaginoides* 617.  
*Puccinia graminis* 301 319.  
*Pycnidien von Diplodia auf Cornus* 329.  
*Pyronema confluens*, Schlauchfrucht 739.  
*Pythium gracile* 333.  
*Renaaltia intermedia* STUR., Querschnitt durch ein Fiederchen im Sporangium 33.  
*Rhacopteris paniculifera* STUR 36.  
*Rhizophidium pollinis* 296.  
*Rhizopogon luteolus* 637.  
*Saccharomyces*, Sporenbild. 683.  
*Saccharomyces apiculatus* 704 705.  
*Saccharomyces cerevisiae* I, Kahlhautelemente 690.  
*Saccharomyces cerevisiae* I, Bodensatzzellen 690.  
*Saccharomyces cerevisiae* I, Kahlhautelemente 690.  
*Saccharomyces cerevisiae* I, Kahlhautelemente 691.  
*Saccharomyces ellipsoideus* I, Bodensatzelemente 692.  
*Saccharomyces ellipsoideus* I, Kahlhautelemente 692.  
*Saccharomyces ellipsoideus* I, Kahlhautelemente 693.  
*Saccharomyces ellipsoideus* I, Kahlhautelemente 694.  
*Saccharomyces ellipsoideus* II, Kahlhautelemente 695.  
*Saccharomyces ellipsoideus* II, Kahlhautelemente 695 696.  
*Saccharomyces Ludwigii* Mycel und Sporenbildung 703.  
*Saccharomyces Pastorianus* I, Kahlhautelemente 697 698.  
*Saccharomyces Pastorianus* I, Bodensatzelemente 698.  
*Saccharomyces Pastorianus* II, Bodensatzelemente 699; Kahlhautelemente 699 700.  
*Saccharomyces Pastorianus* III, Bodensatzelemente 700; Kahlhautelemente 701 702.  
*Saccobolus*, Sporenschlauch 360 475.  
*Saccoteris Essinghii* STUR., Sorus und Sporangien 28.  
*Saprolegnia Thuretii* 567.  
*Scleroderma vulgare* 637.  
*Sclerotinia Fuckeliana*, Conidienträger und Schlauchfrucht 742.  
*Sclerotinia Vaccinii* 350.  
*Scolecoperis arborescens* STUR., Sorus 28.  
*Scolecoperis elegans* STRASSBURGER, Sorus 28 32.  
*Scolecoperis polymorpha* STUR., Sporangien 32.  
*Senftenbergia ophodermatica* STUR.  
*Septoria Atriplicis* Conidienfrucht 327.  
*Septosporium bifurcum* FRES. 290 302.  
*Sigillaria*, Sporangienähre, Sporen 84.  
*Sigillaria Defranciai* BRONG. 81.  
*Sigillaria Hexagona* BRONG. 81.  
*Sigillaria rimosa* GOODENBERG 82.  
*Sigillaria Saulii* BRONG. 81.  
*Sipillaria spinulosa* GERMAR 81, Querschnitt 87.  
*Sigillaria spinulosa* R., Horizontalschnitt des primären Holzes 88.  
*Sigillaria spinulosa* R. Längsschnitt aus dem primären und secundären Holze 88.  
*Sigillaria spinulosa* R., Dictyoxylon 89.  
*Sigillaria spinulosa* R., Tangentialschnitt durch die Peridermschicht der Rinde 90.  
*Sigillaria Voltzii* LESQUERREUX 80.  
*Sordaria Brefeldii*, Sporenschlauch 362.  
*Sordaria curvula* 359 362.  
*Sordaria decipiens*, Spore 362.  
*Sordaria minuta* 359, 362.  
*Sordaria pleiospora*, Schlauchspore 362.  
*Sorus, Sporangium* 28.  
*Spathulea* 735.  
*Sphaerobolus stellatus* 355.  
*Sporocarpion elegans* WILLIAMSON 52.  
*Sphaerotheca pannosa* 300.  
*Stachybotrys atra*, Entwicklung des Conidienstandes 310.  
*Stengel von Chara hispida*. 23.  
*Stereum hirsutum* 609.  
*Stigmaria ficoides* BRONG. 95.  
*Stigmaria ficoides* BRONG., Tangentialschnitt 93.  
*Stroma*, verschiedene Formen 320.  
*Stysanus Stemonitis*, Conidienbündel 317.  
*Syncephalis*, Klettermycel 285.  
*Thamnidium simplex* 358.  
*Thelephora laciniata* 609.

- Thlephora palmata* 609.  
*Thielavia basicola*, Conidienträger 367.  
*Tilletia Caries* 385.  
*Torula*, Bodensatz- und Kahmhautelemente 746.  
*Tolyposporium Junii* 679.  
*Traquaria Carruth* 52.  
*Tremella lutescens* 600.  
*Triphragmium echinatum*, Spore 367.  
*Tuber melanospermum* Schlauchfrucht 720. Querschnitt durch die Schlauchfrucht 720.  
*Tubercinia Trientalis* 679.  
*Tylostomma mammosum* 646.  
*Typhula variabilis* 613.  
*Uncinula bicornis* 337.  
*Uromyces Poae*, Mycel u. Haustorien 280.  
*Verpa digitaliformis* 735.  
*Verticillium albo-atrum*, Conidienstand 309.  
*Xylaria Hypoxylon*, Stroma mit Conidien und Schlauchfrüchten, 732.

## Namen- und Sach-Register.

- Abdrücke 14.  
 Abgüsse 14.  
*Abietes Linckii* 181.  
*Abrothallus microspermus* 545; *A. Smithii* 545 546.  
 Abschleuderung d. Fructificationsorgane 351.  
*Absidia capillata*, Zygosporangium 344; *A.*, Kletterorgane 283.  
*Acacia* 253; *A. disperma* 252; *A. microphylla* 252; *A. nebulosa* 252; *A. parschlugiana* 252.  
*Acanthostigma Peltigerae* 547.  
 Aceraceen 222.  
*Acerates* 264; *A. veterana* 264.  
*Acer acutolobatum* 226; *A. ambiguum* 225; *A. arcticum* 226; *A. Bolanderi* 225; *A. brachyphyllum* 225; *A. campestre* 225; *A. crassinervium* 225; *A. crenatifolium* 225; *A. decipiens* 225; *A. gracilescens* 226; *A. giganteum* 227; *A. indivisum* 226; *A. Jure naky* 226; *A. italum* 225; *A. laetum pliocenicum* 226; *A. lobatum* 226; *A. monspessulanum* 225; *A. narbonense* 226; *A. Nordenskiöldii* 225; *A. otopterix* 227; *A. palaeosaccharinum* 226; *A. pegasinum* 225; *A. pennsylvanicum* 226; *A. polymorphum* 225; *A. Pseudoplatanus* 225; *A. rhabdocladus* 224; *A. Sanctae Crucis* 225; *A. subpictum* 226; *A. tenuilobatum* 226; *A. trilobatum* 225; *A. villosus* 226.  
 Acetabularia 19 21.  
*Achlya* 564; Cellulinkörner 374. *A. polyandra* 334 541 565 566; *A. prolifera* 479 565; *A. racemosa* 541 566; *A. Sporangienstand* 334.  
*Achlyogeton entophyllum* 510; *A. rostratum* 510.  
*Achnanthes Bory* 18.  
*Achorion Schönleinii* 526; 751.  
*Achras Lycobroma* 261.  
*Acorus brachystachys* 203.  
*Acorus Calamus*, Krankheit 561.  
*Acoropsis minor* 203.  
*Acropteris* SCHENK 41.  
 Acrostichaceen 26.  
 Acrostrom 12.  
*Actiniopteris* 16; *A. peltata* 51.  
 Actinomorphie bei Conidien 304.  
*Actinomyces* 500 501 505 746; *A. Bovis* 523; *A. suis* 523; *A. hominum* 527.  
*Acremonium*, Conidienstand 308.  
*Acrostalagmus*, Wirtelige Conidienstände 308 313; *A. cinabarinus* 523.  
*Adenanthemum iteoïdes* 243.  
 Adenin 438.  
 Adiantides 42.  
 Aecidien 656.  
*Aecidium* 327; *A. Clematidis* 541; *A. columnare* 664; *A. Convallariae* 541 542; *A. elatinum* 506; *A. Nymphoides* 542; *A. Orchidearum* 542; *A. Pedicularis* 542; *A. Periclymeni* 542; *A. Pini*, forma corticola 667; *A. rubellum* 542.  
 Aeopfelsäure 399.  
 Äerophyten 496.  
 Aesculinen 222.  
*Aesculus Hippocastanum* 223; *A. macrostachya* 223; *A. palaeohippocastanum* 223; *A. salinarum* 223; *A. Ungerii* 223.  
 Aetheotesta 147.  
*Aethophyllum* 55 56; *A. stipulare* 188.  
 Agarioineen 623; Lichtentwickelung 465; Parasiten 550; *A.*, perennirende 552.  
 Agaricinsäure 410.  
 Agaricol 397.  
*Agaricus* 630; Abwerfen d. Sporen 353.  
 Agaricus-Arten, Diastase 448.  
*Agaricus*, Eintheilung 627; Geotropismus 478; Kerntheilung 379; Paraphysen 322; *A. acris*, Mannit 395; *A. (Telamonia) armillatus* 422; *A. atramentarius*, Mannit 396; *A. campestris* 496 631; Analyse 389; Aeopfelsäure 399; Aschenanalyse 387; Fumarsäure 398; Mannit 397; Zucker 392; *A. candescens* 466; *A. caperatus*, Analyse 389; *A. cirrhatus* 466; *A. Columbeta* 395; Diastase 448; *A. controversus*, Analyse 391; *A. cornucopia* 395; *A. deliciosus*, Analyse 391; *A. Emerici* 466; *A. Eryngii* 395; *A. excoriatus*, Analyse 389; *A. facifer* 466; *A. fusipes* 395; *A. Gardneri* 465; *A. igneus* 466; *A. illuminans* 465; *A. integer*, Fettsäure 400; *A. integer*, Mannit 397; *A. lacatus* 430; *A. Lampas* 466; *A. lateritius* 395; *A. lividus* 323; *A. longipes* 466; *A. melleus*, Analyse 389 391; Gallertbildung 370; Heliotropismus 476; Mycelstränge 292; *A. mutabilis*, Analyse 389; *A. noctilucens* 466; *A. olcarius* 465 466 467; *A. oreades*, Analyse 389; *A. phosphoreus* 465; *A. piperratus*, Analyse 391; Fumarsäure 398; Inosit 396; Mannit 395; *A. procerus*, Analyse 389; *A. Prometheus* 466; *A. Prunulus*, Analyse 389; Asche 390; *A. ruber* 434; *A.*, Analyse 391; *A. scyphoides* 395; *A.*, spectabilis, Farbstoffe 432; *A.*, Harz 370 412; *A. sulfureus*, Mycose 395; *A. theogalus*, Mannit 396; *A. tormentosus*, Fumarsäure 398; *A. torminosus*, Analyse 391; *A. tuberosus* 466; *A. ulmarius*, Analyse 389; *A.*, Asche 390; *A. volvaceus*, Mannit 395.  
 Agarythrin 434.  
 Aglaospora, Conidienfrucht 324.

- Ailanthus* 220.  
*Albertia* 170.  
*Albuminate* 436.  
*Allothopteris* 39 42 45; *A. aquilina* 45; *A. australis* 40; *A. longifolia* GEIN. 32; *A. polydactyla* SCARBOR 39.  
 Algen 16.  
 Algenpilze 271 276 275 552; Beziehung zu Algen 272; Membran 369.  
*Alisma* 207.  
 Alkaloide 433.  
 Alkoholgährung 459.  
 Allgemein-Myccosen 502.  
*Alnites* 210.  
*Alnus* 211.  
*Alsophilina Kaunitziana* 47.  
*Alternaria* 384; -Conidien 305.  
*Amanita bulbosa* Alkaloid 434; *A. caesarea*, Mycose 395; *A. muscaria* 632; *A. muscaria* Farbstoff 424; *A. muscaria*, Fumarsäure 398, Propionsäure 399; *A. muscaria*, Muscarin 433; Mycose 395; Lichesterinsäure 405; *A. pantherina*, Alkaloid 434; Cholin 436; Farbstoff 419; *A. phalloides* 632.  
*Ameisensäure* 399 490.  
*Amelanchier* 248.  
 Amentaceen 210.  
*Amesoneuron* 205.  
*Amoebochytrium rhizidioides*, Kerne 377 378.  
 Amoeboidität 372.  
*Amomocarpum* 206.  
 Ammoniak-Ausscheidung 455.  
*Amorphophallus* 205.  
*Ampelopsis tertiaria* 232.  
*Amphisphaeria ventosaria* 546.  
*Amphitetras EHRENB.* 19.  
*Amyelon radicans* 192.  
*Amygdalus* 251.  
 Amyrideen 221.  
 Anacardiaceen 219 220.  
*Anachoropteris Corda* 35; *A.* 44 45 50.  
 Analysen 391.  
 Anastomosen 11.  
 Anastomosen 386; am Mycel 573.  
*Ancimia* 27.  
*Ancistrophyllum* 79 91 98 99; *A. stigmariiforme* 98.  
*Ancylisteen* 562 569; Mycel 297; Sporangien 334.  
*Andriania* 38; *A. baruthina* 38.  
*Androgyne Nebenäste* 564.  
*Andromeda brachysepalis* 258; *A. ericoides* 258; *A. Göppertii* 258; *A. imbricata* 258; *A. narbonnensis* 259; *A. polifolia* 258; *A. polytricha* 258; *A. primaeva* 258; *A. protogaea* 258 259; *A. revoluta* 258 259; *A. saportana* 258.  
*Androstachys* 35.  
*Androstrobus* 150; *A. Balduini* 150.  
*Angelica sylvestris* 234.  
*Angiopteridium* 42.  
*Angiopteris* 25 29 30; *A. Münsteri* SCHENK 31.  
 Angiospermen 200.  
 Anguillula-Krankheit 754.  
 Anhängsel der Conidien 306; *A. der Peritheciën* 365; *A. der Schlauchsporen* 360.  
*Anisophyllum* 214 239.  
*Anixia truncigena*, Rhizoiden 339.  
 Annuelle Pilze 551.  
*Annularia* 125 126; *A. brevifolia* 129 136 139; *A. longifolia* 129 131 132 139; *A. radiata* 125 127 137 139; *A. ramosa* 129; *A. sphenophylloides* 129 133 139.  
*Anomorrhoea EICHW.* 46.  
 Anomozamites 150.  
 Anonaceen 216.  
 Anotopteris 42.  
 Antheridien 562.  
 Antheridium 334 336.  
*Anthina flammea*, Cellulosehaut 369; *A. pallida*, Cellulosehaut 369; *A. purpurea*, Cellulosehaut 369.  
 Antholites 269.  
*Antholithus* 269; *A. paniculatus* 168; *A. Schmidianus* 168.  
*Antidesma Maximowiczii* 232; *A. japonicum* 232.  
*Apeiba* 218.  
*Apeibopsis* 218.  
*Aphanomyces* 541 564.  
*Aphlebia* 25.  
*Aphlebia* 24.  
*Aphlebiocarpus STUR.* 33 34; *A. Schützei* 34.  
*Aphrodisiacum* 653.  
*Aphylostachys Jugleriana* 135.  
 Apocynaceen 264.  
*Apocynophyllum* 264.  
*Apodya brachynema* 541.  
*Apogamie* 334; *A. bei Saprolegnieen* 563 565.  
*Aporoxylon primigenium* 161.  
 Apothecium, Begriff 337.  
 Appressorium 282.  
*Apus* 614.  
 Aquifoliaceen 227.  
*Aralia* 234; *A. Hercules* 235; *A. palaeocarpa* 234.  
 Araliaceen 233.  
*Araliophyllum* 235.  
*Araucaria Brodiaei* 171; *A. Hudestoni* 171; *A. Phillipsii* 171; *A. Falsani* 171; *A. microphylla* 171; *A. Moreauana* 171; *A. Nordenskiöldii* 171; *A. sphaerocarpa* 171; *A. Sternbergi* 171.  
 Araucariaceen 170.  
*Araucarioxylon* 143; *A. Heerii* 162; *A. medullosum* 142 143; *A. Richterii* 161 162; *A. Schleinitzii* 162.  
*Araucarites carbonarius* 87; *A. spiciformis* 35; *A. Ungerii* 161.  
*Arbutus* 259.  
*Arceuthobium* 257.  
*Archaeocalamites* 120 124 137; *A. radiatus* 121 126.  
*Arctopodium* 58; *A. insigne* 58; *A. radiatum* 58.  
*Arctostaphylos Uva ursi* 259.  
*Area Celsi* 527.  
 Aristolochiaceen 258.  
*Armillaria* 631.  
*Armillaria mellea* 630; Phosphoreszenz 465.  
 Aromatische Säuren 401.  
 Arthrinium, Conidienbildung 304; *A. caricicola* Conidienstände 308; zygomorphe Conidien 304.  
*Arthrobotrys oligospora* 287 444 507 510 532 754; Conidienstand 308; Ferment 450.  
*Arthropycus* 17.  
*Arthropitys* 106 108; *A. augustodunense* 119; *A. bistriata* 108 110 114 116 118; *A. lineata* 114; *A. medullata* 108.  
*Arthrostigma* 99; *A. gracile* 99.  
*Arthrotaxis* 173; *A. selaginoides* 176.  
*Arthrotaxites* 170 176.  
 Artocarpeen 213.  
 Artocarpus 213.  
 Arundo Göpperti 206.  
 Aschenbestandtheile 387.  
 Asci 679.  
 Asclepiadeen 264.  
 Asclepias 264.  
 Ascoboleen, Conidienbildung 304. Fettfarbstoff 417; Paraphysen 339; *A. Sporenverkeittung* 361.  
*Ascobolus*, Farbstoffe 433 497; *Heliotropismus* 476; Sporenanhänge 368; *A. furfuraceus* 740; freie Zellbildung 381; *A. immersus*, Sporenverankerung 361; *A. pulcherrimus* 740; Fettfarbstoff 416; Ejaculation 361; Gemmen 346.  
*Ascodesmis nigricans* 737.  
 Ascogon 340 680.  
 Ascomyces endogenus, Kerntheilung 379.  
 Ascomyceten 678; Conidienfrüchte 324; Ejaculation 357; Feinde 543; Sporangienfrucht 336; Sprossung 277; Sporangium 332; Stroma 319; Zellbildung in Schläuchen 381.  
*Ascophanus aurora* 417; *A. Coemansii* 417; *A. Holmskiöldii* 368; *A. carneus* 417; *A. subfuscus* 417.

- Ascosporen 331.  
 Ascotricha chartarum 722; A. Conidienträger 339; Conidienstand 313 314 316; Sporenentleerung 364.  
 Ascus 331.  
 Ascusfrucht, Bau 336.  
 Aspergillen 712.  
 Aspergillus 494 495 500 505 551 713; Fermente 451; A. candidus 522; A. flavescens 533; A. flavus 488 528 533 715; A. fumigatus 488 520 521 522 528 713; A. glaucus 520 528 714; Asche 390; dolderig Conidienstand 308; Diastase 448; A. Harz 452; Eiweiss 438; A.-Mycosen 502 520 - 522 524 528; A. nidulans 715; A. niger, Diastase 448; Invertin 448; Weinsäurespaltung 464; A. niger 521 528 715; A. ochraceus 715; A. Oryzae, Diastase 448; Gährung 459; A. repens 528; A. subfuscus 524 525; A. sulfureus 314 717; A., Temperatur 472.  
 Aspidiaria 61 63.  
 Aspidophyllum 214.  
 Asplenites alethopteroides ETING. 32.  
 Asplenium 26 43.  
 Asterotheca GÖPP. 32.  
 Asterochlaena Cottai 49 50.  
 Asterophyllites 101 126; A. capillaceus 127; A. equisetiformis 136; A. grandis 137; A. radiata 127; A. spaniophyllus 137; A. striatus 134.  
 Asterophyllum 127.  
 Asteropteris noveboracensis 50.  
 Asterosporium Hoffmanni, Conidien 306.  
 Asterotheca 41; A. PRESL. 32; A. Sternbergii STUR. 28.  
 Astromyelon 115 118; A. augustodunense 119; A. dadoxylum 119; A. Williamsonis 118 119.  
 Astronium 221.  
 Atavismus 332.  
 Athmung 456.  
 Atranorsäure 406.  
 Auricularia 598; A. mesenterica 598.  
 Auriculariaceen 598.  
 Ausscheidungstoffe 446.  
 Aussenhaut = Exosporium.  
 Austrocknung 487.  
 Autöische Uredineen 657.  
 Auxosporen 17.  
 Azalea procumbens 259; A. 259.  
 Bacidia muscorum 430.  
 Bacillariaceen 17.  
 Bactridium acutum 543; B. Helvellae 543.  
 Bactryllum 19.  
 Baeomyces roseus, Fettfarbstoff 417.  
 Baiera Czekanowskiana 168; B. digitata 166; B. Münsteriana 165 168.  
 Bambusium 201 206; B. lugdunense 206.  
 Banisteria gigantea 227; B. haeringiana 227; B. japonica 227.  
 Basidiobildung 314.  
 Basidiobolus ranarum, Kerne 377.  
 Basidiomyceten 594; B. Conidienlager 318; Feinde 549; Clycogen 393; Paraphysen 323; perennirende 552; Sporentüpfel 366; Spritzmechanismus 353; Sprossung 277 278.  
 Basidiophora entospora 334.  
 Bathypetris EICHW. 46.  
 Bauchpilze s. Gastromyceten; B., Gallertbildung 369; B., perennirende 552.  
 Beania gracilis 150.  
 Becherpilze, Haftorgane 283.  
 Befruchtungsschlauch 334; 563.  
 Belangera 241.  
 Belemnopteris 42.  
 Bennettites 151 152 154; B. Gibsonianus 153; B. maximus 155; B. Peacheanus 155; B. portlandicus 153 155; B. Saxbyanus 155; B. Trigeri 155.  
 Berberidaceen 215.  
 Berberis 215.  
 Berchemia 229; B. multinervis 230; B. volubilis 230.  
 Berendtia primuloïdes 260; B. rotata 260.  
 Bergeria 60 61 62 69 83.  
 Bernsteinsäure 399.  
 Bertia lichenicola de Not. 547.  
 Berwynia 59 60.  
 Betula 211; B. nana 250; B. salzhauseensis 210.  
 Bewegung mechanische, Einfluss 473.  
 Bewegungserscheinungen 474.  
 Biatora lucida Ach. 403; B. turgidula 429.  
 Bidentites antiquus 268.  
 Biddulphia GRAY 19.  
 Bienne Pilze 551.  
 Bierhefe s. Saccharomyces.  
 Bignonia 266.  
 Bignoniaceen 265.  
 Bignoniophyllum 266.  
 Bilimbia melaena 429.  
 Billardieritis longistylus 228.  
 Binnenzellen der Mycelfäden 273.  
 Biota borealis 169.  
 Blattpolstergefässdrüsen 61 62.  
 Blätter mit bogenläufigen Leitbündeln 12; B., einnervig 12; B. mit fächerförmigem Leitbündelverlauf 13; B. mit strahligem Leitbündelverlauf 12; B. parallelnervig 12.  
 Blätterschwämme s. Agaricineen.  
 Blechnum 43; B. Göpperti 43.  
 Blutreizker s. Lactarius deliciosus.  
 Bolbopodium 151.  
 Boletsäure 399.  
 Boletus-Arten, Aschenanalyse 387.  
 Geotropismus 478; B. aurantiacus, Analyse 391; B. aureus 448; B. bovinus, Analyse 389; B. edulis 550 622; Analyse 389 390 391; Maninit 397; B. elegans, Analyse 389; B. granulatus, Analyse 389; B. luridus, Alkaloid 434; Farbstoff 419; Äther. Oel 409, Cholin 436; B. luteus, Analyse 389 391; B. scaber 550; Analyse 391; Farbstoff 420; B. subtomentosus, Analyse 391 550; B. viscidus 399.  
 Bombaceen 217.  
 Bombax sepultiflorum 218.  
 Bornia Enosti 126; B. radiata 120.  
 Bothrodendron 82; B. LIND 64; B. punctatum 64.  
 Botrychium 27 37.  
 Botryomyces 524.  
 Botryopterideen 35.  
 Botrytis Bassiana 502 515 517 728; B. Bassii 543; B. cinerea 469 741; Keimtemperatur 471; Geotropismus 480; B. tenella 518.  
 Bovista 552 634 638; Capillitium 368; Oxalsäure 398; B. nigrescens, Verholzung 371; 640; B. plumbea 640; B. plumbea, Alkaloid 434; B. plumbea, Verholzung 371; B. tunicata, Verholzung 371.  
 Bowenia spectabilis Hook. 10.  
 Bowmannites cambrensis 135 140; B. germanicus 135.  
 Brachidodron 12.  
 Brachyphyllum 176; B. Desnoyersii 177; B. gracile 177 181; B. insigne 177; B. Jauberti 177; B. mammillaris 177; B. Moreauanum 177; B. Münsteri 174.  
 Brachypuccinia 659 661.  
 Brachyruomyces 661.  
 Brandpilze, Gallertbildung 369. B., Sprossung 277; Haustorien 281; Brandpilze s. Ustilagineen.  
 Briardina 21.  
 Bromelia 203.  
 Bromeliaceen 203.  
 Bruckmannia 129; B. Decaisneana 132 133; B. Grand' Eury

- 132 133 137; *B. tuberculata* 132.  
 Brückenspilze s. Zygomyceten 341 582.  
 Brückensporen s. Zygosporien 341.  
 Brutzellen s. Gemmen.  
 Bryinen 23.  
*Bryon crispatum* 138.  
*Bryopogon sarmentosum* Ach. 403.  
*Bucklandia* 151.  
*Bulbosin* 434.  
 Bulgaria, Gallertbildung 370; *B. inquinans*, Sprossung 277.  
*Bumelia Plejadum* 261.  
*Bursaria radobojana* 227.  
*Butomus* 207.  
 Büttneriaceen 217.  
 Buxen 232.  
*Buxus sempervirens* 232.  
*Caoma* 666; *C. Ribesii* 667.  
*Caesalpinia* 254.  
 Caesalpiniaceen 251.  
*Caesalpinites* 252.  
 Calamarieen 106.  
*Calamitea striata* 110; *C. bistrata* 108.  
 Calamites 54 55 106; *C. alternans* 127; *C. approximata* 125; *C. approximatus* 116 117; *C. Beyrichii* 126; *C. Cisti* 118; *C. laticostatus* 120; *C. multiramis* 123; *C. ostravienis* 121 126; *C. ramifer* 125; *C. ramosus* 127; *C. Suckowii* 123; *C. transitionis* 126; *C. tripartita* 125; *C. verticillatus* 125.  
*Calamitina* 124; *C. varians* 125.  
*Calamodendron* 108 110 114; *C. aequale* 113; *C. Arthropithys* 119; *C. cannaeformis* 121; *C. Cistii* 121; *C. commune* 131; *C. multiramis* 121; *C. cruciatus* 121; *C. punctatum* 114; *C. ramosus* 121; *C. striatum* 112; *C. Suckowii* 121.  
*Calamoides* 127.  
*Calamophyllites* 125.  
*Calamopteris* 45.  
*Calamostachys* 130; *C. Binneyana* 131 137 138; *C. calathifera* 129; *C. Decaisnei* 130; *C. elongata* 134; *C. germanica* 132; *C. Grand Euryi* 130; *C. longifolia* 132 140; *C. Ludwigii* 130 131; *C. nana* 132; *C. paniculata* 132 140; *C. ramosa* 125 129; *C. Solmsii* 132; *C. superba* 131 133; *C. tuberculata* 127; *C. typica* 131.  
*Calamoxyrinx* 45.  
*Calathiops* 183.  
*Calcisphaera* 53.  
*Callicoma* 241.  
*Callipteridium* 42.  
*Callipteris* 42.  
*Callistomorphum* 247.  
*Callitris Brongiartii* 169; *C. curta* 169; *C. Ettinghauseni* 169.  
*Calocera* 601; *C. viscosa*, Lipochrom 415.  
*Calocladia*, Fruchtanfänge 337.  
*Calonectria Massariae* 544; *C. cerea* 544.  
*Calophyllum* 217.  
*Calycanthus* 215.  
*Calycin* 407.  
*Calycium chrysocephalum*, *Calycin* 407.  
*Calymmotheca* ZEILLER 40; *C. STUR* 40.  
*Calypsotheca* 655; *C. Goppertiana* 505 552 653 657 658 664; *C. Zwischenzellen* 349; *C. Conidienlager* 319.  
*Cambodia-Säure* 412.  
 Camptodron 11.  
*Camptophyllum SCHIMPERI* 180.  
*Camptopteris* 42.  
*Campylodiscus EHRENB.* 18.  
*Campylopus* 23.  
 Cannabineen 213.  
*Cannophyllites* 183.  
*Cannophyllites* 206; *C. Virletii* 183.  
*Cantharellus* 623 625 s. 550; *C. cibarius*, Abwerfen der Sporen 353; Analyse 389 391; Athmung 457; Essigsäure 399; Fumarsäure 398; Mannit 395.  
*Capillitium*, 634; Verholzung 371.  
 Carbonsäure 490.  
*Cardiocrarpum anomalum* 147.  
*Cardiocrarpus* 147; *C. orbicularis* 185; *C. sclerotesta* 147; *C. augustodunensis* 147.  
*Cardiopteris* 42; *C. Kutorgae* 205; *C. polymorpha* 120.  
*Carex* 206.  
*Carpantholites Berendtianus* 258.  
*Carpinus* 211.  
*Carpolithes* 268.  
*Carpolithus spicatus* 99.  
*Carya* 211.  
*Cassia* 253 254.  
*Cassiope lycopodioides* 258.  
*Castanea* 211.  
*Casuarina Padangiana* 210.  
*Casuarineen* 210.  
*Catalpa crassifolia* 266.  
*Catenaria Anguillulae* 510.  
*Caulerpa* 58.  
*Caulerpites* 177.  
*Caulinia* 203.  
*Caulinites* 201 203.  
*Caulomorpha* 201.  
*Caulopteris* CORDA 46; *C. LINDL.* et HURT. 47; *C. Cottaiana* 47.  
*Caulopteris gracilis* 93.  
*Ceanothus* 229; *C. ebuloides* 229.  
 Cedrelaceen 221.  
*Cedro xylon* 162 163; *C. Braunianum* 163; *C. jurassicum* 163; *C. pertinax* 163; *C. Withamii* 163.  
*Cedrus Deodara* 181.  
*Celastrus* 228.  
 Celastraceen 227.  
*Celastrorhynchium* 228.  
*Celidium insitivum* 546; *C. varium* 547.  
 Cellule adherente 555.  
 Cellulinkörner 373 569.  
 Cellulose 392; *C.-Membran* 369.  
 Celtideen 212.  
*Celtis Hyperionis* 213.  
 Cembra 182.  
*Cenangium Ulmi* 743.  
*Centrospermen* 214.  
*Cephalotaxites* 167.  
*Cephalothecium* 348; *Basidie* 314; *C. roseum* 542; *Conidien* 305; *Conidienstand* 308.  
*Ceratopetalum gummiferum* 241; *C. haeringianum* 241.  
*Ceratophyllum* 406.  
*Ceratophyllum demersum* 244.  
*Ceratostrobilus* 173.  
*Cerbera* 264.  
*Cercidospira Ulothii* 547.  
*Cercis* 253 254; *C. inaequalis* 253; *C. Liliquastrum* 253.  
*Cetraria islandica*, *Cetrarin* 404; *C. Lichenin* 393; *C. Lichesterinsäure* 405.  
*Cetrarin* 404.  
*Cetrarsäure* 404.  
 Cetylalkohol 397.  
*Chaeromyces maeandriiformis* 545.  
*Chaerophyllum* 233.  
 Chaetocladiaceen 506 589.  
*Chaetocladium* 499 500; *C. Brefeldii* 540; *C. elegans*, *Krysalloide* 373; *C. Jonesii* 539 590; *C. Jonesii*, Kerne 378; *Haustorium* 286; *Zygosporien* 341 344.  
 Chaetomium-Arten 483; *C. bostrychodes* 338; *C. fimeti*, Fruchtanfänge 365; *C. fimeti*, Haare 338; *C. Gemmen* 346; *C. Haarbildung* 338; *C. Kunzeana* 338 725; *C. Kunzeana*, Harz 451; *C. murorum* 338; *C. Mycelstränge* 292; *C. Oxalsäure* 398; *C. pannosum* 338; *C. Paraphysen* 340; *C. Periphysen* 339; *C. Schlauchfrucht* 337; *C. Sexualität* 341; *C. spirale* 338; *C. Sporenentleerung* 364; *C. Sterigmen* 316.  
*Chaetosphaera innumera*, *Conidienträger* 339.  
*Chaetostylum Fresenii*, *Krysalloide* 373.  
*Chalara* 277.  
*Chamaecypaxis europaea* 169.  
*Chamaerops* 204 205.  
*Chara* S. 23; *C. Bleicheri* SAP. 23; *C. hispida* L. 23; *C. Jaccardi* HEER 23.

- Characeen 23.  
 Cheilanthes 43.  
 Cheirolepis Escheri 174.  
 Chelopteris Corda 46.  
 Chenopodiaceen 214.  
 Chionanthus 264.  
 Chiropteris digitata 51.  
 Chitonomyces melanurus 517.  
 Chlamydosporen s. Gemmen.  
 Cholesterin 436.  
 Cholin 436.  
 Chorionopteris gleichenioides 40.  
 Chromogene 432 452.  
 Chrysomyxa albida 393; C. Ledi 657 667; C. Rhododendri 667.  
 Chrysophansäure 401.  
 Chytridiaceen 278 499 506 510 553 562; Cilien 372; Ferment 449; Mycel 296; Oxalsäure 398; Parasitismus 508 509; Schwärmer 372.  
 Chytridium endogaeum 510; C. Olla 501 503; C. Olla, Mycel 297; C. Olla, Sporenentleerung 357; C. vorax 477; C. Uredinis 542.  
 Cicinnobolus Cesatii 324 327 544; C. Cesatii, Conidienfrucht 329.  
 Cilien 331 372.  
 Cinchonidium 266.  
 Cingularia 139; C. typica 127 138.  
 Cinnamomum lanceolatum 216 246; C. prototypum 216; C. Rossmässleri 216; C. Scheuchzeri 216; C. Felixii 216.  
 Cissites 231.  
 Cissus 231.  
 Cistifloren 217.  
 Cistinoecarpum 217.  
 Citronensäure 399.  
 Cladochytrien 561.  
 Cladochytrium 561; C. tenue 561; C. polystomum 561.  
 Cladonia coccifera, Farbstoff 428.  
 C. digitata Hoffm. 403; Flechtensäure 403; C. macilenta 403; C. rangiferina, Everssäure 404; C. rangiferina, Flechtensäuren 406; C. rangiferina, Usninsäure 403; C. uncinata 403.  
 Cladophoreen, Krankheit 570.  
 Cladosporium aecidii colum 542; C. Fumago, Fett 376; C. herbarum 487 753; C. herbarum, Conidienstände 303; C. fungorum 549.  
 Cladoxyleae 68.  
 Cladoxylon 58; C. dubium 46 58; C. mirabile 50 58.  
 Cladrastis 253.  
 Clathraria 81; C. Lyelli 152.  
 Clathropodium foratum 153.  
 Clathropteris Brongn. 38; C. Münsteriana 39; C. witbyensis NATH. 39.  
 Clavaria 612; C. abietina 497; C. Botrytis 612; C. Botrytis, Analyse 389; C. coralloides, Mannit 396; C. crocea, Inosit 396; C. fennica 424; C. flava, Analyse 389; C. flava, Mannit 396; C. fuliginea 549; C. grisea 549; C. juncea, Cellulosehaut 369; Clavarien 322 612; C. cristata 549; C. Ligula 549; C. rugosa 549; C. Sclerotienbau 291; C. setacea 549.  
 Clavarien Feinde 549.  
 Claviceps 500; C., Ameisensäure 399; C., Heliotropismus 476.  
 C. microcephala 470 544; C. microcephala, Farbstoffe 430; C. nigricans, Farbstoffe 430; C. Paraphysen 340; C. purpurea 479 544 729; C. purpurea, Alkaloide 435; C. purpurea, Austrocknung 489; C. purpurea, Cholesterin 436; Farbstoffe 430; Mycose 395; Zuckerausscheidung 454; Sphaecelinsäure 400; Scleromucin 394; C. purpurea, Sclerotien 288; Sclerotien, Asche 390; Sclerotien, Fett 408; Sclerotium, Milchsäure 399.  
 Clavija 260.  
 Cleistocarpe Schlauchfrucht 336.  
 Clematis Sibiriakoffii 216.  
 Clerodendron latifolium 265.  
 Clerodendron serratifolium 265.  
 Clethra arborea 260; C. helvetica 259; C. Berendtii 258.  
 Clitocybe metachroa 626; C. nebularis 393.  
 Clusiaceen 217.  
 Cocconeis Ehrh. 18.  
 Cocculites Kanii 215.  
 Coccus latifolius 215.  
 Codonospermum 147.  
 Coleosporium 655; C. Euphrasiae 658; C., Farbstoff 427 431; C. Gallertbildung 369; C. Senecionis 542 654 657 667.  
 Collybia conigena 626; C. maculata 626; C. racemosa 626; C. tuberosa 550 626; C. velutipes 626.  
 Columniferen 217.  
 Colutea 253.  
 Combinationen der Conidienstände 312.  
 Combretaceen 245.  
 Combretum europaeum 245.  
 Commelinites dichorisandroides 203.  
 Conchophyllum Richthofenii 167.  
 Condylites squamatus 176.  
 Confervites 16.  
 Conida clemens 547.  
 Conidien-Anhängsel 306.  
 Conidien, Form und Bau 304.  
 Conidienbildung 299; C. durch Abschnürung 299; C. basipetale 301; C. basifugale 303; C. laterale 299 304; C. terminale 299 304; C. durch Sperrung 303.  
 Conidienbündel 316.  
 Conidienfructification 299.  
 Conidienfrüchte, Bau 324; Entleerung 364; Entwicklung 328.  
 Conidien, Fusion 385.  
 Conidienketten 301.  
 Conidienlager 318; stromatische 321.  
 Conidien, mauerförmige 305; keimungsunfähige 332.  
 Conidien, Sculptur 306.  
 Conidienstände 307; monopodiale 308; zusammengesetzte 312.  
 Conidienstand, sympodialer 311.  
 Conidien, Teilung 382.  
 Conidienträger als Fruchtanhänge 339; Conidienträger, fädige 306.  
 Conidiobolus utriculosus 592.  
 Coniferen 160.  
 Coniferin 371 433.  
 Coniosporium Physicae 547.  
 Coniopteris Brong. 41.  
 Conjugaten-Schmarotzer 571.  
 Connaraceen 221.  
 Connaracanthium roureoides 222.  
 Conostoma 147.  
 Convallarites 55.  
 Copaifera 254; C. Kymeana 252; C. radobojana 252.  
 Coprini 627.  
 Coprinus 551 625 628; C., Abwerfender Sporen 353; C.-Arten, Heliotropismus 476; C. ephemeroide 626; C. ephemerus 470 626; C., Hydrotropismus 478; C. lagopus 470 625 626 628; C. lagopus, Luftdruck 474; C., Mycelstränge 292; C. niveus 626; C. nycthemerus 626; C., Paraphysen 322 323; C. plicatilis 626; C. Sclerotien 288; C. stercorarius 488 469 628; C. stercorarius, Peptonisierung 449; C. stercorarius, Sclerotien 289; C. Tüpfel 366; C. Wasser-Ausscheidung 456.  
 Coprolepa, Sporenverkeftung 361.  
 Copulation 560.  
 Copulationszellen 341.  
 Cordiaianthus anomalus 146; C. Grand'Euryi 145 146; C. Lacattii 145; C. Lindleyi 146; C. Peu-

- joni 145; C. Saportanus 145;  
 C. subglomeratus 145; C. Wil-  
 liamsoni 145 146; C. Zeileri  
 145 146.  
 Cordaiteen 141.  
 Cordaites 144; C. angustifolia  
 142; C. crassus 144; C. du-  
 plicinervis 144; C. microstachys  
 142; C. tenuistriatus 144.  
 Cordalia 541; C. persicina 541  
 542.  
 Cordyceps 498 500 503 518 551;  
 C. capitata 544; C. coccigena  
 513; C. Ditmari 518; C. en-  
 tomorrhiza 518; C. Ferment  
 450; C. formicivora 518; C.  
 Helopis 517; C. militaris 514  
 515 516 727; C. ophioglos-  
 soides 544; C. Robertsii 516;  
 C. sphecephila 518; C. Sphin-  
 gum 515; C. unilateralis 518.  
 Coremium 317 717.  
 Coriaria lanceolata 222; C. lon-  
 gaeva 222; C. myrtifolia 222;  
 C. loclensis 222.  
 Coriariaceen 221.  
 Cornaceen 233 236.  
 Cornus Emmonsii 236; C. For-  
 steri 236; C. hyperborea 236;  
 C. Kelloggii 236; C. macro-  
 phylla 236; C. orbifera 236;  
 C. ovalis 236; C. rhamnifolia  
 236; C. Studeri 236.  
 Cornutin 435.  
 Corticium amorphum 323.  
 Cortinari (Inolama) Bulliardi  
 420; C. Bulliardi, Mycelstränge  
 296; C. centrifugum 608;  
 C. cinnamomeus 323; C. cin-  
 namomeus, Farbstoffe 433; C.  
 cinnamomeus, Harz 445; C.  
 comedens 549; C. laeve 549;  
 C. Paraphysen 322 323; C.  
 polygonium 549; C. violacea-  
 lividum 409; C. violaceus 430.  
 Corylopsis 240.  
 Corylus 211; C. elegans 240.  
 Coscinodiscus EHRENB. 18.  
 Coscinium fenestratum 215.  
 Cotoneaster 249.  
 Craspedodron 11.  
 Crataegus Pyracantha 248; C.  
 palaeopyracantha 248.  
 Craterellus cornucopioides 611.  
 Credneriaceen 214.  
 Credneria rhomboidea 239.  
 Crematopteris 42.  
 Cronartium 654; C. asclepiadeum  
 667; Cronartium ribicola 667.  
 Crossotheca ZEILLER 40; C. Cre-  
 pini Z. 40; C. asteroides Z.  
 40.  
 Crouania 551.  
 Crucibulum 648; C. vulgare 648.  
 Cryptomeria japonica 173; C.  
 Sternbergi 173.  
 Ctenis 42.  
 Ctenomyces 681; C. serratus 710.  
 Ctenophyllum 150 151; C. Brau-  
 nianum 151.  
 Ctenopteris 42.  
 Cucumites 218.  
 Cucurbitaria, Conidienfrucht 324.  
 C., Ejaculation 364; C. ele-  
 gans 544; C. elongata, Coni-  
 dienfrucht 330; C. Platani,  
 Conidienfrucht 330.  
 Cunninghamia 10; C. elegans 170.  
 Cunninghamites squamosus 173.  
 Cunonia capensis 241.  
 Cunonieen 238.  
 Cupania 223.  
 Cupanites 223.  
 Cupanoides 223.  
 Cupressinites curtus 169.  
 Cupressinoxylon 163.  
 Cupressoxylon 163.  
 Cupressus Pritchardi 170.  
 Cussonia polydrys 235.  
 Cuticularisierung 371.  
 Cyathea 25.  
 Cyatheaceen 26.  
 Cyathocarpus eucarpus 32.  
 Cycadeen 148.  
 Cycadites 148 151.  
 Cycadites Blandfordianus 148; C.  
 confertus 148; C. cutchensis  
 148; C. Delessei 148; C. gy-  
 rosus 148; C. Henocquei 148;  
 C. Lorteti 148; C. Moreau-  
 anus 148; C. rajmahalensis 148;  
 C. rectangularis 148; C. Rö-  
 meri 148; C. pectinatus 148;  
 C. Stenstrupi 148; C. taxodi-  
 nus 148; C. zamioides 148.  
 Cycadoidea macrophylla 153; C.  
 microphylla 153.  
 Cycadolepis 151.  
 Cycadopteris Zigno 41; C. Brau-  
 niana ZIGNO. 41.  
 Cycadorhachis 151.  
 Cycadoxylon Freymyi 152.  
 Cycas circinalis 148; C. revoluta  
 148.  
 Cyclocladia 67.  
 Cyclopitys Heerii 172; C. Nor-  
 denskjöldi 172.  
 Cyclopteris 25 42 160 182  
 Cyclostigma 99; C. australe 99;  
 C. densifolium 99; C. Giff-  
 ithii 99; C. hercynicum 99;  
 C. Kiltorkense 99; C. minu-  
 tum 99; C. osnabrugense 99.  
 Cydonia antiquorum 249; C.  
 chloranthoides 249.  
 Cyliodropodium liasinum 152.  
 Cymopolia LAMX. 20 21; C. bar-  
 bata 20.  
 Cyparissidium minimum 175.  
 Cyperites 206.  
 Cyperus 206.  
 Cyphella digitalis 611.  
 Cypselites 268.  
 Cystiden 323; C., biologische  
 Bedeutung 323.  
 Cystoseira AG. 22.  
 Cystoseirites UNGER 22.  
 Cystopus 576; C. Bliti 578; C.  
 candidus 471 500 502 503  
 505 577; C. candidus, Be-  
 fruchtungsschlauch 336; C.  
 candidus, Tüpfel 366; C., Coni-  
 dien 351; C., Conidienbil-  
 dung 302; C., Conidienlager  
 319; C. cubicus 578; C.,  
 Haustorien 279; C., Sporan-  
 gienlager 336; C. Portulacae  
 578; C. spinulosus 578; C.,  
 Sporangien 332.  
 Cytisaceen 746.  
 Cytisus 252 253 254; C. Czeka-  
 nowskia 166 168.  
 Cytoplasma s. Plasma.  
 Cyttaria Harioti und Darwinii 394.  
 Dacrymitra 601.  
 Dacrymyces stillatus, Lipochrom  
 415.  
 Dacryomyces deliquescens 603.  
 Dacryomyceten 601.  
 Dactylium 348; D. fumosum,  
 Gemmen 347; D. oogenum 523.  
 Dactylopora crua CARP. 20.  
 Dactylothea ZEIL. 29.  
 Dadoxylon 162; D. antiquius  
 165; D. annulatum 165; D.  
 Hallii 165; D. materiarum  
 165; D. Newberryi 165; D.  
 Oldhamium 195; D. proto-  
 pityoides 143; D. Quandogia-  
 num 143.  
 Daedala 623 625; D. suaveo-  
 lens 409; D. quercina 623.  
 Dalbergia 254.  
 Dammar 10; D. albens 170;  
 D. crassipes 170.  
 Dammarites 170; D. albens 151;  
 D. crassipes 170.  
 Danaea 25 34 35.  
 Danaeites 35; D. asplenioides  
 34; D. Brongniarti ZIGNO 34;  
 D. Heerii ZIGNO 34; D. sa-  
 repontana STUR 34 35.  
 Danaeopsis marantacea HEER 34.  
 Daphnaceen 254.  
 Darluca Filum 542.  
 Dasycladeen 19.  
 Dasyscypha bicolor, Fettfarbstoff  
 416.  
 Dauerconidien 306.  
 Dauersporen 669 670.  
 Dauerzustände 344.  
 Davalliaceen 26.  
 Debeya 235.  
 Decaisnella MUN. CHALM 20.  
 Dechenia Römeri 79.  
 Degeneration, fettige 506.  
 Dematium pullulans 750; Coni-  
 dienbildung 316; Fettbildung  
 376; Gemmen 347; Spross-  
 ung 278.

- Depazea, Conidienfrucht 327.  
 Dermatea cerasi 743.  
 Dermatophyllites 233.  
 Dermis 627.  
 Desmidiaceen, Krankheit 570.  
 Desmopteris 31.  
 Deutzia divaricata 242; D. scabra 242; Deutzia tertiaria 242.  
 Dewalquea 235; D. 216.  
 Diacalpe 40.  
 Diachaenites 234.  
 Diaphragmen 54.  
 Diaporthe 551.  
 Diastase 448.  
 Diatomeen, Krankheit 570.  
 Diatomin 17.  
 Diatrype 551; D. Stigma 544; D., Stroma 319.  
 Diatrypeen, Stroma 319.  
 Diatrypella favacea 544; D. Stroma 319.  
 Dicalamophyllites Altendorfense 180.  
 Dichasium 311.  
 Dichoneuron Hookeri 205.  
 Dichopteris ZIGNO 41.  
 Dichotomie 334.  
 Dicksoniites Plukenetii 40.  
 Dicotylen 207.  
 Dicranophyllum gallicum 166; D. robustum 166; D. striatum 166.  
 Dictamnus fraxinella 219; D. major 219.  
 Dictyolithes 17.  
 Dictyophora 548.  
 Dictyophyllum Fr. Br. 39; D. Braunanum 39; D. rugosum LIND et HUTT. 39; D. Leckenbyi ZIGNO 39; D. Münsteri NATH. 39; D. Nilsoni 39; D. acutilobum 39; D. obtusilobum 39.  
 Dictyopteris BRONG. 42.  
 Dictyosporium elegans 311 384; D., Conidien 306.  
 Dictyothalamus Schrollianus 183.  
 Dictyoxylon BRONGN. 72 196.  
 Dictyuchus 564 568; D. monosporus 568; D., Sporangium 332.  
 Didymophyllum 79 91 98 99; D. Schottini 99.  
 Didymosphaeria Peltigerae 547.  
 Diklinie bei Saprolegnia 564.  
 Dillenia eocaenica 217.  
 Dilleniaceen 217.  
 Dimargaris crystallina 539.  
 Dimorphie 348.  
 Dioecie bei Lagenidium 573; D. bei Saprolegnia 564.  
 Dioonites 150.  
 Dioscoreen 203.  
 Diospyrenen 261.  
 Diospyros 262; D. brachysepala 261; D. protolotus 263; D. Zollikoferi 261.  
 Diospyrus Lotus 261 263.  
 Diplanetische Schwärmsporen 564.  
 Diplazites emarginatus 33.  
 Diplazites STUR 33.  
 Diplazites unitus BRONG. 33.  
 Diplodia, Conidienfrucht 324 327; D., Pycniden 330.  
 Diplodia, Sporenentleerung 364.  
 Diplophysa Saprolegniae 541.  
 Diplopora 21; D. annulata SCHAFF. 21.  
 Diplotesta 147.  
 Diplotmema STUR 40; D. geniculatum STUR 40; D. Zwickauense STUR 40.  
 Diploxylon 89; D. cycadeoideum 75.  
 Dipterocarpus Verbeckianus 217.  
 Discomyceten 734; Ejaculation 357; Schlauchmembran 370; Feinde 543.  
 Discopteris STUR. 30.  
 Discosia, Conidien-Anhängsel 306; Conidienbildung 304.  
 Disjunctor 350.  
 Dispira cornuta 539.  
 Doassansia 670 673.  
 Dodonaea confusa 224; D. Decaisneana 224; D. prisca 224; D. salicites 224.  
 Dolde 334.  
 Doldiger Conidienstand 308 310.  
 Dolerophyllum 182 205.  
 Doleropterideae 183.  
 Dolichites europaeus 252; D. maximus 252.  
 Doliostrobos Sternbergi 172.  
 Dorsiventralität der Conidienträger 314; D. der Conidienbündel 318.  
 Dorycordaites 144.  
 Dothidea melanops, Conidienfrucht 324; D. ribesia, Sprossung 277.  
 Dracaena 201.  
 Drehbewegungen, Conidienträger 356.  
 Dreponophycus spiniformis 59.  
 Dryandra 256.  
 Dryas integrifolia 250; D. octopetala 250.  
 Dryophyllum 210.  
 Ebenaceen 261.  
 Ebenol 435.  
 Echinostachys 55; E. cylindrica 188; E. oblonga 188.  
 Echinostrobos 170; E. Sternbergi 175.  
 Echitonium superstes 264; E. Geinitzii 264.  
 Edraxylon 198.  
 Ejaculation 357; E. succedane 363.  
 Eibehälter s. Oogonien.  
 Eier s. Oosporen.  
 Eierpilze 522.  
 Einlagerungen, Membran 370.  
 Einschlüsse des Plasmas 373.  
 Eisenverbindungen, Einlagerung 371.  
 Eiweiss, Ausscheidung 453.  
 Eiweissstoffe 436.  
 Eizelle s. Oospore 334.  
 Elaeagnaceen 256.  
 Elaeocarpus Albrechti 218; E. serratus 218.  
 Elaphomyces granulatus 544 721; E., Mannit 396; E., Mycogonin 396; E. muricatus 544; E. variegatus 544 721; E., Verholzung 371.  
 Elaphrium 221.  
 Elatides 171 180.  
 Electricität 482.  
 Eleutheromyces subulatus 550.  
 Eleutherophyllum 54 59.  
 Embotrithes 256.  
 Empetrum nigrum 233.  
 Empusa Culicis 514; E. Grylli 514; E. Muscae 500 513 593; E., Conidienbildung 304; E., Conidienlager 318; E., Ferment 450 451; E., Spritzmechanismus 351; E. radicans, Ferment 450; E. rimosa 514; E. Tipulae 514.  
 Encephalartos Goreixianus 148.  
 Encyme 446.  
 Endomyces 681.  
 Endophyllum 656; E. Euphorbiae 552 658; E. silvaticae 542; E. Sempervivi 552 667; E., Haustorien 282.  
 Endosporen 331.  
 Endosporen ruhende 331.  
 Endosporenfructification 331.  
 Endosporium 368.  
 Engelhardtia 211.  
 Entada Polyphemi 252; E. primigenia 252.  
 Entomolepis cynarocephala 182.  
 Entomophthora 498 503 514 515 516 518; E. Aphidis 513; E. Calliphorae 513; E. curvispora 513; E. Fresenii 513; E. Grylli 516; E. Jassi 513; E. muscivora 513; E. Planchoniana 513; E. radicans 500 501 506 516 593; E., Paraphysen 322; E. Tenthredinis 518.  
 Entomophthoreen 592; E. Spritzmechanismus 353; E., Conidienlager 318; E., Paraphysen 322; E., Sprossung 277 278; E., Zygosporien 341.  
 Entophyten 499.  
 Entyloma 671; E. Aschersonii 501 505 669; E. bicolor 976; E. Magnusii 669; E. Ulei 505; E., Krankkörper 385.  
 Entypa 544.  
 Eolirion 166.



- Eopteris SAP. 43.  
 Ephedra 257; E. alata 184.  
 Ephedrites antiquus 184; E. ar-  
 mailensis 184; E. Sotzkianus  
 184.  
 Ephemere Pilze 551.  
 Epichloë typhina 502.  
 Epichloë typhina, Stroma 320  
 321.  
 Epicymatia arenosa 546; E. Ha-  
 geniae 545; E. lichenicola  
 546; E. mamillula 546; E.  
 Psoromatis 547; E. Schaereri  
 546; E. thallina 547; E. thal-  
 lophylla 546; E. vulgaris 546  
 547.  
 Epiphyten 499.  
 Epiplasma 360 393.  
 Epithecium 340.  
 Equisetaceen 53.  
 Equisetites 54; E. brevidens  
 SCHIMP. 54; E. lingulatus 54;  
 E. mirabilis 54; E. Wrightii  
 DAWS. 54.  
 Equisetum Krankheit 573.  
 Equisetum Meriani 56; E. arena-  
 ceum 53 54; E. Burchardti  
 54; E. columnare 53; E. in-  
 fundibuliforme 139; E. laterale  
 56; E. Münsteri 54.  
 Erbgrind 526.  
 Eremascus albus 709.  
 Eremophyllum 214.  
 Ergotin 435.  
 Erica arborea 260.  
 Eriophyllum ternatum 258.  
 Eriocaulon 203.  
 Eriotesta 147.  
 Erodium nudum 219.  
 Ervum 253.  
 Erysiphe 495 499 503.  
 Erysiphe communis 502 712;  
 E., Kerne 378; E., Conidien-  
 bildung 302; E., Fibrosin-  
 körper 375; E., Fruchtanhänge  
 337; E. graminis 502 711; E.,  
 Paraphysen 340; E. Tuckeri  
 493 494 712.  
 Erysipheen 506 711; E. Dimor-  
 phie 348; E., Fruchtanhänge  
 337 338; E., Haustorien 286;  
 E., Oxalsäure 398.  
 Erythrin 402.  
 Erythrinsäure 402.  
 Espera DESCAISNE 21.  
 Essigsäure 399; E. 490.  
 Ettinghausenia 235.  
 Eucalamites 124 125; E. cru-  
 ciatus 125; E. multiramis 125;  
 E. ramosus 125.  
 Eucalamostachys 130.  
 Eucalyptus americana 248; E.  
 eocaenica 247; E. Geinitzii  
 247; E. haeringiana 248.  
 Euglena viridis, Krankheit 559.  
 Eumyceten, Begriff 271.  
 Eunotia EHRENB. 18.  
 Euphorbia amygdaloides 232; E.  
 amissa 232.  
 Euphorbiaceen 232.  
 Euphorbioides prisca 232.  
 Eupuccinia 659.  
 Euromyces 661.  
 Eurotium s. Aspergillus; E., Co-  
 nidien 351; E., Fusion 386.  
 Euryphyllum Whitteanum 160.  
 Eusordaria, Ejaculation 360; E.,  
 Schlauchmembran 368.  
 Evernia prunastri 403; E. fur-  
 furacea 403; E. prunastri,  
 Aschenanalyse 388; E. pru-  
 nastri, Everniiin 394; E. pru-  
 nastri, Evernsäure 403; E.  
 vulpina, Vulpinsäure 404.  
 Everniiin 394.  
 Evernsäure 403.  
 Evonymus 228.  
 Excoecaria 255; E. radobojana  
 255.  
 Exidia truncata 601.  
 Exine = Exosporium.  
 Exoasceen, Sprossung 277.  
 Exoasci 506 707.  
 Exoascus 503 708; E. Alni incanae  
 505 709; E. alnitorquus 708;  
 bullatus 552; E. Carpini 506;  
 E. deformans 506 552; E.  
 insititiae 506 552; E., Kern-  
 theilung 379; E. Pruni 709;  
 E., Sporangium 332; E., Spross-  
 ung 277; E. turgidus 506  
 552.  
 Exobasidium 506 603 322; E.  
 Rhododendri 505; E. Vaccinii,  
 Sprossung 278; E. 318 500  
 605 681.  
 Exospore 299.  
 Exosporen-Fructification 299.  
 Exosporium 368.  
 Extracelluläre Haustorien 286.  
 Fadenpilze s. Hyphomyceten.  
 Fächerartiger Conidienstand 306  
 311.  
 Faltungen der Membran 368.  
 Farbstoffe 413; F., Ausscheidung  
 der 452; F. in Paraphysen  
 340; F., Zellinhalt 376.  
 Farne 23; Farne: Blattbein, Blatt-  
 stiele, Stämme 43.  
 Farne, eusporangiate 25; F., lep-  
 tosporangiate 25.  
 Farnblattstiele 44.  
 Farnprothallien, Krankheit 573.  
 Farnstämme 46.  
 Fäulnisbewohner 495.  
 Fagus 211.  
 Favularia 80 81 82 83 89.  
 Favulariae centratae 82; F. con-  
 tiguatae 82; F. excentratae 82.  
 Favus 502 525 527; F. herpeticus  
 751; F. universalis 527; F.  
 vulgaris 751.  
 Fayolia 186; F. dentata 187;  
 grandis 187; F. Sterzeliana  
 187.  
 Feildenia 160 166.  
 Feinde der Pilze 539.  
 Fermente 446.  
 Fett 375 408.  
 Fett, Einlagerung 371.  
 Fettbildung 444; F., Hefe 687.  
 Fettfarbstoffe 376 414 658.  
 Fettgehalt essbarer Pilze 408.  
 Fibrosinkörper 375 446.  
 Ficus Carica 213.  
 Filicinen, heterospore 51.  
 Fistulina hepatica 622; F., Analyse  
 389.  
 Flabellaria borassifolia 142; F.  
 chamaeropifolia 151; F. John-  
 strupi 205; F. Palaeospatha 142.  
 Flagellen s. Cilien.  
 Flechten, Asche 387; F., Aschen-  
 bestandtheile 388; F., Aschen-  
 gehalt 390; F., Diastase 448;  
 F., Farbstoff 417 421 428 429  
 431; F. Insolation 489; F.  
 Oxalsäure 398; F. -Parasiten  
 545; F., verholzte Membran 371.  
 Flechtensäuren 401; F., Ueber-  
 sicht nach den Flechten 407.  
 Flemmingites 69.  
 Fliegenschwamm s. Amanita  
 muscaria.  
 Folliculites Kaltennordheimensis  
 258.  
 Forskaleanthemum nudum 214.  
 Fothergilla 240.  
 Fragaria Haueri 249.  
 Fragilaria AG. 18.  
 Fragmentation der Kerne 378.  
 Fraxinus denticulata 263; F. ex-  
 celsior 263; F. Johnstrupi  
 263; F. juglandina 263; F.  
 lonchoptera 263; F. macro-  
 phylla 263; F. macroptera 263;  
 F. Ornus 263; F. stenoptera  
 263.  
 Frenelites europaea 169.  
 Frenelopsis Hoheneggeri 170.  
 Fricia nobilis 150.  
 Fructificationsorgane 273.  
 Fumago, Anastomosen 386; F.,  
 Gemmen 347; F., Mycelstränge  
 292; F. salicina 487 681 726;  
 F., Conidienbündel 318; F., Co-  
 nidienfrucht 324 327 328 330;  
 F., Conidienträger 314; F.,  
 Fett 376; F., Pleomorphie 348;  
 F., Schlauchfrucht 336; F.,  
 Sprossung 277 279.  
 Fucoiden 22.  
 Fucoides 166 177; F. Brardii  
 180.  
 Fungi (Begriff) 271.

- Fungin s. Pilzcellulose.  
*Fusarium Cucurbitariae* 544; *F. episphaericum* 544; *F. Kühnii* 548; *F. obtusum* 544; *F. parasiticum* 544; *F. Peltigerae* 547; *F. spermogoniopsis* 542; *F. uredinicola* 542.  
*Fusicladium dendriticum*, Stroma 321.  
 Fusionsbildungen 385.  
*Fusisporium devastans* 548.  
 Fussspuren 17.  
 Gährung 458 685.  
*Galera conferta* 626; *G. tenera* 626.  
*Galionella EHRENB.* 18.  
 Gallen 504.  
 Gallenstoffe 436.  
 Gallertbildung 569 655; *Bauchpilze* 369; *G., Brandpilze* 369; *G., Uredineen* 369; *H., Hymenomyces* 369; *G., Leotia lubrica* 370; *G., Bulgaria* 370; *G., Chaetomium* 370; *G., Hefepilze* 370; *G., Flechten* 370; *G. Agaricus melleus* 370.  
 Gallertpilze s. Tremellinen.  
*Gangamopteris* 42.  
*Gardenia Braunii* 266; *G. florida* 266; *G. Meriani* 266; *G. rotata* 267; *G. Wetzleri* 266.  
*Gastroenteritis favosa* 527.  
*Gastrolobium* 252.  
*Gastromyceten* 632; *G., Farbstoffe* 425.  
*Gaultheria* 259.  
*Gautiera* 635; *G. graveolens* 409.  
*Geaster* 634 641; *G., Gallertbildung* 369; *G. fimbriatus* 641; *G. fornicatus* 641; *G. hygrometricus* 634 641.  
*Geinitzia cretacea* 173 175; *G. formosa* 173 175; *G. hyperborea* 175.  
 Geisseln 372.  
 Genista 252.  
 Geonoma 205.  
 Gemmen 346 669 672.  
 Gemmen-Mycelien 347.  
*Geoglossum hirsutum* 744.  
 Geotropismus 478.  
*Geranium columbinum* 219.  
 Gerbsäuren 401.  
 Gerbstoffe 401.  
 Geschlechtsverlust s. Apogamie.  
 Getonia 221.  
 Gewebebildung 383.  
 Gewebefrucht (Pycniden) 329.  
 Gewebekörper (Conidien) 305.  
 Gichtmorchel s. Phallus.  
 Gifte 489.  
*Ginkgo* 56 164 165; *G. adiantoides* 165; *G. antarctica* 165; *G. biloba* 165; *G. crenata* 165; *G. integririma* 181; *G. primigenia* 165.  
*Gingkophyllum flabellatum* 167; *G. Grasseti* 166; *G. Kamenskianum* 167.  
 Glatzflechte 526 527.  
*Gleditschia* 253 254.  
*Gleichenia* 25.  
 Gleicheniaceen 26.  
 Glossozamites 10 150.  
 Glumifloren 206.  
*Glyceria spectabilis*, Krankheit 561.  
*Glycogen* 445 446 647; *G., Vorkommen* 291.  
 Glycoside 433.  
*Glyptodendron eatonense* 60.  
*Glyptolepis coburgensis* 174.  
*Glyptostrobus* 164; *G. europaeus* 172; *G. grönlandicus* 172.  
 Gnetaceen 184.  
*Gnetopsis elliptica hexagona*, trigona 184.  
*Gomphidius*, Farbstoffe 433; *G. viscidus* u. *glutinosus*, *F.*, 423.  
*Gomphonema* AG. 18.  
*Gonatobotrys* 348.  
 Gonidien 331.  
*Goniolima* 190 192 206.  
*Gonoplasma* 563.  
*Grammatophora* EHR. 18.  
 Grand' *Eurya* 29; *G. autunensis* 29; *G. E. Renaulti* 29.  
 Grand' *Eurya* ZEL. 31.  
*Graphiola*, Conidienfrucht 330.  
*Grilletia Sphaerospermii* 16.  
 Grunaleen 219.  
 Grundgewebsparasiten 503.  
*Guajacites* 220.  
 Guanin 438.  
*Guepinia* 601.  
*Guillelmites* 205.  
 Gummiarten 393.  
 Gummigutgelb 412.  
*Guthiera angustiloba* 38.  
*Gymnoasceen* 680.  
*Gymnoascis* 709.  
*Gymnoascus* 680 681.  
*Gymnoascus Reessii* 709.  
*Gymnocladus* 252 253.  
*Gymnomyceten* 746.  
*Gymnospermen* 141.  
*Gymnosporangium* 541 655 657 662; *G., Conidienfrucht* 330; *G. fuscum* 552 657 662; *G. juniperinum*, Fettfarbstoff 415; *G. Sabinae* 542.  
*Gymnosporium Physciae* 547.  
*Gyrocalamus palatinus* 187.  
*Gyroporella* GÜMB. 21.; *G. vesiculifera* GÜMB. 21.  
 Gyropteris 44.  
 Haarbildungen 337 680.  
 Haare 337.  
 Haarpilze s. *Chaetomium* 338.  
 Hackea 256.  
*Haematomma coccineum* 398; *H. ventosum* 398 403.  
 Haftorgane s. Rhizoiden; *H.* 279.  
*Haliserites Dechenianus* 59.  
 Hallimasch s. *Agaricus melleus*; *H.* 630.  
*Halonina* 67 78.  
 Halorhagidaceen 243.  
*Halymenidium* 21.  
*Hamamelidanthium succineum* 240.  
 Hamamelideen 238 239.  
*Hamamelis* 240; *H., fotherilloides* 241.  
*Hamamelites* 240.  
*Haplopteris* STUR. 28 29; *H. chaerophylloides* 29.  
*Haplocalamus* 45.  
*Haplopora* GÜMB. 20.  
*Haplotrichum fimetarium*, Conidienstand 308.  
 Haptotropismus 478.  
*Harposporium Anguillulae* 510; *H., Basidien* 314; *H., Ferment* 450.  
 Hartmycelien = Sclerotien.  
 Harze 409 445 451.  
 Harz, Einlagerung 370.  
 Harze, im Zellinhalt 376.  
 Harzsäuren 409.  
 Haustorialblasen 285.  
 Haustorialfäden 285.  
 Haustorialschläuche 285.  
 Haustorien 279 557 653.  
 Haustorienknäuel 286.  
 Haustorien bei Peronosporaceen 573.  
 Hautlose Zellen 372.  
*Hawlea Miltoni* STUR. 28; *H. pulcherrima* 30.  
*Hawleena* STUR. 30.  
*Hedera aquamara* 236; *H. auriculata* 236; *H. Brunneri* 236; *H. Helix* 236; *H. Kargii* 236; *H. Maccluri* 236; *H. parvula* 236; *H. piisca* 236.  
 Hefepilze s. *Saccharomycetes*; *H., Sprossung* 277.  
 Heferung 682.  
*Heimatomycetes paradoxus* 517.  
*Helicostylum elegans*, Krystalloide 373.  
 Heliotropismus 474.  
 Heliozoen, Krankheit 509.  
*Helminthophana Nycteribiae* 514.  
*Helminthosphaeria Clavariarum* 549.  
*Helminthostachys* 37.  
 Helobieen 206.  
 Helophyton 119.  
*Helotium* 543 551.  
*Helvella esculenta* 401 744; *H., Analyse* 389; *H., Asche* 390; *H., Cholin* 436; *H., Fett* 408; *H., Fumarsäure* 398; *H., Mannit* 397; *H., Zucker* 392; *H., Geotropismus* 478; *H. infula* 544; *H. lacunosa* 543.  
 Helvellaceen 743.  
 Helvellasäure 401.  
 Hemipuccinia 659.

- Hemitelia 25.  
 Hemiuromyces 661.  
 Hendersonia, Conidienfrucht 324;  
 H., Conidien 306; H., licheni-  
 cola 547.  
 Hercospora Tiliae, Conidien-  
 frucht 327.  
 Herpes 502; H., tonsdens 526;  
 H. tonsurans 526 527 752.  
 Heterangium Grievei 198 199; H.  
 paradoxum 198; H. tiliaeoides  
 198 199.  
 Heterobasidium annosum 621.  
 Heterocalyx 221.  
 Heteröcie 657.  
 Heteropteris 227.  
 Hexapterospermum 147.  
 Hexenbesen 506.  
 Heydenia alpina, Conidienbündel  
 318.  
 Hibbertia amoena 233; H. lati-  
 pes 233; H. tertiaria 233.  
 Hieracites salyorum 268.  
 Himantidium Ehrh. 18.  
 Hippocrataceen 227.  
 Hippuris vulgaris 243.  
 Hippurites gigantea 125.  
 Hiraeta borealis 227.  
 Homostegia Piggottii 546.  
 Homostegia lichenum 545 546.  
 Hormodendron 348; H. clado-  
 sporioides 485 487 523 753;  
 H., Conidienbildung 303; H.,  
 Ferment 449.  
 Hühnergrind 521.  
 Hülle der Conidienfrüchte 324:  
 Hülle s. Peridie 337.  
 Humaria arenosa 543; H. carneo-  
 sanguinea 286 543.  
 Humaria scutellata 417.  
 Huttonia 125 134; H. spicata  
 134.  
 Hydnaceen 612.  
 Hydnaceen-Parasiten 549.  
 Hydneen perennirende 552.  
 Hydnum 322; H. diversidens  
 507; H., Farbstoffe 432; H.  
 ferrugineum, Farbstoff 424;  
 H., Mannit 396; H., Geotro-  
 pismus 478; H. hybridum, 399;  
 Fumarsäure 398; H., Man-  
 nit 395; H. imbricatum 614;  
 Farbstoff 424; H., repand-  
 um, Athmung 457; H.,  
 Fumarsäure 398; H., Essig-  
 säure 399; H., Mannit 395;  
 H., Zucker 392.  
 Hydrocharis 207.  
 Hydrophyten 496.  
 Hydrotropismus 477.  
 Hygrophorus conicus, coccineus,  
 puniceus, Farbstoff 420; H.,  
 Farbstoffe 432; H. hypothecus  
 420.  
 Hygroscopicität 483.  
 Hymenium 319 339; H. der  
 Pycniden 327.  
 Hymenoconidium petasatum 409.  
 Hymenoconidium petasatum, äthe-  
 risches Oel 452.  
 Hymenogaster Klotschii 636.  
 Hymenogastreen 635.  
 Hymenomycten 603; H., Farb-  
 stoffe 418 422; H., Feinde  
 549; H., Gallertbildung 369.  
 Hymenophyllaceen 26. 37.  
 Hymenophyllites 37; H. delicatulus  
 Zeil 37.  
 Hymenophyllum 37; H. Weissii 37.  
 Hyoserites Schultzeanus 268.  
 Hypertrophie 503.  
 Hyphenfrucht (Pycniden) 328.  
 Hyphengewebe 384.  
 Hypochytrium infestans 543.  
 Hyphodrom 12.  
 Hypholoma fasciculare 626; H.  
 sublateralium 626.  
 Hyphomyceten 316; H., Feinde  
 der 542.  
 Hyphomyceten, Sprossung 277.  
 Hypnum diluvii SCHIMP. 23.  
 Hypochneaceen 604.  
 Hypochnus 318 603; H. puni-  
 ceus 605.  
 Hypocrea 549 551 725; H.  
 farinosa 549; H. fungicola  
 550; H. hypomycella 549;  
 H. inclusa 545; H. lactea-  
 550; H. maculaefomis 550;  
 H. parasitans 549; H. pul-  
 vinata 550; H. rytidospora  
 550; H. Cesatii 550; H. ochra-  
 ceus, Sclerotien 289; H. rosell-  
 us 549; H. tubercicola 545;  
 H. Stereorum 549 550.  
 Hypocreaceen 727 544 549.  
 Hypocopra, Sporenverkettung 361.  
 Hypomyces 550 551; H. aureo-  
 nitens 549; H. Berkeleyanus  
 549; H. Broomeanus 550; H.  
 chrysospermus 548 550; H.  
 ochraceus 550; H. polyporinus  
 550; H. Tulasneanus 550.  
 Hyponectria Quéletii 549.  
 Hyporhodium 627.  
 Hypoxanthin 438.  
 Hypoxylon 544 552; H. hydni-  
 colum 549; H., Stroma 319  
 320 321.  
 Hysteriaceen 734; H., Epithe-  
 cium 340; H., Paraphysen  
 339; H., Schlauchfrucht 336.  
 Hysterium pulicare 734.  
 Jacaranda borealis 266.  
 Icmadophila aeruginosa 406.  
 Icmadophilasäure 406.  
 Idiophyllum 42.  
 Ilex canariensis 228; I. glacialis  
 228; I. Falsani 228.  
 Illosporium aurantiacum 547; I.  
 carneum 547; I. coccineum  
 545 546 547; I. corallinum  
 546 547; I. roseum 545 546  
 547.  
 Ilisaephytum 100.  
 Imbricaria physodes, Flechten-  
 säure 406; I. saxatilis, F. 403.  
 Incrustation 14.  
 Infiltration s. Einlagerung.  
 Inga 253.  
 Inolepis 175.  
 Inolomsäure 420.  
 Inosit 396.  
 Insolation 489.  
 Intracelluläre Haustorien 286.  
 Intramolekulare Athmung 457 461.  
 Invertin 447.  
 Invertirende Fermente 447.  
 Involutionsformen 534.  
 Irdeen 201.  
 Iris 201; I. Escheri 201.  
 Irpex 614 625.  
 Isaria 514; I., Conidienbündel  
 318; I. farinosa 481 543 728;  
 I. leprosa 515.  
 Isariopsis pusilla, Conidienbündel  
 318.  
 Isaria strigosa 543.  
 Isidium corallinum 398.  
 Iris Pseudacorus, Krankheit 561.  
 Isländische Flechte s. Cetraria  
 islandica.  
 Isoëten 56 57.  
 Isoetes, Krankheit 561.  
 Isoëtes 74 75; I. Braunii 57; I.  
 cruciformis 57; I. Scheuchzeri  
 57.  
 Isolichenin 394.  
 Isoxylinsäure 428.  
 Itieria 176.  
 Juglandaceen 211.  
 Juglans cinerea 211; J. Göpperti  
 211; J. nigra 211; J. regia  
 211; J. tephrodes 211.  
 Juncaceen 203.  
 Juncus 203.  
 Juniperus 170.  
 Ixora 266.  
 Kahmhaut 681.  
 Kahmhautbildung 471.  
 Kahmpilze 277.  
 Kaidacarpum 190 206.  
 Kaligehalt 388.  
 Kalkoxalat 388 377; K., Infil-  
 tration 371.  
 Kalk, oxalsaurer 398; K., bei  
 Phallus impudicus 296.  
 Kalksalze im Zellinhalt 377.  
 Kaloxylon Hookeri 199.  
 Kalymna 45.  
 Karyokinesis 378.  
 Karschia protothallina 546; K.  
 pulverulenta 546.  
 Kaulfussia 32 41.  
 Kegelmorchel, Aschenanalyse 387.  
 Keimfäden s. Keimschläuche.  
 Keimkugel 558.  
 Keimschlauch 273.  
 Kennedrya 252.

- Kernkörperchen s. Nucleolus.  
 Kernpilze s. Pyrenomyceten 710.  
 Kern, amöboider 378; K. der Schlauchfrucht 710.  
 Kerntheilung, directe 378; K., indirecte 379.  
 Kernverschmelzung 379.  
 Kickxella alabastrina, Gemmen 346.  
 Kleesäure s. Oxalsäure.  
 Kleinflechte 527.  
 Kletterbewegungen 282.  
 Kletterorgane 279.  
 Knäuelfrucht (Pycniden) 330.  
 Knäuelgewebe 384.  
 Knorria acutifolia 65; K. imbricata 65; K. longifolia 91 99.  
 Koelreuteria paniculata 222.  
 Kohlehydrate 392.  
 Köpfchenartiger Conidienstand 308 310.  
 Kranneria 205.  
 Kranzkörperchen 671; K., Fusion 385.  
 Kriechspuren 17.  
 Krystalloide 373.  
 Kugelhefe 277.  
 Kurzspore 277.  
 Labatia 228.  
 Labiatifloren 265.  
 Laboulbenia anceps 517; L. Baeri 500; L. flagellata 517; L. Guerinii 517; L. luxurians 517; L. Muscae 513; L. Nebriae 517; L. Rougetii 517; L. vulgaris 517 518.  
 Laboulbeniaceen 500 517.  
 Laccopteris Münsteri 38; L. Braunii 38; L. Phillipsii ZIGNO. 38; L. PRESS. 38.  
 Lactarius 550 625; L. deliciosus 630; L. deliciosus 630, Farbstoff 424 430; L., Milchsäftegefäße 385; L. piperatus s. Agaricus; L., Athmung 457; L., Mangen 387; L. viridis Fr. 395.  
 Lagenidien 510.  
 Lagenidium 555 563 570; L. entophyllum, Mycel 297; L. pygmaeum, Mycel 297; L. Rabenhorstii 571.  
 Lageniopteris 44; L. obtusiloba 44.  
 Lagenostoma 147.  
 Lakmus 401.  
 Lamatopteris SCHIMP. 42.  
 Längenwachstum der Schläuche 361.  
 Langspore 277.  
 Laportea 214.  
 Lärchenschwamm, Aschenanalyse 387.  
 Larix Kaempferi 174.  
 Lastraea 43.  
 Lauraceen 215 216.  
 Laurelia rediviva 215.  
 Laurus canariensis 216; L. nobilis 216.  
 Lebensdauer 551.  
 Lecanoraatra, Flechtensäuren 406; L., F. 402; L. Parella, Parellsäure 405.  
 Lecanorsäure 402.  
 Lecidea enteroleuca, platycarpa, Wulfen, Farbstoffe 429.  
 Lecidella vitellinaria 545.  
 Leciographa convexa 546; L. Flörkei 546; L. Neesii 545; L. parasitica 545; L. urceolata 545.  
 Lecithin 438.  
 Ledum limnophilum 259.  
 Leguminosen 51.  
 Leguminosites 252; L. arachnoides 254.  
 Leioderma 79 81 82 83 85 86.  
 Leitbündelverlauf der Angiospermen 10; L. d. Coniferen 10; L. d. Cycadeen 10; L. d. Dicotylen 11; L., fiederförmiger 11; L. d. Monocotylen 10; L., parallel 11.  
 Lemna, Krankheit 561.  
 Lemna scutata 203.  
 Lenzites 625; L. abietina 626; L. betulina, Aepfelsäure 399; L., Fumarsäure 398; L. sepiaria, Farbstoffe 432; L., Harz 411 451; L. variegata 626.  
 Leotia, Geotropismus 478; L. lubrica, Farbstoffe 417 429 431; L., Gallertbildung 370.  
 Lepidanthium 149.  
 Lepidocaryopsis Westphaleni 151.  
 Lepidodendreen 60.  
 Lepidodendron 52 67 70 75 82; L. commutatum 62; L. diploptegoides 62; L. Haidingeri 61 62; L. Harcourtii 75 76 77 78 89; L. Jutieri 89; L., Insertionsstelle d. Sporangiums 61 62; L. longifolium 60; L., Male d. Blattpolster 61; L. rhodumense 72 79; L. Selago 65; L. selagioides 61 73 77 79; L. squamosum 77; L. tenerrimum 65; L. vasculare 73 74 79; L. Veltheimianum 62 63 64 120; L. Williamsonsii 76 79.  
 Lepidophloios 63 77 78 82; L. acadianus 64; L. acuminatus 66; L. brevifolius 70 77; L. dilatatus 70; L. laricinus 67; L. macrolepidotus 67; L. STERNB. 66 67 77.  
 Lepidopteris 42.  
 Lepidostrobos 52 67; L. Bailyanus 99; L. Brownii 70; L. Dabadianus 68 70; L. Hibbertianus 70; L. levidensis 70; L. ornatus 68; L. Rouvillei 70; L. Russelianus 70; L. Wüschianus 68 70.  
 Lepidoxylon anomalum 167.  
 Leptocaryon 147.  
 Leptomeria 255.  
 Leptomitrus 564 569; L., Cellulinkörner 374; L., Kerne 377; L. lacteus 474 569; L. Sporangien 334; L., Nucleolus 378; L. pyriferus 563 565 569.  
 Leptopuccinia 660.  
 Leptosphaeria fungicola 549; L. canina 547; L. Doliolum, Conidienfrucht 330; L. polaris 547; L. Parmeliarum 546; L. Rivana 547; L. Ramalinae 547.  
 Leptostrobos 174.  
 Leptoxylon geminum 75.  
 Lepturomyces 661.  
 Lescuropteris 42.  
 Leucin 438.  
 Leucospori 627.  
 Leucothoe 258.  
 Letendrea turbinata 550.  
 Libertella malmadyensis 547.  
 Libocedrus salicornioides 170.  
 Lichenin 393.  
 Lichsterinsäure 405.  
 Licht 469.  
 Lichtentwicklung 465.  
 Ligula 61 62.  
 Lillia 215.  
 Limnophyllum 203.  
 Linociera dubia 264.  
 Linum eocaenicum 219; L. oligocaenicum 232.  
 Lipochrome 414.  
 Lipocyanreaction 414.  
 Liquidambar acerifolium 239; L. europaeum 239 240; L. formosana 240; L. Göppertii 240; L. integrifolium 240; L. Maximowiczii 240; L. orientale 239; L. plicicaucum 239; L. protensum 239; L. styraciflua 239.  
 Liriodendron laramiense 215.  
 Lithiotis problematica GÜMB. 22.  
 Lithothamnien 22.  
 Lithothamnium nummulliticum GÜMB. 22; L. jurassicum GÜMB. 22; L. mammosum GÜMB. 22; L. parisiense GÜMB. 22; L. ramosissimum 22.  
 Livistona 205.  
 Löcherschwämme s. Polyporeen.  
 Lomatia ozeanica 256; L. Pseudolex 256.  
 Lomatophloios 66; L. crassicaulis 66.  
 Lonchopteris BRONG. 42; L. mantelli 42.  
 Lonicera deperdita 267.  
 Loniceraceen 266 267.  
 Loranthacites succineus 257.  
 Loranthus 257.

- Luftdruck 474.  
 Luridussäure 419.  
 Lycoperdaceen 642.  
 Lycoperdon 634 640 552; L. Bovista, 641; L. Analyse 389; L., Zucker 392; L., Oxalsäure 398; L. pusillum, Mycose 395; L. pyriforme 641.  
 Lycopodiaceen 56.  
 Lycopodinen, heterospore 60.  
 Lycopodites elongatus 56; L. denticulatus 56; L. comosus 47; L. falcatus 57; A. Gutbieri 57; L. leptostachyus 57; L. macrophyllum 57; L. pennaeformis 58; L. primaevus 57; L. Stockii 56; L. Vanuxemii 58.  
 Lycopodium 56; L. Matthewsii 57; L. Meeckii 56; L. pendulum 56; L. Phlegmaria 58; L. punctatum 58; L. Richardsoni 57; L. Renaulti 58.  
 Lyginodendron Landsboroughii 195; L. Oldhamianum 192.  
 Lygodium 27 43.  
 Maakia 253.  
 Macclintockia 214.  
 Machaerium 254.  
 Macroconidien 328 304.  
 Macropterygium 150.  
 Macrosporium verruculosum 523.  
 Macrostachya 125; M. carinata 136; M. Gemnitzii 136; M. Hauchecornii 136; M. infundibuliformis 136; M. Solmsii 139.  
 Macrotaeniopteris SCHIMP. 42.  
 Magnolia 215.  
 Magnoliaceen 215.  
 Magnusia nitida 484; M., Haare 338; M., Sporenentleerung 365.  
 Mahonia 215.  
 Majanthemophyllum 203.  
 Malacotesta 147.  
 Malpighiaceen 222 226.  
 Malpighiastrum janusiaeforme 226; M. Junghuhnianum 226; M. teutonicum 227.  
 Malvaceen 217.  
 Manicaria 205.  
 Mannit 395 397 444; Vorkommen 395; Darstellung 396.  
 Mantellia 151 152; M. nidiformis 153.  
 Marattia 25 29 30 34 41.  
 Marattiaceen 27.  
 Marattiopsis 43.  
 Marchantia sezannensis SAP. 23; M. sinuosa SAP. 23.  
 Marimina 204.  
 Marsilia 51; M. Marioni 51; M. grandis 51; M. cretacea 51.  
 Marsiliaceen 51;  
 Marsilidium 100; M. speciosum 51.  
 Marzaria ZIGNO 41.  
 Massaria inquinans 544; M. lorica ta, Conidien 305 306.  
 Mastigomyxa avida 508.  
 Mastigosporium album 306.  
 Matonia 37 39.  
 Matonidium 39.  
 Medullosa COTTA 45; M. Kinnei 156; M. Leuckarti 45 156 159; M. Ludwigii 156 158 159 198; M. porosa 155; M. stellata 155 157 158 198.  
 Medulloseen 155.  
 Megaloconidien 304 328.  
 Megalopteris HART 42.  
 Megaphyllum ARTIS 46.  
 Mehlthauptpilze s. Erysipheen 337; M., Appressorien 286; M., Fibrösinkörper 375.  
 Melampsora 654 656 666; M. betulina 656; M. Capreae 667; M., Conidienlager 319; M. Hartigii 667; M. Padi 501; M. populina 542; M. salicina, Paraphysen 322; M. Salicis Capreae, Fettfarbstoff 415; M. Tremulae 666.  
 Melanogaster variegatus 548.  
 Melanose 433.  
 Melanospora 551; M. Didymariae 543; M. Didymariae, Haustorien 286; M. parasitica 481 543 727; M., Sporenentleerung 304; M. lagenaria 550; M. Zobelii 543 544.  
 Melanotaenium endogenum 281.  
 Melastomaceen 245.  
 Melastomites Druidum 245; M. lanceolatus 245; M. radobojana 245.  
 Melosira 18.  
 Membran, Dehnbarkeit 371; M., Differenzierung 368; M., Einlagerungen 370; M., Faltungen 368; M., verholzte 370.  
 Membranfarbstoffe 370.  
 Menge palaeogena 250.  
 Menispermaceen 215.  
 Menyanthes arctica 263; M. tertia 263; M. trifoliata 263.  
 Merianopteris 42.  
 Meridion AG. 18.  
 Merulius 616.  
 Merulius lacrymans, 617; M., Asche 390; M., Wasserausscheidung 456; M. tremellosus 550.  
 Mesocarpus, Krankheit 555 571.  
 Mesoneuraster 42.  
 Mesopus 614.  
 Metabolie 372.  
 Metamorphosen 505.  
 Metasphaeria Cetraricola 545; M. Lepidiotae 546; M. Lichenis sordidi 546; M. Psorae 547.  
 Methylamin 434.  
 Metrosideros 247.  
 Microconidien 304 328.  
 Microdictyon 42.  
 Micropodium 254.  
 Micropuccinia 660.  
 Mikrosomata 372.  
 Microsphaera, Fruchtanhänge 337.  
 Microsphaera Lycii 712; M. Grossulariae 712.  
 Microthyrium 337.  
 Microzamia gibba 150.  
 Micruromyces 661.  
 Milchsäuregefäße 385.  
 Milchsäure 399 490.  
 Milchscheimel = Oidium lactis.  
 Mimosa Pandorae 252; M. palaeogaea 252.  
 Mimosen 251.  
 Mimosites 252 253.  
 Mineralische Bestandtheile 387.  
 Missbildungen 504.  
 Mittelnerv 11.  
 Monilia albicans 748; M. candida 448 459 462 747; M., Kerne 377; M., Sprossung 278.  
 Monoblepharis polymorpha 541; M. sphaerica 563 564 565.  
 Monochasium 311.  
 Monocotylen 200.  
 Monoecie bei Lagenidium 571.  
 Monomorphie 348.  
 Monoplanetische Schwärmsporen 564.  
 Monopodiale Sporangienstände 334.  
 Monopodien, unbegrenzte und begrenzte 308.  
 Monopodium 275 334.  
 Monospora 509 690; M. cuspidata 500 511 531 685 705.  
 Monotropa microcarpa 259.  
 Morchella, 632; M., Geotropismus 478; M. conica, Analyse 389; M., Mannit 397; M. esculenta, 744; M., Analyse 389; M., Kerne 378; M., Zucker 392.  
 Moreen 213.  
 Moriconia cyclotoxon 170.  
 Morinda 266.  
 Mortierella 588; M., Kletterorgane 283; M., Zygosporienapparat 341; M. biramosa, Gemmen 346; M., Sporangienstand 334; M. candelabrum, Gemmen 346; M. fusispora, Gemmen 346; M. nigrescens, Zygosporie 345; M. pilulifera, Krystalloide 373; M., Gemmen 346; M., polycephala 347 540 583 588; M., Krystalloide 373; M. Sporangienstand 334; M. reticulata, Gemmen 346; M. Rostafinskii, Zygosporienfrucht 344; Gemmen 346; M. simplex, Gemmen 346; M. strangulata, Gemmen 346; M. tuberosa, Gemmen 346; M., Krystalloide 373.

Mougeotia, Krankheit 555 571.  
Mucor 284 474 502 583.  
Mucor-Arten, Invertin 448; M.-Arten, Krankheiten 539; M. bifidus 539; M. circinelloides 345 584; M., Sprossung 277; M. corymbifer 525 585; M. erectus 584 585; M., Zygosporangium 345; M. fragilis 584; M., Sprossung 277; M., Zygosporangium 344 345; M., Gährung 459 462; M. helminthophorus 510; M., Krystalloide 373; M., Lipochrom 418; M. melitophthorus 518; M. modestus, Zygosporangium 345; M. mollis, Zygosporangium 345; M. Mycosen 529. M. Mucedo, Mycel 275; M., Mycose 395; M. 278 297 488 519 523 539 584; M., Heliotropismus 474; M., Luftdruck 474; M. spinosus, Sprossung 277; M. Mucedo, Sporenentleerung 356; M., Sprossung 277; M., Sporangien 331; M. racemosus, Sporangienstand 334; M., Sporangium 332; M. Mucedo, Zygosporangium 345; M., Oxalsäure 398 454; M., Peptonisierungsvermögen 449; M. pusillus 525 585; M. ramosus 525 529 278; M. racemosus, Gemmen 346; M., Sprossmycel 277; M. ramosus 584; M., Rheotropismus 480; M. rhizopodiformis 525; M. stolonifer 480 483 488 586 539; M., Kletterorgane 282; M., Zygosporangium 345; M. spinosus 584; M. tenuis, Azygosporangium 344; M., Gemmen 346; M. tristis 345; M., Wasser-Ausscheidung 456; M., Zygosporangium 341.  
Mucoraceen 551 583; M., Feinde 539; M., Krystalloide 373.  
Mucorin 438 373.  
Mucorineen, Dimorphie 348.  
Mucrostachya infunibuliformis 132.  
Muscardin 503 516.  
Musophyllum 206.  
Mutterkorn, Geotropismus 478; M. (Sclerotium) 289; M., Stroma 340.  
Mycelhäute 292; M-reduction 570; M-stränge 292; bei Agavicus-Arten 296; bei Sphaerobolus 296.  
Mycelien, Scheidewand bildende 273 275.  
Mycelium, Aufbau 273 274; M. (Begriff) 273, reducirte M. 296; M., Wuchsformen 273; M., Spitzenwachsthum 273.  
Mycetes (Begriff) 271.  
Mycetid 396.

Mycetozoen 271.  
Mycococcidien 504 505.  
Mycoderma 277; M., Gährung 460; M. cerevisiae 747 682. M., Invertin 448; M. vini 277 490 747.  
Mycodextrin 396.  
Mycogone cervina 543.  
Mycomyceten 271 273 594; M., Conidienfrüchte 324.  
Mycoporphyrin 426.  
Mycoprotein 438.  
Mycorrhiza 534; M. der Ericaceen 537; M. der Orchideen 537.  
Mycose 395 445; M., allgemeine 502; M., localisirte 502.  
Mycosis aspergillina s. Aspergillus-Mycosen.  
Myelopitys medullosa 156.  
Myelopiteris elegans 45; M. Landriotti 45; M. radiata 45.  
Myeloxylon 155; M. elegans BRON. 45.  
Myoporum 265.  
Myrica acutifolia 212; M. asplenifolia 212 256.  
Myricaceen 212.  
Myriophyllites capillifolius 243.  
Myriophylloides 119; M. Williamsonis 118 119.  
Myriophyllum alternifolium 244.  
Myriotheca Desailly 31.  
Myristicaceen 215.  
Myristicophyllum 215.  
Myrmaecium 544; M. rubricosum, Entleerung der Conidien 364.  
Myrsinaceen 260.  
Myrsine 260.  
Myrsinopsis succinea 260.  
Myrtaceen 246.  
Myrtifloren 243 245.  
Myrtophyllum grandifolium 247; M. Schübleri 247.  
Myrtus communis 246 247; M. synaphaefolia 248; M. Veneris 247.  
Myzocyttum 555 569; M., Ferment 450; M. proliferum 510; M. Nährlösungen 441; M.; Nährstoffe, anorganische 439 M., organische 440.  
Najadita 201.  
Najadonum 204.  
Najadopsis 204.  
Nathorstia STUR. 35.  
Naucoria semiorbicularis 626.  
Navicula BORY 18.  
Nebenäste 562; N. androgyne 564; N. der Saprolegnieen 334.  
Nebenfäden 322.  
Nebensporangien 670.  
Nectria 500; N., Stroma 340 320; N. affinis 545; N. cinnabarina, Farbstoffe 416 426; N., Membranfarbstoff 370; H. cosmariospora 550; N. episphaeria-

544; N. Purtoni 544; N. rhythinella 547; N. Fuckelii 545; C. Granatum 550; N. lasioderma N. 544; lecanodes 547; N. lichenicola 547; N. Magnusiana 544; N. minuta 544.  
Nectriaceen, Stroma 319.  
Nectriaroth 426.  
Nectriella perpusilla 544.  
Negundo triloba 225.  
Nelumbium 217.  
Nematodenfänger 288.  
Nematoden, Krankheiten 509; 570. 754.  
Nematophycus CARRUTH. 23 60.  
Nematophyllum angustifolium 136.  
Nematoxylon crassum 165.  
Nemopanthes 228.  
Neomeris HARV. 20 21.  
Nephelium Litchi 224; N. Jovis 223.  
Nephroma lusitanica, Emodin 421.  
Nerium Oleander 265.  
Nervatio Anaxeti 9; N. Caenopteridis 6 42; N. Cyclopteridis 7; N. Cyrtophlebiae 7; N. Doodyae 8; N. Doodyae appendiculata 9; N. Drynariae 9; N. Drynariae irregularis 9; N. Eupteridis 7; C. Goniopteridis 7; N. Goniopteridis appendiculata 9; N. Marginariae 8; N. Neuropteridis 7 42; N. Pecopteridis 7 10 42; N. Phlebodii 9; N. Phlebodii appendiculata 9; N. Pleonemiae 7; N. Pleonemiae appendiculata 9; N. reticulata 12; N. Sageniae 8; N. Sageniae appendiculata 9; N. Sphenopteridis 7; N. Taeniopteridis 7.  
Nervillen 11.  
Nesolechia ericetorum 545; N. punctum 545; N. thallicola 545.  
Neubildungen 505.  
Neuropteridum 42.  
Neuropteris 42 45; N. Loshii 44.  
Nidularia 551.  
Nidulariaceen 647.  
Nilssonia BRONG. 41.  
Nipa 205.  
Nipadites provincialis 205.  
Nitella 25.  
Nitzschia HASSAL 18.  
Nöggerathia 36 37; N. foliosa STERNB. 36; N. Göpperti 182; N. palmaeformis 142.  
Nöggerathiopsis prisca 160.  
Nordenskiöldia borealis 218.  
Nuclein 379 438.  
Nucleolus 378.  
Nucleus 710.  
Nummularia, Stroma 320; Nussaceen 237.  
Nutationsbewegungen 483.

- Nyctalis 595 626; N. asterophora 626 627 550; N. parasitica 626 550.  
 Nyctomyces UNGER 16.  
 Nymphaeaceen 215 216.  
 Nyssa 264; N. aquatica 237; N. europaea 238; N. obovata 238; N. ornithobroma 238; N. styriaca 238; N. vetusta 237; N. Vertumni 238; N. villosa 237.  
 Nyssidium 238.  
 Obergährung 685.  
 Oberhautparasiten 503.  
 Ochrolechia tartarea, 398; O., Flechtensäuren 402.  
 Octaviana asterosperma 548.  
 Oedogoniaceen, Krankheit 570.  
 Oel, fettes in Sclerotien 291.  
 Oele ätherische 408 451.  
 Oelkörper, schwefelhaltige 719.  
 Oenanthe Lachenalii 234.  
 Oidium 625; O. albicans 500 521 530 525 748; O. albicans, Conidienbildung 304; O., Sprossung 278; O. furfur 526; O. lactis 497 632; O., Conidienbildung 304; O., Invertin 448; O., Peptonisirung 449; O. tonsurans 526 752; O. violaceum 430; Quinckeanum 751; O. Schönleini 526 527 751.  
 Olacaceen 221.  
 Oldhamia 17.  
 Olea americana 263; O. europaea 264; O. praemissa 263.  
 Oleaceen 263.  
 Oleandridium SCHIMP. 42.  
 Oligocarpia Brongniarti 28; O. Gutbieri GÖP. 28 30; O. lind-saeoides STUR. 28.  
 Olpidiaceen 554.  
 Olpidium 297 509 555.  
 Olpidium gregarium 509; O. macrosporium 509; O. pendulum ZOFF 555.  
 Olpidiopsis 272 554; O. Aphano-mycis 541; O. fusiformis 541; O. incrassata 541; O. longicollis 508; O. Index 541; O. 555; O. Schenkiana ZOFF 555; O. Saprolegniae 541; O., Ferment 450.  
 Omalanthus 232.  
 Onagrariaceen 244.  
 Oncopteris Neuwalli 47.  
 Onychomycosis favosa 751.  
 Onygena caprina 497; O. corvina, Geotropismus 478; O. 497;  
 Oogonien 331 334 562; O., Schmarotzer in 565.  
 Oomyceten 562.  
 Oosphaere 334.  
 Oosporangien 334 562.  
 Oosporangium 331.  
 Oospore 563.  
 Oosporen 334.  
 Oosporen, centrisch gebaut 565; O., exentrisch gebaute 565.  
 Ophiobolus Peltigerae 547; O. thallicola 547.  
 Ophioglossaceen 27 36.  
 Ophioglossum 27.  
 Opuntiaceen 243.  
 Orbicula Variolariae 547.  
 Orcein 401.  
 Orcin 401.  
 Oreodaphne foetens 216.  
 Oreodoxa 205.  
 Orioporella 21.  
 Ormoxylon erianum 165.  
 Orphauidesites pri maevus 258.  
 Orseille 401.  
 Orseillesäure 402.  
 Osmunda 43 50 51.  
 Osmundaceen 27 39.  
 Osmundites schemnizensis 50.  
 Ostrya 211.  
 Osyris alba 255; O. Schieffer-deckeri 255; O. ovata 255.  
 Otiden leporina, Ejaculation 357.  
 Otozamites 10 150; O. brevifolius 149.  
 Ottelia americana 203; O. parisiensis 207.  
 Ovulites LAMARK 21.  
 Oxalidaceen 219.  
 Oxalidites averrhoëdes 219; O. 149.  
 brachysepalus 219.  
 Oxalsäure 398 454 445; O.-Gäh-rung 463.  
 Oxalsaurer Kalk 377.  
 Oxydationsgährung 463.  
 Oxylodium 252.  
 Pachyphyllum 179.  
 Pachytheca 59 60.  
 Pachytesta 147; P. incrassata 147.  
 Pagiophyllum cirincum 179; P. Orbignyanum 180; P. rigidum 179.  
 Paipalopsis Irmischii 669.  
 Palaebromelia 186.  
 Palaecarya 211.  
 Palaecocyparis 170 176.  
 Palaeopecteris 37 42.  
 Palaeopyrum 206.  
 Palaeospatha sarthensis 205.  
 Palaecostachya arborescens 125; P. gracillima 134; P. pedunculata 134 137 139.  
 Palaecostrobis 151.  
 Palaeovittaria 42.  
 Palaexylon 162.  
 Palaexyris carbonaria 186; P. helicteroïdes 186; P. regularis 185.  
 Palissya 171; P. aptera 176; P. Braunii 176.  
 Paliurus 229 249; P. Colombi 229; P. Florissanti 229; P. orbiculatus 229; P. ovoïdeus 229; P. Pavonii 229; P. tenuifolius 229; P. Thurmani 229.  
 Palmacites Daemonorops 204.  
 Palmoxylon 204.  
 Paludina vivipara 17.  
 Panaeolus campanulatus 626; P. fimicolus 626.  
 Panax circularis 234; P. Mathe-roni 234; P. Nordenskiöldi 234; P. orbiculatus 234.  
 Pandanus 201.  
 Panicum 206; P. pedicellatum 203.  
 Pantherinussäure 419.  
 Papilionaceen 251.  
 Paracalamostachys 134; P. minor 134; P. polystachya 134; P. rigida 134; P. striata 134; P. Williamsiana 134.  
 Paramylum 375.  
 Paraphysen, Vorkommen 322; P., Form 323; P. der Uredineen 654; P. zwischen Schläuchen 339.  
 Parishia 221 240.  
 Parasiten 495.  
 Parasitismus 498.  
 Parellsäure 405.  
 Parthenites priscus 268.  
 Parrotia fagifolia 241; P. gracilis 241.  
 Passerinula candida 544.  
 Passiflora Braunii 243; P. Hauch-cornei 243; P. pomaria 243; P. tenuiloba 243.  
 Passiflorineen 243.  
 Patellarsäure 404.  
 Patzea gnetoïdes 257; P. Johni-ana 257; P. Mengeana 257.  
 Pavetta 266.  
 Paxillus 623; P. atrotomentosus, Farbstoff 422 453; P. involutus, Mannit 396.  
 Pecopteris 42; P. dentata BRON. 29; P. elongata PRESL. 32; P. exigua REN. 29 44; P. geriensis 44; P. intermedia REN. 33; P. Kudlisetensis 170; P. longifolia BRONG. 33; P. Meriani 33; P. oreopteridis BRON. 29; P. densifolia GÖP. 29; P. Sternbergi 32; P. Williamsonis 40.  
 Penicillium clavariaeformis 426; P. 341.  
 Penicillium 551; P. Conidien 351; P. cladosporioides, Fett 376; P. glaucum, Coremiumform 317; P. crustaceum s. P. glaucum; P. glaucum 497 523 717; P., Athmung 457 458; P., Conidienbildung 302; P., Conidien-träger 298; P., Diastase 448; P. Dimorphie 348; P., Invertin 448; P., Keimung, Mycelbildung 273; P., Mandel-säure-Spaltung 464; P., Man-nit 395; P. Peptonisirung 449; P., Temperatur 471; P., Wein-säurespaltung 464; P., Oxal-

- säure 398; P., Kerntheilung 379; P. luteum 717.
- Penicillus* 21.
- Pentaphylax Oliveri* 217.
- Pentatrias Bembergi* 205.
- Peptone* 438.
- Pepton-Ausscheidung* 453.
- Peptonisirende Fermente* 449.
- Perennirende Pilze* 551.
- Peridermium Pini* 507 542 552 667; P. *Strobi* 667.
- Peridie der Conidienfrüchte* 324.
- Peridie der Schlauchfrucht* 337.
- Peridiogon* 340.
- Peridiole* 647.
- Periphysen* 339 366 380 680.
- Periploca graeca* 265.
- Perisporiaceen* 710.
- Perithecium* 710; P., Anhängsel 365; P., Begriff 337.
- Peronospora* 502 580; P. *Alsinearum* 581; P. *Cactorum* 578; P. *calotheca* 581; P., *Antheridium* 336; P., *Haustorien* 281; P. *densa* 581; P. *effusa* 581; P. *entospora* 581; P., *Conidienstand* 308; P. *Fagi* 578; P. *Ficariae* 581; P. *gangliiformis* 581; P. *grisea* 581; P. *Haustorien* 279; P. *Lamii* 581; P. *macrospora* 469; P. *parasitica* 581; P., *Haustorien* 280; P. *pygmaea* 581; P. *Sempervivi* 578; P., *Sporenabschleuderung* 356; P., *Sporangien* 332; P. *Trifoliorum* 581; P. *Rumicis* 581; P. *Valerianellae* 581; P. *viticola* 493 494.
- Peronosporéen* 506 562 563 573; P., *Befruchtung* 336; P., *Conidien* 332; P., *Oxalsäure* 398.
- Peronosporites antiquarius* WORTH. SMITH 16.
- Persico* 401.
- Persoonia Daphnes* 256; P. *Myrtillus* 256; P. *radobojana* 256.
- Pertusaria communis* 398; P., *Poren* 366.
- Pestalozzia truncatula*, *Conidienbildung* 304 306.
- Petraea volubilis* 265.
- Peucedanites* 234.
- Peucedanum palustre* 234.
- Peziza aeruginosa*, *Farbstoffe* 431 452; P. (*Chlorosplenium*) *aeruginosa*, *Farbstoff* 428; P. *aurantia*, *Lipochrom* 416; P. *badia*, *Ejaculation* 357; P. *Batschiana* 470; P. *benesuada*, *Conidien* 339; P. *cerea* 740; *Ejaculation* 357; P., *Mycelstränge* 296; P. *coerulea*, *Kerne* 378; P. *cochleata* 543 740; P. *confluens*, *Kern* 377; P. *echinosporea*, *Farbstoff* 421 427; P. *flavo-brunnea* 543; P. *Fuckeliana* 470; P., *Sporenabschleuderung* 356; P. *hemisphaerica* 543; P. *macropus* 543; P. *nigra* BULL. 398; P., *Mannit* 396; P. *sanguinea*, *Farbstoff* 427 452; P. *sclerotiorum* s. *Sclerotinia*; P. *scutellata*, *Lipochrom* 416; P. *sclerotiorum*, *Oxalsäure* 445; P. *testacea* 543.
- Pezizaceen* 737.
- Pezizaecyem* 449.
- Pezizaxanthin* 416.
- Pflanzenbasen* 433.
- Pflanzensäuren* 397.
- Phacidium umbonatum* BECK 16.
- Phacopsis vulpina* 545.
- Phalloideen* 649.
- Phallus* 552; P. *caninus* 653; P., *Kalkoxalat* 377; P., *Gallertbildung* 369; P. *impudicus* 650; P., *Essigsäure* 399; P., *Fett* 408; P., *Glycogen* 393; P., *Mannit* 395; P., *Mycelstränge* 294.
- Pharcidia congesta* 546.
- Phaseolites* 252.
- Phialopsis rubra* 398.
- Philadelphéen* 242.
- Philadelphus coronarius* 242.
- Phlebia* 614.
- Phlebopteris* 42.
- Pholiota marginata* 626, P. *spectabilis* 625; P. *squarrosa* 626.
- Phoenicopsis* 166.
- Phönix* 204; P. *Aymardi* 205; P. *Eichleri* 205.
- Phosphorsäure-Gehalt* 388.
- Phragmidium* 655 656 662; P. *carbonarium* 501; P., *Conidien* 306 382; P., *Paraphysen* 323; P. *Potentillae* 501; P. *Rubi* *Idaei* 542; P., *Sporenstiele* 368; P., *Tüpfel* 366; P. *subcorticium* 542 658 662; P. *violaceum* 658; P., *Farbstoff* 427.
- Phragmites oeningensis* 206; P. *Ungeri* 206.
- Phragmonaevia Peltigerae* 546 547; P. *Fuckelii* 546.
- Phthirusa* 257.
- Phycomyces* 585; P., *Haptotropismus* 478; P. *nitens* 373 488 585; P., *Heliotropismus* 475; P., *Hydrotropismus* 477; P., *Luftdruck* 474; P., *Zygosporen* 345; P., *Rheotropismus* 480.
- Phycomyceten* 271 275 552; P., *Conidien* 332; P., *Conidienlager* 319; P., *Mycel*, *Kerne* 378; P., *Pigmente* 413; P., *Sprossung* 277.
- Phyllactinia suftulta* 712.
- Phyllactinia*, *Fruchtanhänge* 337.
- Phyllanthus* 232.
- Phyllocladites rotundifolius* 167.
- Phyllocladus* 10 164.
- Phyllosticta Peltigerae* 547.
- Phyllosticteen* 746.
- Phyllostrobilus Lorteti* 169.
- Phyllothea BRONG.* 56 137; P. *australis* 56; P. *sibirica* 56.
- Phyllyrea* 264.
- Physagenia Parlatorii* 54.
- Physcinsäure* 407.
- Physcia parietina*, *ätherisches Oel* 409; P. *parietina*, *Chrysophansäure* 401; P., *Physcinsäure* 407; P., *Vulpinsäure* 404.
- Physematopitys salisburioides* 164.
- Physoderma Menyanthis* 562.
- Physodin* 406.
- Physolobium* 252.
- Phytophthora* 578.
- Phytophthora infestans*, *Fruchtträger* 334 487 498 500 503 578; P. *omnivora* 578 503; P., *Sporangien* 332.
- Picrolichenin* 407.
- Picrosclerotin* 435.
- Pigmente* s. *Farbstoffe*.
- Pilacre Petersii* 598 589.
- Pilacreen* 596.
- Pilobolus* 497; P., *Spritzmechanismus* 353 356; P. *anomalus*, *Gemmen* 346; P. (*Pilaira*) *anomalus*, *Zygosporen* 345; P. *crystallinus* 540 589; *Heliotropismus* 475; P., *Zygospore* 345; P., *Kry stallolide* 373; P., *Lipochrom* 418; P. *microsporus* 277 469 475; P., *Wasser-Ausscheidung* 456; P., *Zygosporen* 341.
- Pilularia* 51; P. *pedunculata* 51.
- Pilze* 16.
- Pilze* (Begriff) 271; P. (*Verwandtschaft*) 272.
- Pilzcellulose* 369 392.
- Pilzgallen* 504.
- Pilzgutti* 412.
- Pilzsäure* 399.
- Pilzschleime* 394.
- Pilzthiere* 271.
- Pilzwurzel* 534; s. *Mycorrhiza*.
- Pinites Göppertiana* 180; P. *latiporosus* 262; P. *succinifer* GÖPP. 15.
- Pinus Andraei* 182; P. *antecedens* 180; P. *Bathursti* 181; P. *Briartii* 183; P. *Coemansi* 181; P. *Conwentzianus* 162; P. *Corneti* 182; P. *Cramerii* 171; 181; P. *deflexa* 182; P. *depressa* 182; P. *divaricata* 182; P. *Douglasii* 163; P. *Dunkeri* 181; P. *echinostrobilus* 182; P. *fallax* 182; P. *Heerii* 182;



- P. Leckenbyi* 181; *P. longissima* 181; *P. Lundgreni* 180 181; *P. Maakiana* 181; *P. Mantelli* 181; *P. microphylla* 181; *P. Nordenskiöldii* 181; *P. oblita* 181; *P. Omalli* 182; *P. Palaeostrobis* 182; *P. patens* 181; *P. prodromus* 181; *P. protopinus* 181; *P. Pseudotaeda* 182; *P. Quenstedtii* 181; *P. resurgens* 182; *P. Reussii* 181; *P. Saturni* 182; *P. spinosa* 182; *P. Taeda* 181; *P. Toillezi* 182; *P. trichophylla* 182.
- Piperaceen 214.
- Piptocephalideen 506 590; *P. Conidien* 332 383.
- Piptocephalis, Appressorien 284 285; *P. arrhiza*, Krystalloide 373; *P. Basidien* 314; *P. Conidien* 305; *P. Conidienstand* 312 314; *P. Kletterorgane* 283; *P. Parasitismus* 345; *P. Frese-niana* 539 591; *P. Conidien* 382; *P. sphaerospora* 540; *P. Zygosporenapparat* 341.
- Pirus 249.
- Pisonia racemosa* 214.
- Pissadendron 162.
- Pistacia atlantica* 221; *P. bohe-mica* 221; *P. chinensis* 221; *P. corrugata* 203; *P. Gervai-sii* 221; *P. Lentiscus* 221; *P. Mettenii* 221; *P. miocenica* 221; *P. narbonneensis* 221; *P. oligocenica* 221; *P. Phaeacum* 221; *P. Terenbinthus* 221.
- Pistillaria, Sclerotien 288
- Pistites 203.
- Pittosporaceen 227.
- Pittosporum Fenzlii* 227.
- Pityoxylon eggenae* 164; *P. Sand-bergeri* 164.
- Pityriasis capitis* 685; *P. versi-color* 527.
- Pitys primaeva* 162 142.
- Placodium circinatum* 398; *P. saxicolum* 398.
- Placographa xenophona* 546.
- Plagiochila* 23.
- Planera acuminata* 213; *P. cre-tica* 213; *Planera Richardi* 213; *Planera Ungerii* 213.
- Plasma 372; *P. Einschlüsse* 373.
- Plasmioparae* 581; *P. viticola* 575.
- Platanaceen 238.
- Platanus aceroides* 238 239; *P. appendiculata* 239; *P. basilo-bata* 238; *P. dissecta* 239; *P. Guillelmi* 239; *P. Haydeni* 239; *P. Heerii* 239; *P. nobi-lis* 239; *P. primaeva* 239; *P. racemosa* 239; *P. Reynoldsii* 239.
- Platylepis micromyela* 152.
- Pleiochasium* 311.
- Pleomorphie 348.
- Pleonectria lichenicola* 548.
- Pleospora Clavariorum* 549; *P. Conidienträger* 339; *P. Ejac-ulation* 364; *P. herbarum* 384; *P. Pycniden* 329; *P. pellita*, Conidienträger 339; *P. Pelti-gerae* 547; *P. polytricha*, Conidienträger 339; *P. Schlauch-porus* 366.
- Pleotrachelus fulgens* 540; Para-sitis mus 345.
- Pleuromoya* 80.
- Pleuropus* 614.
- Pleurotus ostreatus* 626.
- Plumeria* 264.
- Plumulina* 58.
- Pneumonomycosis aspergillina* 520
- Poacites* 206.
- Poacordaites* 144.
- Podocarpus* 167.
- Podocarya* 190 192 206.
- Podogonium* 254; *P. Knorrrii* 254; *P. Lyellianum* 254.
- Podosphaera*, Fruchtanhänge 337 338; *P. Oxyacanthae* 712; *P. Fibrosinkörper* 375.
- Podostachys* 203.
- Podozamites* 150 151 170; *P. distans* 149.
- Pollen, kranke 555 558.
- Pollenkorn-Parasiten 297.
- Polleria* 81.
- Polycarpicae* 215.
- Polygonum antiquum* 214; *P. cardiocarpum* 214; *P. convolvuloides* 214; *P. Ottersianum* 214.
- Poiyphagus* 341 557; *P. Euglenae* 477 508 559; *P. Kern* 377.
- Polyphysa* 21.
- Polyphyseen 19.
- Polypodiaceen 26.
- Polypodien 26.
- Polypodium 43.
- Polyporeen* 614; *P. Parasiten* 549; *P. perennirende* 552.
- Polyporsäure* 418.
- Polyporus* 620; *P. Arten* 550; *P. adustus* 550; *P. annosus* 507 550; *P. applanatus* 550; *P. australis* 451; *P. betulinus* 550; *P. cervinus*, Mannit 396; *P. cinnabarinus*, Farbstoff 453; *P. Curtisii* 550; *P. dryadeus* 399; *P. Fumarsäure* 398; *P. Farbstoff* 418; *P. ferrugineus* 550; *P. foliat* 16; *P. fomentarius* 620; *P. frondosus* 550; *P. hispidus* 550 *P. Farbstoffe* 432; *P. Harz* 376 412; *P. igniarius* 550; *P. laccatus*, Harz 451; *P. laevis* 448; *P. medulla panis* 550; *P. officinalis* 436 620, *P. Agaricol* 397; *P. Aepfelsäure* 399; *P. Asche* 390;
- P. Bernsteinsäure* 399; *P. Cetylalcohol* 397; *P. Fettsäure* 400; *P. Fumarsäure* 398; *P. Gly-cose* 393; *P. Harz* 370 410 451; *P. Methylamin* 434; *P. Oxal-säure* 398; *P. ovinus*, Analyse 389; *P. pseudoigniarius* 399; *P. Paraphysen* 322 323; *P. sulfureus* 550; *P. squamosus*, Fumarsäure 398; *P. Mannit* 395; *P. Temperatur* 485; *P. versicolor* 550; *P. Wasser-Ausscheidung* 456.
- Polypospermum* 147.
- Polypterospermum* 147.
- Polysacrum* 635 647; *P. pisocar-pium* 638.
- Polystigma*, Fettfarbstoff 416; *P. fulvum* 551; *P. rubrum* 551;
- Polytripsa* MUN. CHALM 20.
- Pomaceen* 248.
- Pomaderris* 229.
- Populus alba* 212; *P. Canaden-sis* 212; *P. canescens* 212; *P. euphratica* 212; *P. Frasii* 212; *P. Heliadum* 212; *P. Leuce* 212; *P. leucophylla* 212; *P. mutabilis* 212; *P. primige-nia* 212; *P. Richardsoni* 212. *P. tremuloides* 212.
- Poren 366 562.
- Porenbildung an Oogonien 334.
- Porenkanäle 366.
- Porenschwämme, s. Polyporeen.
- Poronia*, Stroma 320.
- Poroxylon Boysettii* 194 195; *P. Duchartrei* 194 195; *P. Ed-wardsii* 194 195.
- Posidonia* 203.
- Posoqueria* 266.
- Potamogeton* 204.
- Pothocites* 138.
- Pratelli* 627.
- Primärnerven 11.
- Primordialschlauch 372.
- Primordium der Conidienfrucht 328.
- Primulinen 260.
- Prinos 228.
- Promycelien* 669 655.
- Prosopis* 253.
- Prosporangium* 558 559.
- Protamyris radobojana* 222.
- Proteaceen* 254 255.
- Protein-Krystalle* 438.
- Proteinstoffe* 436.
- Proteoides* 256.
- Protobasidiomyceten* 596.
- Protocicus* 214.
- Protomyces macrosporus* 502 503 505; *P. Sporangien* 331.
- Protomyceten* 506.
- Protophyllum* 214 239.
- Protopitys* 164; *P. Buchiana* 109.

- Protopteris* (Dicksonia) punctata 47; *P. Cottai* CORDA 47; *P. (Dicksonia) BUVIGNIERI* 47; *P. fibrosa* STENZ. 47; *P. CORDA* 46 47.  
*Protorhipis* 43.  
*Protostigma sigillarioides* 60.  
*Prototaxites* DAWSON 60; *P. Logani* 165.  
*Prunus* 251; *P. spinosa* 251.  
*Psaroniocaldon* 48.  
*Psaronius* 48 50; *P. infarctus* 49; *P. musaeformis* 48; *P. carbonifer* 48; *P. scolecolithus* 48; *P. Gutbieri* 48; *P. giganteus* CORD. 48; *P. asterolithus* CORD. 48; *P. Haidingeri* 48; *P. bohemicus* 48; *P. Schenkii* 48; *P. helmintholithus* 48; *P. bibractiensis* REN. 49; *P. Weberi* STENZEL 50.  
*Psathyra conopilea* 626; *P. nolitangere* 626; *P. spadiceo-grisea* 626.  
*Psathyrella gracilis* 626.  
*Pseudomorphosen* 290.  
*Pseudoparenchym* 384.  
*Pseudowalc.ia* 179.  
*Psilocybe callosa* 626; *P. semilanceata* 626; *P. spadicea* 626.  
*Psilophyton cornutum* 59; *P. elegans* 59; *P. gracillimum* 59; *P. princeps* 59; *P. robustus* 59.  
*Psilotites* 57; *P. filiformis* 57; *P. lithanthracis* 57; *P. unilaterialis* 57.  
*Psilotopsis* 57.  
*Psilotum* 57 59; *P. inerme* 166.  
*Psoriasis* 527.  
*Psoroma crassum* 405; *P. Ach.* 403; *P. lentigerum* 398.  
*Psoromsäure* 405.  
*Ptelea arctica* 220.  
*Pteris* 43; *Pteris aquilina* 43.  
*Pterocarya fraxinifolia* 211.  
*Pteropetalum palaeogonum* 250.  
*Pterophyllum* 150 151; *P. blechnoides* 148; *P. Cottaeanum* 148; *P. Grand' Euryanum* 148; *P. inflexum* 148.  
*Pterospermum senescens* 218; *P. vagans* 218.  
*Ptilophyllum* 150.  
*Ptilophyton* DAWSON 58 59.  
*Ptilozamites* 150.  
*Ptychocarpus hexastichus* 33.  
*Ptychogaster* 595; *P. citrinus* 621.  
*Ptychopteris* CORDA 46.  
*Ptychosperma* 147.  
*Puccinia* 655 659; *P. Aegopodii* 658; *P. Arenariae* 658; *P. bulbata* 658; *P. Caricis* 542 657; *P. coronata* 542 657 661; *P. Circariae* 541; *P. Epilobii* 657; *P. Galii* 657; *P. graminis* 657 660 658; *P. Conidienfrucht* 324; *P. Pleomorphie* 348; *P. Tüpfel* 366; *P. Zwischenzellen*, 349; *P. Hieracii* 502 541 658; *P. limosae* 657; *P. Malvacearum* 498 542 503 658; *P. Menthae* 658; *P. Molinae* 657; *P. Phragmitis* 657; *P. Pimpinellae* 658; *P. Poarum* 541 657; *P. Polygoni* 658; *P. Porri* 501 657; *P. Pruni* 658; *P. prunorum*, *Paraphysen* 322; *P. Ribis* 542; *P. Rubigo vera* 657 658; *P. silvatica* 657; *P. coronata*, *Fettfarbstoff* 415; *P. straminis* 661; *P. Teleutosporen* 304; *P. Thesii* 542; *P. Tragopogonis* 658; *P. Valantiae* 658; *P. Violae* 658.  
*Pucciniopsis* 659.  
*Punica Granatum* 248.  
*Punicites* 248.  
*Pycniden* 324; *P. Entleerung* 364.  
*Pycnis sclerotivora* 745; *P. Conidienfrucht* 324 330.  
*Pycnogonidien* 328.  
*Pyrenomyceten* 710; *P. Ejaculation* 357 363; *P. Lipochrom* 416; *P. Paraphysen* 339; *P. Schlauchfrucht* 336.  
*Pyronema confluens* 738; *Fusion* 386.  
*Pyrosis* 529.  
*Pythiaceen* 506.  
*Pythium* 541 508 575; *P. Actinosphaerii* 509; *P. Anguillulae aceti* 511; *P. De Bary anum* 575; *P. Kerne* 379.  
*Quasten* (Haftorgane) 283.  
*Quellschicht* 353.  
*Quellungserscheinungen* 353 356 363.  
*Quercus* 211; *Q. Ilex* 211.  
*Rachiopteris* 44; *R. aspera* 45; *R. Oldhamia* WILL 45.  
*Radulum* 614.  
*Ramalina calycaris* 403.  
*Ramularia Uredinis* 542.  
*Ranunculaceen* 216.  
*Raumeria Cocchiana* 153; *R. Schulziana* 153; *R. Reichenbachiana* 153.  
*Rasirflechte* 526 527.  
*Reaction des Substrats* 443.  
*Receptaculum* 649.  
*Reducirte Mycelien* 570.  
*Reductionserscheinungen am Mycel* 297.  
*Reessia* 272 554.  
*Renaultia* 33.  
*Reservestoffe* 445; *R. d. Sclerotien* 291.  
*Rhabdocarpus* 147.  
*Rhacopteris* 36 37.  
*Rhachiopteris aspera* 195 198.  
*Rhacophyllum* 25.  
*Rhacopteris paniculifera* 36.  
*Rhamnaceen* 227, 229.  
*Rhamnites concinnus* 230.  
*Rhamnus* 229; *R. argutideus* 230; *R. cathartica* 230; *R. Frangula* 230; *R. grosseserrata* 230; *R. dilatatus* 230; *R. latifolius* 230; *R. prunifolius* 230; *R. tenax* 230.  
*Rheotropismus* 480.  
*Rhipidiopsis* 165.  
*Rhipidium spinosum* 541.  
*Rhiptozamites* 151; *R. Göpperti* 159.  
*Rhizidiaceen* 557.  
*Rhizidiomyces apophysatus* 541.  
*Rhizidium acuforne* 477 485; *R. apiculatum* 477; *R. carpophilum* 541; *R. equitans* 477 508; *R. leptorrhizum* 541; *R. mycophilum* *Zwischensubstanz* 357.  
*Rhizocarpon geographicum*, *Urnensäure* 403.  
*Rhizocaulon najadinum* 207.  
*Rhizodendron* (Rhizopterodendron) *oppoliense* GÖPP. 47.  
*Rhizoiden* 680; *R. Chaetomium* 338; *R. an Conidienfrüchten* 326; *R. an Conidienbündeln* 318.  
*Rhizomopteris* 46; *R. Schenkii* 38.  
*Rhizomorphen* 293.  
*Rhizophidium* 558; *Rh. pollinis* 558; *Rh. Pollinis*, *Schwärmbahn* 372; *Rh. Mycel* 297; *Rh. Sphaerotheca* 507; *Rh. Ferment* 450.  
*Rhizophyton gibbosum* 498; *Rh. Fermente* 451.  
*Rhizopogon* 635; *Rh. luteolus* 635; *Rh. rubescens* 425.  
*Rhizopogonsäure* 425.  
*Rhizopus* 586; *Rh. echinatus*, *Gemmen* 346; *Rh. Kletterorgane* 282 283; *Rh. nigricans* 586; *Rh. Kletterorgane* 282; *Rh. Krystalloide* 373; *Rh. Zygosporien* 345; *Rh. ramosus* 587; *Rh. rhizopodiformis* 587.  
*Rhodesia* 42.  
*Rhododendron* 259.  
*Rhodomycetes* *Kochii* 485 486 469 500 529; *Rh. Sprossung* 278; *Rh. Temperatur* 471.  
*Rhoeadinen* 217.  
*Rhopalospermites* 256.  
*Rhus* 220 260; *R. antilopum* 221; *R. atavia* 221; *R. Cotinus* 221; *R. Haydeni* 221; *R. orbiculata* 221; *R. palaeocotinus* 221; *R. prisca* 221; *R. reddita* 221; *R. semialata* 221.  
*Rhynchotes* 264.  
*Rhytidendron* BOULAY 64.  
*Rhytidolepis* 81 82 89 83 84 86

- Ribes nigrum* 243.  
 Richtungsbewegungen 474.  
*Riessia semiphora*, Conidienbündel 318.  
 Ringfalten 368.  
*Robinia* 253.  
*Roccella*, Flechtensäuren 402; *R. fuciformis* 406; *R. tinctoria* 406; *R.*, Flechtensäuren 405.  
*Roccellinin* 405.  
*Roccellsäure* 406.  
*Roestelia cancellata* 663.  
*Rosa Hilliae* 249; *R. lignitum* 249.  
*Rosa-Hefen* 686.  
*Rosellinia aspera* 545; *R. Cladoniae* 545; *R. Clavariae* 549; *R. mycophila* 550; *R. Nephromatis* 546.  
 Rost, weisser = *Cystopus candidus*.  
 Rostpilze, Conidienlager 318; *R.*, Haustorien 281; *R. s. Uredineen*.  
*Rozella* 272 554; *R. Apodyae brachynematis* 541; *R. Monoblepharidis polymorphae* 541; *R. Rhipidii spinosus* 541; *R. septigena* 541; *R. simulans* 541.  
*Ruberin* 424 435.  
*Rubiaceen* 266.  
*Rubiocites* 266.  
*Rubinen* 266.  
*Rubus Chamaemorus* 250; *R. fruticosus* 250.  
 Rückschlag, s. *Atavismus*.  
*Russula* 550 625; *R.*-Arten, Farbstoff 423; *R. adusta* 550; *R. Kalkoxalat* 377; *R.*, Abwerfen der Sporen 353; *R. consobrina* 420; *R.*, Farbstoffe 431 432; *R. nigricans* 550; *R. rubra* 630.  
*Russularoth* 423.  
*Rutaceen* 219.  
*Sabao* 204.  
*Saccharomycetes* 690; *S.*-Arten Gährung 459; *S.*, Invertin 447; *S. albicans* 748; *S. apiculatus* 704; *S. Capillitii* 685; *S. cerevisiae* 1681 690; *S. ellipsoideus* I 693; *S. II* 694; *S.*, Mandelsäure-Spaltung 464; *S. exiguus* 704; *S.*, Glycogen 393; *S. Hansenii* 486 485 682 686; *S.*, Oxalsäure 445; *S. Kahlmehaut* 471; *S.*, Kerne 378; *S. Lecithin*, Leucen 438; *S. Ludwigii* 681 684; *S. 701*; *S. Marxianus* 703; *S. membranefaciens* 684 686 704; *S. Pastorianus* I 695; *S. II* 697; *S. III* 699; *S.*, Sporangien; Conidien 332; *S.*, Sprossung 727, *S.*, Temperatur 472 485.  
*Saccharomyceten* 681.  
*Saccobolus*, Ejaculation 359 361; *S. Kerverni*, Farbstoff 417; *S. violaceus* 430.  
*Saccopteris* STUR. 30 31; *S. erosa* 32; *S. Essinghii* 28.  
*Sagenopteris* PRESL. 42 51.  
*Sagittaria* 207.  
*Salicaceen* 212.  
*Salicylsäure* 490.  
*Salix aurita* 212; *S. cinerea* 212; *S. herbacea* 212; *S. Lavateri* 212; *S. myrtilloides* 212; *S. polaris* 212; *S. Raecana* 212; *S. reticulata* 212; *S. retusa* 212; *S. varians* 212.  
*Salsola crenata* 214; *S. Moquini* 214; *S. oeningensis* 214.  
*Salvinaceen* 51.  
*Salsäure* 489.  
*Sambucus* 267; *S. multiloba* 267.  
*Sanguisorba officinalis* 250.  
*Santalaceen* 254.  
*Santalum* 255.  
*Sapindaceen* 222.  
*Sapindophyllum* 223.  
*Sapindus lignitum* 223.  
*Saportaea salisburiae* 165.  
*Sapotaceen* 261.  
*Saprolegnia* 474 511 512 566; *S. anisospora* 565; *S. asterophora* 519 541 567; *S.*, Kerne 379; *S. Oogonien*, Kerne 378; *S.*, Sporangium 332; *S. dioica* 568; *S. ferax* 481 520 567; *S. hypogyna* 512; *S.*, Kerne 377; *S.*, Kerntheilung 379; *S. monolca* 541 568; *S.*, Nucleolus 378; *S.*, Sporangien, Kerne 378; *S.*, Sporangium 332; *S. Thuretii* 519 541 567; *S.*, Sporangien 336; *S. Thuretii*, Sexualität 334; *S.*, Tüpfel 366.  
*Saprolegniaceen* 278 562 563; *S.*, Feinde 540; *S.*, Sexualität 334; *S.*, Sporangien 334; *S.*, Cellulinkörner 373 374; *S.*, Sporangienstand 334.  
*Saprophyten* 495.  
*Saprophytismus* 497.  
*Sarcinula*-Form (Conidien) 305.  
*Sarcopteris Bertrandi* 35 44.  
*Sarcotesta* 147.  
*Sarcozygium* 220.  
 Sauerstoffathmung 456.  
 Saugorgane 279.  
 Säure-Ausscheidung 455.  
 Säuren, organische 397.  
*Saxifraga oppositifolia* 243.  
*Saxifragaceen* 241.  
*Saxifragineen* 238.  
*Scaphidopteris* 44; *S. Gilliotii* 44.  
 Scheidewandbildung, simultane und succedane bei Conidien 305.  
 Scheitelwachsthum 273.  
 Scheitelzelle 273.  
 Scheitelzellpilze 594.  
*Scheuchzeria* 207.  
*Schizaea* 27.  
*Schizaeaceen* 27.  
*Schizodendron EICHW.* 47.  
*Schizolepidium* 174.  
*Schizolepis* 167 174; *S. Braunii* 174; *S. Follini* 174; *S. perensis* 174.  
*Schizoneura* SCHIMP. 55; *S. gondwanensis* 55; *S. hoerensis* 55; *S. Meriani* 55 56; *S. paradoxa* 55 188.  
*Schizophyllum* 625.  
*Schizopteris* 25 35 166; *S. anomala* 167.  
*Schizostachyum* 55.  
*Schizoxylon taeniatum* 58.  
*Schützia anomala* 183.  
*Sciadopitys* 71 171 181.  
*Scitamineen* 206.  
 Schläuche, s. *Asci* 336.  
 Schläuche 331; *S.*, Längenwachsthum 361.  
 Schlaucherzeuger s. *Ascogon*.  
 Schlauchfrucht, Anhänge 337; *S.*, Bau 336; *S.*, cleistocarpe 336; *S.*, peronocarpe 336; *S.*, discocarpe 336; *S.*, Entwicklung 340; *S.*, Hülle 337.  
 Schlauchpilze s. *Ascomyceten*; *S.*, Sprossung 277.  
 Schlauchsporen 331; *S.*, Verankerung 361; *S.*, Verkettung 357 360.  
 Schleier 623.  
 Schleifspuren 17.  
 Schleimpilze 271.  
 Schlingenmycelien 287.  
 Schmarotzer 495.  
 Schnallenbildung 386.  
 Schnellmechanismus 356.  
 Schraubel 334; *S.*-artiger Conidienstand 311.  
*Schrötenia* 670 671.  
 Schutzmittel gegen Thiere 338.  
 Schwämmchenkrankheit s. *Oidium albicans*; *S.* 500.  
 Schwärmer 331.  
 Schwärmbahn 372.  
 Schwärmsporangien 331.  
 Schwärmsporen, Begriff 331.  
 Schwefelige Säure 489.  
 Schwefelsäure 489.  
*Sclerococcum sphaerale* 546 547.  
*Scleroderma* 552 635 637; *S. verrucosum* 548; *S. vulgare* 637.  
*Sclerodermeen* 636.  
 Sclerojodin 430.

- Scleromucin 394.  
Sclerotien 288 291; Bau 290;  
Typen der Entwicklung 289.  
Sclerotinia 499; S., Ablösung d.  
Conidien 349; S. Batschiana  
503 506 551; S., Sclerotien  
289; S. ciborioides 488 743;  
S., Haftorgane 283; S., Coni-  
dien 332; S. Fuckeliana 741;  
S., Haftorgane 283; S., Re-  
servestoffe in Sclerotien 291;  
S., Geotropismus 478; S., He-  
liotropismus 476; S. sclerotio-  
rum 503 507 480 489 502  
743; S., Conidien 339; S.,  
Ferment 449 451; S., Glyco-  
gen 393; S., Invertin 448; S.,  
Oxalsäure 398 455; S., Scle-  
rotien 290 291; S., Schlauch-  
frucht 336; S., Sterigmen 316;  
S. Trifoliorum, Ferment 449;  
S. tuberosa, Haftorgane 283;  
S. Vaccinii 506 743; S. Conidien  
368; S., Rhizoiden 339.  
Scoleopteris 41 42; S. arbor-  
escens 28; S. ZENK. 32; S.  
subelegans GRAND EURY 33;  
S. ripariensis GRANDEURY 33;  
S. Cyathea 33.  
Scolopendrium officinale 43.  
Sclerularia oblita 265.  
Scutula Wallrothii 547.  
Secretionsorgane bei Basidiomy-  
ceten 625; S. 323.  
Secundärnerv 11.  
Sedum ternatum 258.  
Selaginella 57 70.  
Selaginellen 56, 57.  
Selaginites Erdmanni 47; S.  
(Lycopodites) cavifolius 47.  
Selenocarpus SCHENK 38; S.  
Münsteriana SCHENK 38.  
Selenochlaena 44.  
Selenopteris 44.  
Selinia pulchra, Sporen, Kern  
377 378.  
Semapteris 90.  
Senftenbergia CORDA 28; S.  
elegans CORDA 28 29; S. opho-  
dermatica STUR 28 29.  
Senftenbergien 28.  
Septenbildung, intercalare 274.  
Septirt, mit Querwänden versehen.  
Septoria atriplicis 327; S., Co-  
nidienfrucht 327.  
Septosporium 384; S. bifurcum  
314 753; S., mehrzellige Co-  
nidien 304; S., Sclerotien 288.  
Septum-Querwand der Zellen.  
Sequoia 170; S. Couttsiae 161  
172 173; S. gigantea 172; S.  
Langsdorfii 172; S. Reichen-  
bachii 172; S. sempervirens  
172; Sequoia Sternbergi 172.  
Sexualität 340 344 585.  
Sichel-artiger Conidienstand 311.  
Sideroxylon cylindrocarpon 262;  
S. eggense 262.  
Sigillaria 75 79 84; S. alveolaris  
86; S. Brardii 83 86; S. Cor-  
tii 83; S. Crepini 84; S.  
Defrancii 81; S. denudata  
86 88; S. discophora 64; S.  
elegans 83; S. Eugenii 80;  
S. elliptica 86; S. elongata 84-  
Sigillaria ficoides 91; S. Haus-  
manniana 79; S. hexagona 81;  
S. Lalayana 86; S. Lorwayana  
86; S. mamillaris 86; S. Me-  
nardi 88 100; S. oculata 84;  
S. oculina 79; S. polyploca  
84; S. rhomboidea 82 83; S.  
rimosa 91; S. rugosa 84; S.  
Saullii 81 89; S. scutellata 84;  
S. spinulosa 81 82 86 87 88;  
S. Taylori CARS. 64; S. tes-  
selata 86; S. Vanuxemi 79; S.  
Voltzii 80; S. vascularis 73 75.  
Sigillariae cancellatae 81.  
Sigillarien 79 80.  
Sigillariopsis 96 99; S. Decais-  
neana 100.  
Sigillariostrobis 83; S. bifidus  
166; S. Goldenbergi FEISTM.  
84; S. nobilis 84 85; S. Souichi  
84; S. strictus 84; S. Tieghemi  
84.  
Simarubaceen 220.  
Siphonae verticillatae 19.  
Smilaceen 201.  
Smilacina 203.  
Smilax 201; S. aspera 201; S.  
baltica 201.  
Solenites furcata 57 166; S.  
Murrayana 57.  
Sommersporen s. Uredo.  
Soodbrennen 529.  
Soor 521 525 529.  
Sophora fallax 253.  
Sorbus Aria 249; S. aucuparia  
249; S. Lesquerexii 249.  
Sordaria 497.  
Sordaria Brefeldii, Schlauchmem-  
bran 368; S. Brefeldii, Tüpfel  
366; S. curvula, Ejaculation  
358; S. fimiseda, Heliotropis-  
mus 476; S. Fruchtanhänge  
337; S. minuta 725; S. minu-  
ta, Ejaculation 358; S., Pa-  
raphysen 340; S., Periphysen  
339; S., Schlauchmembran 370  
372; S., Sporenanhänge 367;  
S., Sporenverkettung 361; S.,  
Sterigmen 316; S. Wiesneri  
725.  
Soroeladus LESQ. 41.  
Sorosporium 670.  
Sorotheia confluens 547.  
Sorothea STUR. 40.  
Spaltungen des Nährmaterials 464  
Spaltungsgährung 459.  
Spaltungsprodukte der Eiweiss-  
stoffe 438.  
Sparassis 612.  
Sparganium 204.  
Spathularia 543; S. Geotropis-  
mus 478.  
Speira toruloïdes, Conidien 306.  
Speisemorchel, Aschenanalyse 387.  
Spermatien 328; Spermatien der  
Uredineen 655.  
Spermatozoïden 565; S., Begriff  
331.  
Spermogonien 328; S. 327; S.  
der Uredineen 655.  
Sphacelia segetum 731.  
Sphacelnsäure 400.  
Sphacelotheca 670.  
Sphaeria epimyces 549; S. Le-  
maneae, Ejaculation 363; S.  
obducens, Conidienfrucht 327;  
Sphaeriaceen 722.  
Sphaericeen 723.  
Sphaerobolus 551; S., Gallert-  
bildung 369; S. natans 569;  
S. stellatus 470 644; S. stel-  
latus, Gemmen 346; S. stel-  
latus, Mycelhäute 296; S.  
stellatus, Schnellmechanismus  
356.  
Sphaerococcites 16 21.  
Sphaeroda paradoxa 150.  
Sphaeronema epimyces 549; S.  
lichenophilum 546.  
Sphaeronemella oxyspora 550.  
Sphaeropsiden 746.  
Sphaeropteris 40.  
Sphaerostilbe flammea, Conidien-  
bündel 318.  
Sphaerotheca Castagnei 712.  
Sphagnum Ludwigii SCHIMP. 23.  
Sphallopteris SCHIMP. 46.  
Sphatulea flavida 744; S. flavi-  
da, Fettfarbstoff 417.  
Sphenoglossum 100; S. quadri-  
folium EMM. 51.  
Sphenolepidium Kurrianum 175;  
S. rhaeticum 175; S. Stern-  
bergianum 175; S. Terquemii  
175.  
Sphenolepis 175.  
Spheophora 204.  
Sphenophyllum 100 101; S. an-  
gustifolium 102; S. antiquius  
100; S. dichotomum 104; S.  
emarginatum 101; S. furcatum  
126; S. majus 101; S. quadri-  
fidum 103; S. Schlotheimi 101;  
S. stephanense 103; S. teneri-  
mum 100 101 105 126; S.  
Thoni 101; S. trizygia 105.  
Sphenopteridium 42.  
Sphenopteris 42; S. Condrusorum  
59; S. refracta 46.  
Sphenozamites 10 151.  
Sphyropteris STUR. 33 34.  
Spinellus fusiger 373; S. fusiger  
Zygosporen 345.  
Spiraea laevigata 250; S. nana  
250; S. opulifolia 250; S.

- Osiris 250; *S. sorbifolia* 250; *S. Thunbergi* 250; *S. Zephyri* 250.  
*Spirangium* 185; *S. Jugleri* 186; *S. Münsteri* 186; *S. Prendelii* 186; *S. Quenstedti* 186; *S. regulare* 186; *S. ventricosum* 186.  
*Spiraxis bivalvis* 187; *S. major* 187; *S. Randalli* 187.  
*Spirogyra*, Krankheit 555 571.  
*Spiropitys* 163.  
*Spiropteris* 44.  
 Spitzenwachsthum der Mycel-fäden 273.  
 Spitzenwachsthum 383; *S.*, begrenztes 297.  
*Spolverina punctum* 548.  
 Sporangien, Begriff 331; *S.*, Durchwachung 336; *S.*-Fructification 331; *S.*-Früchte 336; *S.*-Frucht, Entwicklung 340; *S.*-Lager 336; *S.*-Stände 332; *S.*-Stand 332; *S.*, traubiger 334; *S.*, wirteliger 334; *S.*, doldiger 334; *S.*-Träger 331 332; *S.*, fädige 332.  
*Sporangium*, Form 332.  
 Sporen, Membran 368; *S.* mehrkernige 378; *S.*-Befreiung, Modi 349; *S.*-Bildung endogene 331.  
*Sporidium*, Conidien 305; *S. exitiosum* 500.  
 Sporidien 655 669.  
*Sporocarpion compactum* 53; *S. ornatum* 53; *S. pachyderma* 53; *S. elegans* 53; *S. asteroides* 53; *S. WILLIAM* 52.  
*Sporodinia grandis* 587; *S. grandis*, Krystalloide 373; *S. grandis*, Sporangienstand 334; *S. Zygosporon* 341 344.  
*Sporormia*, Ejaculation 364; *S.*, Schlauchporus 366.  
 Spritzmechanismus 351.  
 Sprossbildung 277.  
 Sprossconidien 672.  
 Sprossmycelien 277.  
 Sprossmycelien 672 681.  
 Sprosspilzschleim 394.  
 Sprossung 277.  
 Sprossung, hefeartige. Bedingungen 279.  
 Sprossverbände 277.  
 Sprosszellen 277.  
*Squama taxinoides* 182.  
*Stachannularia* 130; *S. calahifera* 133.  
*Stachybotrys atra* 754; *S. atra*, Basidien 314 316; *S. atra*, Conidienstand 310 313; *S. atra*, Ferment 449.  
*Stachyotaxus* 168.  
*Stachypteris POMEL* 41.  
*Stangerites* 42.  
*Staphylea acuminata* 223; *S. Bumalda* 223.  
*Staphylopteris LESQ.* 41; *S. sagittata LESQ.* 41.  
 Steinkern 14.  
 Steinmorchel, Aschenanalyse 387.  
*Stemmatopteris CORD.* 46.  
*Stenzelia* 45.  
*Stephanospermum* 147; *S. akenioides* 147 185.  
*Stephanostemon brachyandra* 242; *S. Helmi* 242.  
*Sterculia* 218; *S. Ramesi* 219.  
 Sterculiaceen 217.  
*Stereocaulon vesuvianum* 399 406.  
*Stereum alneum* 610; *S. hirsutum* 549 611; *S. Paraphysen* 322; *S. purpureum* 610; *S. rugosum* 610; *S. sanguinolentum* 610; *S. subcostatum* 549; *S. subpileatum* 549; *S. vorticolum* 610.  
*Sterigmatocystis* 715; *S. sulfurea* 316.  
 Sterigmen 316.  
*Stichopteris longifolius WEISS* 33.  
 Stictosphaera Hoffmanni, Periphsen 339.  
 Stielgemmen 347.  
 Stigmaphyllum demersum 227.  
*Stigmaria* 79 90 91 99; *S. Anabathra* 91; *S. augustodunensis* 92; *S. ficolides* 90 93 95; *S. perlata* 90.  
*Stigmariopsis* 98.  
 Stigmarhizen 98.  
 Stigmarrhizome 98.  
*Stigmatomyces Baeri* 513.  
 Stinkmorchel s. Phallus.  
 Stofumwandlung 444.  
 Stolonen 282.  
 Stranggewebe 384.  
 Stränge 625.  
 Strauchflechten, Flechtensäuren 403.  
 Stricturen des Mycels 569.  
 Strobilites Bronnii 178.  
 Strobilus 182.  
 Stroma 319; *S.*, Form 319; *S.*, Bau 320.  
*Stropharia melanosperma* 626; *S. semiglobata* 626; *S. stercorea* 626.  
 Stuartia Kowalewskyi 217.  
*Stylocalamites* 125; *S. acutecostatus* 126; *S. arborescens* 125.  
*Stylonurus* 54.  
 Stylosporon 328.  
 Styracaceen 261.  
 Styracace 262.  
*Styrax officinalis* 261 262; *S. stylosum* 262.  
 Styxanus Stemonitis, Conidienbündel 317.  
 Substratswechsel 348.  
*Surinella TURP.* 18.  
 Suspensoren, orthotrope, campylotrope, spirotrope 341.  
*Swedenborgia cryptomerioides* 175.  
 Symbiose 534.  
 Symbiotismus 534.  
*Symplocos Bureauana* 262; *S. gregaria* 262; *S. parschlugiana* 262; *S. radobojana* 262; *S. sotzkiana* 262; *S. subspicata* 262.  
 Sympodium 334.  
 Sympodiale Conidienstände 311 313.  
 Synedra EHR. 18.  
 Syncephalideen 506; *S.*, Conidien 383.  
*Syncephalis* 591; *S.*, Appressorien 285; *S.*, Conidien 306; *S.*, Conidienstände 311 313 313  
*S. cordata* 539 591; *S. curvata*, Gemmen 346 347; *S. curvata*, Zygosporon 345; *S.*, Kletterorgane 283; *S. nodosa* 479  
*S. nodosa*, Gemmen 346; *S. nodosa*, Zygosporon 345; *S. nodosa*, Zygosporonapparat 341; *S. reflexa*, Gemmen 346; *S. ventricosa* 539.  
*Synchytium* 272 554; *S.*-artige 272.  
 Syringodendron 83.  
*Taeniopteris Münsteri* 29 31.  
 Taonurus 17.  
*Tarichium megaspermum* 506 515.  
*Taxeopsis Grandi Euryi* 179.  
 Taxites 167; *T. ponderosus* 163.  
*Taxodium distichum* 172; *T. eocaenicum* 172; *T. europaeum* 172.  
*Taxospermum* 147; *T. Gruneri* 147.  
*Taxoxylon Aykei* 163; *T. ginkgoideus* 163 182.  
 Tecoma 266.  
 Teleutosporen 654.  
 Temperatur 471 484.  
 Tempskya 44.  
 Terebinthineen 219.  
*Terminalia* 262; *T. Fenzlii* 245; *T. Ungerii* 245.  
 Ternstromiaceen 217.  
 Tertiärnerv 11.  
*Tetrapteris Harpyarum* 227.  
*Thalassiocharis* 203.  
*Thalloidima candidum* 398 430.  
 Thallophyten 16.  
 Thallus 273; *T.*, mycelialer 273.  
*Thamnidium elegans* 587; *T. elegans*, Sporangienstand 334; *T. elegans*, Zygosporon 345.  
 Thaumatopteris GöPP. 39.  
 Thecaphora 671.  
 Thelebolus stercoreus, Sporenentleerung 363.  
 Thelephora-Arten, Thelephorsäure 424.

- Thelephora 610; T. comedens 549; T., Farbstoffe 432; T. laciniata 610.  
 Thelephoren, Conidienlager 318.  
 Thelephorsäure 424.  
 Thelephoreen 608; T.-Feinde 549.  
 Theophrasta 260.  
 Thesanthium inclusum 255.  
 Thesium 255.  
 Thiclavia basicola 383; T. basicola, Conidien 351; T. basicola, Tüpfel 366; T., Conidienbildung 306.  
 Thinnfeldia ETTINGSH. 41.  
 Thonerde 387.  
 Thuoxylon 163.  
 Thujuites 170.  
 Thymeleaceen 256.  
 Thymelineen 254.  
 Thyridium vestitum 544.  
 Thyrsopteris 41; Th. schistorum 41.  
 Tichothecium erraticum 545; T. erraticum 547; T. gemmiferum 546; T. grossum 545; T. pygmaeum 545 546; T. Stigma 547.  
 Tilia alaskana 217; T. europaea 217; T. Malmgreni 217; T. sachalinensis 217.  
 Tiliaceen 217.  
 Tilletia 670 671 675; T. Caries, 486 488 669 676; Tilletia Caries, Trimethylamin 434; T. Krankkörper 385.  
 Tinea galli 452 502 521.  
 Todea 39; T. australis 40; T. Lipoldi STUR 39.  
 Tödtungstemperatur 485.  
 Tolyposporum 670 671.  
 Tomentella flava 605.  
 Torubiella arancica 512.  
 Torula 746; T.-Arten, Invertin 448; T.-Arten, Sprossung 278.  
 Tolypella 603.  
 Torreya nucifera 167; T. plicocae-nica 167.  
 Trametes Bulliardi 409; T. cinabarina, Harz 411; T. odorata 409; T. Pini 507 552; T. Pini, Paraphysen 322; T. suaveolens 409.  
 Trapa biformis 244; T. borealis 244; S. Credneri 244; T. globosus 244; T. Heerii 244; T. microphylla 244; T. natans 244; T. silesiaca 244; T. Yokojamae 244.  
 Traquaria CARRUTH. 52.  
 Traube 334.  
 Traubiger Sporangienstand 334.  
 Trematosphaerialignitum HERR 16.  
 Tremella 599; T.-Arten, Sprossung 278; T. alabastrina 278; T. encephala 278; T. frondosa 278; T. genistae 278; T. globulus 278; T., Stroma 320; T. virescens 278.  
 Tremellineen 599.  
 Tremellinen 322; T., Fettfarbstoff 415.  
 Tremetia lutescens 278 599.  
 Tremellodon gelatinosum, Gallertbildung 369.  
 Trianea, Krankheit 561.  
 Trianthera eusideroxyloides 216.  
 Trichome 324 337.  
 Trichophyton tonsurans 526 527 752.  
 Trichopitys heteromorpha 166.  
 Trichomanes 37.  
 Trichomanites 37.  
 Trichothecium 348 523 544.  
 Triceratium EHRENB. 19.  
 Tricoccae 232.  
 Trigonella 253.  
 Trigonocarpon olivaeforme 147.  
 Trimethylamin 436.  
 Trinacrium subtile, Conidien 306.  
 Triphragmium 655 662; T. echinatum 662; T. Ulmariae 662; T. Ulmariae, Fettfarbstoff 415.  
 Triphylopteris 42; T. Colombi SCHIMP 36.  
 Tripterispermum 147.  
 Triploporella Fraassii STEINM. 21.  
 Tristantitis cloëziaeformis 247.  
 Trizygia 100 105.  
 Trochophyllum 58; T. spathulatum 59.  
 Trüffel, Aschenanalyse 387.  
 Trüffeln 332; T., Peridie 337.  
 Tsuga 182.  
 Tuberaeen 719; T., Feinde 544.  
 Tuber albus 545; T. aestivum 720; T. brumale 720; T. cibarium, Analyse 389; T. cibarium, Aepfelsäure 399; T. cibarium, Citronensäure 399; T. cibarium, Fumarsäure 398; T. melanosporum 720; T. mesentericum 720; T. puberulus 545.  
 Tubicaulis COTTA 46; T. ramosus 49.  
 Tubercinia 670 671 672 678; T. Trientalis 678.  
 Tubercularia 541.  
 Tubercularia phacidioïdes 542; T. Pirottiae 542; T. vinosa 542.  
 Tüpfelbildung 366.  
 Tylostoma s. Tylostoma.  
 Tyloedendron 47; T. speciosum 164.  
 Tylostoma 634; T. mammosum 643.  
 Typha latissima 204; T. Ungerii 204.  
 Typhula graminum, Reservestoffe in Sclerotien 291; T. placorhiza, Reservestoffe d. Sclerotien 291; T., Sclerotien 288; T. Sclerotienbau 291; T. variabilis 612.  
 Udotea 22.  
 Ullmannia Bronnii 178; U. Geinitzii 178; U. frumentaria 177; U. lycopodioides 178; U. orbiformis 177; U. selaginoïdes 177 178.  
 Ulmaceen 212.  
 Ulmus bicornis 213; U. Braunii 213; U. Bronnii 220; U. longifolia 213 220; U. Marioni 213; U. minuta 213; U. palaeomontana 213; U. plurinervia 213; U. prisca 213; U. primaeva 213.  
 Ulodendron 63 64 65; U. commutatum 63 64; U. majus 64; U. minus 64.  
 Umbelliferen 233.  
 Umbellifloren 233.  
 Uncinula Aceris 712; U. salicis 712.  
 Uniola 206.  
 Untergährung 685.  
 Urceolaria scruposa 398 404.  
 Uredineen 653; U., Conidienfrüchte 324; U., Conidienlager 318; U. Farbstoffe 427; U., Feinde 541; U., Gallertbildung 369; U., Lipochrom 414; U., Oxalsäure 398; U., perennirende 552; U., Pigmente 413.  
 Uredo aecidioïdes, Farbstoff 427 431.  
 Uredosporen 654.  
 Urocystis 670 671 677; U., Krankkörper 385; U. occulta 669; U. pompholygodes, Haustorien 282; U. Violae 505 669.  
 Uromyces 654 661; U., Tüpfel 366; U., Teleutosporenbildung 304; U. Alchemillae, Fettfarbstoff 415; U. appendiculatus 657 661; U. Betae 657; U. Cytisi 542; U. Dacylidis 657 661; U. Fabae 657; U. Genistae 657; U. Geranii 501 657; U. Phaseolorum 658; U. Pisi 504 657 658 661; U. Poae 653; U. Polygoni 657; U. Rumicis 657; U. striatus 661; U. Trifolii 657.  
 Uromycopsis 661.  
 Urticaceen 213.  
 Urticineen 212.  
 Usnea barbata, Weinsäure 399; U. florida L., U. barbata, U. plicata 403.  
 Usninsäure 406.  
 Ustilagin 436.  
 Ustilagineen 668; U., Oxalsäure 398.

- Ustilagineen, Sprossung 277; U. hefeartige Sprossung 278; U. 670 671 674; U. antherarum 278 672; U. Betonicae 278; U. Carbo, Promycel 386; U. 278 471 486 675; U. Cardui 278 669; U. Cramerii 488; U. cruenta 278 488; U. destruens 471 675 486 488; U. echinata 501; U. flosculorum 278; U. Hordei 672 675; U. intermedia 278; Kolaczekii 488; U. Kühneana 278; U. longissima 675; U. Maydis 278 488 669 675; U. Ustilagin 436; U. olivacea 671; U. Rabenhorstiana 488; U. receptaculorum 278; U. Reiliana 278 488; T. Scorzonerae 669; U. Tragopogonis 669; U. Tulasnei 488; U. olivacea 278; U. violacea 502 669 673.  
 Ustilago, Gallertbildung 369.  
 Ustulina 544; U., Stroma 319 340; U. 551; U. vulgaris 733.  
 Uteria encrinella 20.  
 Vaccinium maderense 260; V. uliginosum 260.  
 Vacuolen 373.  
 Vagante Parasiten 502.  
 Valerianites capitatus 268.  
 Vallisneria bromeliaefolia 207.  
 Valsa 544 551; V. abietis 544; V. castanea, Conidienfrucht 327; V. lutescens 544.  
 Valsaria insitiva 544.  
 Valseen, Stroma 319.  
 Vanillin 371 433.  
 Variolaria amara, Picrolichenin 407.  
 Vegetationsorgane 273.  
 Velum parziale 623; V. universale 623.  
 Verankerung der Schlauchsporen 361.  
 Verdickungen der Membran 365; V., centripetale 366; V., centrifugale 366; V., localisirte 366.  
 Verholung 370 371.  
 Verkettung d. Schlauchsporen 357.  
 Verkohlung 14 15.  
 Verpa digitaliformis 744.  
 Verschleimung der Membran 369.  
 Versteinerung 14 15.  
 Vertebraria australis 189; V. indica 188 189.  
 Verticillium, Sterigmen 316; V. albo-atrum, Basidien 314; V. albo-atrum, Conidienstand 308.  
 Verzweigung, acropetale 274; V., centripetale und centrifugale der monopodialen Conidienstände 308.  
 Vesquia Tournaisii 168.  
 Viburnum 267; V. attenuatum 267; V. multinerve 267; V. zizyphoides 267.  
 Victoria 217.  
 Vitaceae 227 230.  
 Vitex Lobkowitzii 265.  
 Vitis amurensis 231; V. arctica 230; V. Braunii 231; V. Brunneri 231; V. britannica 230; V. Hookeri 230; V. Labrusca 231; V. Olriki 230; V. sparsa 231; V. subintegra 231; V. teutonica 230 231; V. vinifera 231.  
 Vochysia europaea 222.  
 Vochysiaceae 222.  
 Volkmannia 125 129; V. arborescens 125; V. Binneyi 131; V. capillacea 127; V. crassa 136; V. costulata 127; V. Dawsoni 104 105 140; V. distachya 125; V. effoliata 136; V. fertilis 136; V. gracilis 102 126 133; V. Ludwigii 131; V. Morrisii 138; V. praelonga 136; V. pseudosessilis 129; V. sessilis 136 139; V. tenera 136.  
 Vollzellbildung 380.  
 Voltzia coburgensis 174; V. heterophylla 173; V. hungaria 174; V. Liebeana 173; V. raiblensis 174; V. recubariensis 173.  
 Volva 623.  
 Vulpinsäure 404.  
 Wabengrind 526 527.  
 Wachseinlagerung 371.  
 Wachstum, intercalares 274.  
 Walchia antecessora 178; W. filiciformis 178; W. piniformis 178.  
 Wangen 61 62.  
 Wangenlinie 61 62.  
 Wannenentwicklung 464.  
 Wasser-Ausscheidung 456.  
 Wasserentziehung 487.  
 Weinmannia 260; W. Ettinghausenii 242; W. europaea 242; W. paradisiaca 242.  
 Weinsäure 399.  
 Weltrichia mirabilis 190.  
 Whittleseya 167.  
 Wickel 334.  
 Wickel-artiger Conidienstand 311.  
 Widdringtonia antiqua 169; W. brachyphylla 169; W. helvetica 169; W. microcarpa 169; W. Reichii 169.  
 Williamsonia 189; W. angustifolia 189 192; W. Blanfordi 192; W. Bucklandi 191; W. Gagnieri 190; W. Gigas 190 191 192; W. Forchhammeri 190; W. Leckenbyi 190 191; W. Morrierei 153 190 191; W. Pougneti 190; W. microps 192; W. Zeilleri 190.  
 Wintersporen s. Teleutosporen.  
 Wirtel 334.  
 Wirth 495.  
 Wistaria 253.  
 Woodwardia 43; W. latifolia 43.  
 Woronina 272; W. polycystis 541.  
 Wuchsformen des Mycel 273.  
 Wundparasiten 500.  
 Wurzelsymbiose 534.  
 Xanthin 438.  
 Xenosphaeria rimosicola 547.  
 Ximenia americana 222.  
 Xylaria 544 552; X., Geotropismus 478; X. allantodia 544; X. hypoxylon 466 732; X., Stroma 320; X. polymorpha 466; X. Tulasnei, Mycelstränge 296.  
 Xylarien 731; Stroma 319.  
 Xylerythrinsäure 427 452.  
 Xylindeln 429.  
 Xylochlorsäure 428 452.  
 Yatesia 151.  
 Yuccites 201.  
 Zahnkrankheiten 530.  
 Zamioctrobus 150; Z. crassus 150; Z. Guerangeri 149; Z. index 150; Z. Ponceleti 150; Z. Saportanus 148 150; Z. stenorchachis 150.  
 Zamites 150; Z. carbonarius 148; Z. epibius 148; Z. Gigas 152; Z. pecten 190 191.  
 Zanthoxylon 242; Z. serratum 219; Z. spiraeaeformis 219; Z. valdense 229.  
 Zellbau 365.  
 Zellbildung, freie 380.  
 Zellfäden 383.  
 Zellflächen 383.  
 Zellkern 377.  
 Zellkörper 384.  
 Zellmembran 365.  
 Zellstoff, Jodbläuung 370.  
 Zelltheilung 382.  
 Zellwand, Schichtung u. Streifung 368.  
 Zeora sordida, Weinsäure 399.  
 Zeugophyllites 205.  
 Zingiberites 206.  
 Zippea CORDA 46 47.  
 Zizyphus 229 249; Z. Gaudini 229; Z. membranaceus 230; Z. Ungerii 229 246; Z. pistacinus 229; Z. Protolotus 229; Z. tiliaefolius 229.  
 Zonarites 166.  
 Zoosporangien 331.  
 Zoosporen 331; Z. diplanetische 564; Z. monoplanetische 564.  
 Zoosporiparae 581.  
 Zopfia rhizophila 501.  
 Zopfiella tabulata, Sporenentleerung 365.  
 Zostera 203.  
 Zotten 337.  
 Zucker 392.  
 Zucker-Ausscheidung 454.

- |   |  |  |
|---|--|--|
| <p>Zweigbildung, basifugale 274.<br/>         Zwischenstücke bei Conidienketten 302.<br/>         Zwischensubstanz 357.<br/>         Zwischenzellbildung bei Conidienketten 302.<br/>         Zwischenzellen 349.<br/>         Zygemeen, Krankheit 570.</p> | <p>Zygomorphie bei Conidien 304.<br/>         Zygomyceten 341 344; Z., Sporangium 332.<br/>         Zygothallaceen 220.<br/>         Zygothallum 213 220.<br/>         Zygothallis 45 46; Z. Brongniarti 35.<br/>         Zygothallen 582.</p> | <p>Zygothall, Entstehungsbedingungen 345.<br/>         Zygothallen, Begriff 341 344; Z., Vorkommen 345.<br/>         Zygothallenfrucht 344.<br/>         Zygothallenhülle 344.<br/>         Zygothallites WILLIAMS. 53.<br/>         Zythia compressa 550.</p> |
|---|--|--|

---



**Breslau, Eduard Trewendt's Buchdruckerei (Setzerinnenschule).**











JAN 30 1891  
JAN 22 1898  
DEC 1 1906

Stone Age Station  
6/16/33



